

Diego L. Carpintero y Roberto Güller

CHINCHES

TERRESTRES DE BUENOS AIRES

(Hemiptera: Heteroptera)



M VAZQUEZ
MAZZINI
EDITORES

AZARA
FUNDACIÓN DE HISTORIA NATURAL

CHINCHES
TERRESTRES
DE BUENOS AIRES
(Hemiptera: Heteroptera)

AUSPICIADO POR:

'umai
Universidad
Maimónides

Diego L. Carpintero y Roberto Güller

CHINCHES

TERRESTRES

DE BUENOS AIRES

(Hemiptera: Heteroptera)

 VAZQUEZ
MAZZINI
EDITORES

AZARA
FUNDACIÓN DE HISTORIA NATURAL

Diseño: Fernando Vázquez Mazzini

Diagramación: Lorena Blanco

Fundación de Historia Natural Félix de Azara

Centro de Ciencias Naturales, Ambientales y Antropológicas

Universidad Maimónides

Hidalgo 775 - 7° piso (1405BDB) Ciudad Autónoma de Buenos Aires - República Argentina

Teléfonos: 011-4905-1100 (int. 1228)

E-mail: secretaria@fundacionazara.org.ar

Página web: www.fundacionazara.org.ar

Las opiniones vertidas en el presente libro son exclusiva responsabilidad de su autor y no reflejan opiniones institucionales de los editores o auspiciantes.

Reservados los derechos para todos los países. Ninguna parte de esta publicación, incluido el diseño de la cubierta, puede ser reproducida, almacenada o transmitida de ninguna forma, ni por ningún medio, sea éste electrónico, químico, mecánico, electro-óptico, grabación, fotocopia, CD ROM, DVD, Internet, o cualquier otro, sin la previa autorización escrita por parte de la editorial.

Primera Edición: 2024. Se terminó de imprimir en el mes de Febrero de 2024, en la Ciudad de Buenos Aires, Argentina.

VAZQUEZ MAZZINI EDITORES

info@vmeditores.com.ar

www.vmeditores.com.ar

Carpintero, Diego L.

Chinches terrestres de Buenos Aires : Hemiptera Heteroptera / Diego L. Carpintero ; Roberto Mario Güller. - 1a ed. - Ciudad Autónoma de Buenos Aires : Fundación de Historia Natural Félix de Azara, 2024.

Libro digital, PDF

Archivo Digital: descarga y online

ISBN 978-987-8989-39-6

1. Insectos. I. Güller, Roberto Mario. II. Título.

CDD 595.7

Índice

Agradecimientos	9
Prólogo	13
1. Morfología y biología	17
Características generales de los Heteroptera	17
Cabeza.....	18
Tórax.....	21
Alas.....	22
Patas.....	24
Abdomen.....	27
Glándulas exocrinas	28
Mimetismo.....	29
Reproducción y desarrollo	30
Ninfas	33
Cuidado parental	34
2. Nomenclatura zoológica y taxonomía	35
Taxonomía	36
Las claves dicotómicas.....	37
Reconocimiento de los grupos superiores	39
Clave para el reconocimiento de infraórdenes.....	39

3. Zoorregiones y áreas naturales	47
Algunas consideraciones sobre trabajos antecedentes	47
Concepto de zonas A, B y C y depauperización faunística.....	48
Zoorregiones presentes en Buenos Aires	50
Áreas protegidas.....	60
4. Cómo usar la tabla de especies	97
Numeración.....	97
Taxonomía	97
Distribución	98
Ambiente e importancia sanitaria	99
Gremio trófico - Alimentación.....	102
Imágenes	103
5. Enicocephalomorpha, Dipsocoromorpha, Leptopodomorpha	105
Enicocephalidae	105
Ceratocombidae	105
Schizopteridae	106
Saldidae	108
6. Cimicoidea, Naboidea	111
Anthocoridae	111
Lyctocoridae	118
Cimicidae	118
Polyctenidae	120
Nabidae	122
7. Reduvidae	127
Reduviidae	127
8. Miroidea, Thaumastocoroidea	161
Miridae	161
Claves de las subfamilias y tribus de Miridae	166
Thaumastocoridae	212
9. Tingoidea	217
Tingidae	217
Vianaididae	226

10. Aradoidea	229
Aradidae	229
11. Pyrrhocoroidea	233
Largidae	233
Pyrrhocoridae	236
12. Lygaeoidea	237
Artheneidae	237
Berytidae	238
Blissidae	240
Colobathristidae	242
Cymidae	244
Geocoridae	244
Lygaeidae	246
Ninidae	250
Oxycarenidae	252
Pachygronthidae	254
Rhyparochromidae	254
13. Pentatomoidea	261
Acanthosomatidae	261
Cydnidae	262
Pentatomidae	268
Scutelleridae	304
Thyreocoridae	306
14. Coreoidea	313
Alydidae	313
Coreidae	316
Rhopalidae	334
15. Estadios preimaginales	341
¿Cómo se diferencian las ninfas de los adultos?	342
Clave para el reconocimiento de las ninfas de las familias de Heteroptera	343

16. Evaluación de muestras	353
1. Muestras de importancia sanitaria.....	353
2. Proyectos de relevamiento faunístico en reservas.....	355
3. Determinación de materiales para proyectos financiados.....	355
4. Consultas para la determinación de muestras fotográficas.....	355
Índice de plantas	357
Índice de los taxa de heteroptera	373
Bibliografía	395
Los autores	404
Listado de fotógrafos	406

Agradecimientos

Un agradecimiento a las autoridades del Museo Argentino de Ciencias Naturales “Bernardino Rivadavia” la colección nacional de Biología, al director Dr. Pablo Tubaro y al jefe de la División Entomología Dr. Pablo Mulieri, porque este trabajo se facilitó trabajando con la colección entomológica más grande del país. A la Fundación Félix de Azara en la persona de su director, el Dr. Adrián Giacchino y los editores de la Revista Historia Natural, y amigos, Sergio Bogan y el Dr. Federico Agnolín, quienes colaboraron en la publicación de muchas de las listas faunísticas que aportaron valiosos datos para este libro.

Regionalizando los agradecimientos, en el noroeste de la provincia, al fallecido (2010) Director de Sanidad Ambiental de la Municipalidad de San Nicolás, Juan All, al Dr. Jorge Liotta director del Museo de Ciencias Naturales R. P. Antonio Scasso de San Nicolás y responsable de las reservas Área Natural Protegida Municipal Rafael de Aguiar de esa localidad y Reserva Ecológica Municipal de Ramallo (Ramallo) y a Damián Voglino, su colaborador allí, por el apoyo recibido en las numerosas veces que hemos trabajado en su área. A las autoridades del Camping Las Tejas, a la Dra. Analía Nanni por participar con materiales de su tesis realizada en el INTA Delta y a las autoridades del Reserva Natural Otamendi (Parques Nacionales), estos 3 últimos en el partido de Campana.

En el noreste de la provincia, a las autoridades de la Reserva Ecológica de Vicente López (Municipal) (Vicente López), Reserva Ecológica Costanera Sur (CABA) en la persona del Dr. Horacio Sirolli, nuestro referente allí. A mi amigo el Ing. Agr. Eduardo Merluzzi, Titular de Zoología Agrícola, Universidad de Morón, con quien se pudo trabajar por bastantes años en proyectos en el predio de esa universidad en San Justo (La Matanza). A José Rodríguez, guardafauna de la Reserva Natural Municipal Lagunas de San Vicente (Provincial) (San Vicente), y la Reserva Natural Municipal Santa Catalina (Lomas de Zamora) en las personas del Ing. Agr. Alberto De Magistris y Sergio Nicolai, con quienes estamos trabajando hoy mismo. También y a pesar del tiempo transcurrido sin ir, a los guardafaunas de la Reserva Natural Integral de Punta Lara (Provincial) (Ensenada y Berazategui) y de la Reserva de Biósfera Parque Costero del Sur (Provincial) (Magdalena y Punta Indio) quienes a lo largo de los años nos han ayudado a muestrear allí incluyendo a Amanda Hummel y Roberto Rodríguez del área protegida La Amanda.

En la zona sudeste, quiero agradecer a Mario Beade, intendente del Parque Nacional Campos del Tuyú (Gral. Lavalle), quien generosamente nos recibió en marzo de 2020, reserva en la que proyectamos seguir trabajando a futuro. A mis grandes amigos el Dr. Armando C. Cicchino (Universidad Nacional de Mar del Plata) y Juan L. Farina (Museo Municipal de Ciencias Naturales Lorenzo Scaglia) de Mar del Plata, así como a todo su grupo, el Dr. Darío Porrini, el Lic. Gabriel Macchia con quienes hemos recorrido y recibido muestras de todas las reservas de su área: Reserva Natural Provincial de Mar Chiquita (Mar Chiquita), Reserva Integral Laguna de los Padres (Municipal) y la Reserva Natural Municipal Puerto de Mar del Plata (Gral. Pueyrredón) y Reserva Natural Paititi (Privada) y Laguna y Sierra La Brava (Balcarce). A Gastón Zubarán, de ese grupo de trabajo y al ya mencionado Juan L. Farina por las excelentes imágenes aportadas para este trabajo.

En la zona Sudoeste, de la Universidad Nacional del Sur (Bahía Blanca), al Dr. Carlos Villamil, biólogo respetado y admirado por el primer autor, a su hija, la Dra. Soledad Villamil, referente en esa zona y a la querida Ing. Agr. Rosemary Scoffield, propietaria del Refugio de Vida Silvestre Marahué (Villarino), por toda su colaboración, desde la Botánica y compañía en los viajes de colecta por todo el sur de Buenos Aires a las reservas Parque Provincial Ernesto Tornquist (Tornquist), Reserva Natural Provincial de Objetivos Mixtos Chasicó (Villarino y Puán), Lago Parque La Salada de Pedro Luro (Villarino) y la mencionada Reserva Marahué. Al Ing. Agr. Arturo Dughetti de la Estación Experimental Agropecuaria del INTA en Hilario Ascasubi, por los materiales e imágenes enviados de su área de trabajo. También al Dr. Hugo Marrero, con quien trabajamos en su tesis en Curá-Malal (Saavedra).

También a los compañeros de muchos viajes, Mariano Pereyra (EFMARCO), el Lic. Sebastián De Biase, Lucas Dámer y a la Dra. María del Carmen Coscarón, del Museo de La Plata, también compañera de algunas campañas y autora del “Catálogo de los Heteroptera (Hemiptera) o chinches verdaderas de Argentina” una herramienta esencial para la confección de este libro. Al Dr. Harry Brailovsky de la Universidad Nacional Autónoma de México, al Dr. Dimitri Forero, del Departamento de Biología de la Pontificia universidad Javeriana de Bogotá, Colombia; al Dr. Eduardo Faúndez del Instituto de la Patagonia, Universidad de Magallanes, Chile; al Dr. Ricardo Brugnera, de la Universidad Federal de Rio Grande del Sur, Brasil; Al Dr. Hércio Gil-Santana del Instituto Oswaldo Cruz de Río de Janeiro, Brasil; al Dr. Thomas J. Henry del Museo Nacional de Historia Natural (Instituto Smithsonian), Washington D. C., USA y al Dr. David Rider, del Departamento de Entomología, de la Escuela de las Ciencias de los Recursos

Naturales, Universidad Estatal de Dakota del Norte, USA, por sus determinaciones y permanente buena disposición para colaborar con nosotros.

Por último, a las autoridades de la Dirección de Flora y Fauna de la provincia de Buenos Aires, quienes aún siendo muy complicada la consecución de los permisos de colecta en el distrito, nunca nos han negado una autorización, facilitando en gran manera este trabajo.

Una mención final para la familia, desde mi madre, Margarita E. B. Pena, recibiendo a tantos “locos bichólogos” del mundo que han pasado por nuestra casa, desde la década de los 70, cuando mi padre, el Dr. Diego J. Carpintero, los invitaba para realizar prolongadas excursiones de colecta por el país y por último para mi fallecida esposa Viviana M. Justo y mis hijas, Ana Lucía y Eliana Raquel, que muchas veces me acompañaron estoicamente en mis colectas por la provincia.

A Gustavo Masuzzo que tan gentilmente nos facilitó parte de su equipo fotográfico y aportes sobre sus conocimientos sobre cómo tomar las fotos.

A Patricia Rodríguez Elías por alentarnos y acompañarnos en todo momento en los avances de esta obra, que requieren mucho tiempo de trabajo.

A los fotógrafos que aportaron sus valiosas imágenes, nuestra eterna gratitud. A Alberto De Magistris, Alec Earnshaw, Carlos Schmidutz, Carmen Chase, Gustavo F. Durán, Gustavo Masuzzo, Gastón Zubarán, Juan L. Farina, Lucas Rubio, Ricardo A. Palonsky, Horacio Aguilar, INTA Delta - A. Magnano, H. Marrero, Ricardo Brugnera, Sergio Nicolai, Alejandro E. Calderón, Diana M. Torres Dominguez.

A Fernando Vázquez Mazzini por su estupendo trabajo, aplicando su experiencia profesional en el diseño gráfico de la obra; y a Lorena Blanco, por sus útiles conocimientos en la diagramación.

Prólogo

Amo a mi provincia, su naturaleza, lo más profundo de su geografía, tan vasta, diversa y única, como cada rincón de nuestro hermoso país.

Una Buenos Aires muy conocida y desconocida a la vez. Tan conocida por su pampa y sus costas fluviales y marinas, pero no tanto por su selva subtropical ribereña que aún se resguarda en algunas áreas protegidas, o sus serranías, desde la “roca” que es la isla Martín García al norte, el conocido sistema de Tandilia y el no tan conocido sistema de Ventania. En este último se pueden visitar una gran represa rodeada de altos cerros (Casa de Piedra) y ríos tan rocosos como los del centro del país (Sierra de la Ventana). También en esta área se puede presenciar alguna nevada la mayoría de los inviernos. ¿Sabe el lector que existe en la provincia cursos de agua con cascadas, tanto en el río Quequén Salado, con casi 10 metros de desnivel y las 7 cascadas del arroyo Claromecó? O las varias extensas salinas y dunas arenosas lejos de la costa marina, presentes en los partidos de Villarino y Patagones. ¿Sabe el lector que tenemos una laguna salobre (Chasicó) que se encuentra a 21m bajo el nivel del mar? ¿Habrá presenciado la bella vista del río Negro desde las barrancas de Carmen de Patagones? En cuanto a la producción, además de los cultivos bien conocidos de la provincia, ¿Sabe el lector que aquí se producen aceitunas y aceite de oliva de muy buena calidad particularmente en Coronel Dorrego y Bahía Blanca? Tal vez sea conocida la producción de frutales en el norte de la provincia (San Pedro), pero no tanto la gran producción de ajo (Médanos), cebolla (Pedro Luro) y frutas finas en Saavedra, Cnel. Pringles y los márgenes del río Colorado, cultivos no tradicionales para la provincia. Y el vino que, más allá del tradicional “de la Costa” del río de la Plata, hoy se produce y de muy buena calidad en Saldungaray y en Chapadmalal. Invito al lector a googlear los sitios mencionados.

Una geografía tan conocida y a su vez aún con muchas cosas por descubrir como su fauna. Los típicamente patagónicos guanacos y maras, también se encuentran aquí, así como importantes pesqueros de truchas. Buenos Aires está llena de sorpresas dignas de ser descubiertas.

Estudio a las chinches, un fascinante grupo de insectos, desde muy pequeño. He recorrido un gran número de los 135 partidos bonaerenses, además de la Ciudad Autónoma de Buenos Aires, conociendo y reconociendo a estos insectos durante casi los 50 últimos años. Primero como un niño y un joven

aficionado a las ciencias, “juntando bichos.” Luego investigando a las chinches (Hemiptera: Heteroptera) terrestres a fondo desde su taxonomía, su distribución y la relación con su medio ambiente, trabajando dentro del sistema científico en nuestro país.

Es mi intención en este volumen volcar la experiencia de tantos años de campo y laboratorio para que todo aquel que necesite reconocer alguna especie presente en Buenos Aires de este grupo pueda, con esta herramienta, al menos intentarlo.

¿Por qué Buenos Aires? Porque es la provincia cuya fauna es la mejor estudiada del país, particularmente por el histórico centralismo bonaerense, aunque como veremos, es aún muy poco lo que se conoce de ella y mucho lo por conocer.

Porque es una provincia que contiene un gran número de los ambientes y microambientes presentes en la Argentina, por lo que se transforma en un buen resumen del conjunto de especies del país, en particular de las provincias que la rodean, incluyendo al Uruguay, por lo que esta guía puede ser también de utilidad más allá de las fronteras bonaerenses. De allí el título de este trabajo.

Porque como decía, conozco muy bien a esta provincia, aun habiendo áreas que no he recorrido. He estado colectando desde la Reserva Municipal del Parque Aguiar en San Nicolás, punto extremo norte de la provincia; en Punta Médanos, partido de la Costa, su límite este; en el Balneario 7 de Marzo, en la desembocadura del río Negro partido de Patagones, el límite sur y en varios puntos del extenso límite oeste de la provincia, colindante con La Pampa, colectando por ejemplo sobre las rutas nacionales 22 y 35 y provincial 60.

Junto con Roberto Güller, reconocido fotógrafo de fauna de nuestro país y autor de muchos libros, en particular de aves y mariposas, aspiramos a realizar un trabajo eminentemente práctico. No es la idea hacer sólo una exposición científica sino que ésta sea una herramienta práctica. Tanto es así que presentamos el listado de 700 especies de 36 familias de chinches terrestres, todas las que fueron registradas hasta el momento para la provincia. Se incluyen 66 nuevos registros de distribución de especies, es decir, especies nunca formalmente citadas antes para Buenos Aires, casi un 10% del total de las especies aquí presentadas y de entre ellos, 8 nuevas especies para la fauna Argentina. Tres nuevos registros de tribus, uno de subfamilia y una familia nunca citadas antes para la fauna de la provincia de Buenos Aires.

Aunque queremos llegar a un espectro amplio de lectores, la idea es realizarlo con el mayor nivel científico posible para un trabajo de esta envergadura. Cabe aclarar que mucho del material fotografiado de colección, en particular de *Pentatomomorpha*, fue identificado por diversos especialistas que a lo largo de los años han aportado todos sus conocimientos en la inmensa colec-

ción entomológica del Museo Argentino de Ciencias Naturales “Bernardino Rivadavia.” Debemos decir también que el número de especies y novedades taxonómicas se incrementan día a día por lo que decidimos mencionar en este libro las referencias encontradas hasta julio de 2021.

En una época en la que hay un gran entusiasmo por visitar reservas y poder reconocer la naturaleza que nos rodea, particularmente a través de la fotografía, nuestro objetivo es que este trabajo sea de una lectura lo más simple posible, muy gráfico y principalmente útil para el lector aficionado a la biología. Pero también nos interesa que sea una herramienta para gente que necesita, por motivos prácticos, poder reconocer *prima facie*, por ejemplo la fauna existente en un determinado cultivo por parte de productores o Ingenieros Agrónomos. Del mismo modo, para que el personal sanitario, tanto médicos como empresas de control de plagas, puedan tener una primera aproximación sobre la importancia para la salud de una especie determinada. También se hará una referencia a las especies urbanas, aquellas que pueden encontrarse hoy en las ciudades.

Por último y muy especialmente, este trabajo pretende ser una herramienta para que el personal de los parques y reservas nacionales, provinciales, municipales o privados presentes en Buenos Aires, puedan extraer de aquí el elenco de especies de chinches terrestres que se encuentran en cada una de esas áreas protegidas. Sabemos el valor que tienen las áreas protegidas para la conservación de la fauna. Y como se dice: “no se puede proteger lo que no se conoce” deseamos que este trabajo sea muy útil para que ellos puedan saber qué hay en cada una de esas áreas.

Quiero tener, en definitiva, una mención especial para los guardafaunas y guardaparques que hemos conocido y han colaborado tanto con nosotros en estos años, siempre gentilmente y con mucho entusiasmo y profesionalismo a lo largo de la provincia y también del país, en reconocimiento a su trabajo y vocación.

*Dedicado a mis maestros, en orden cronológico:
mi padre Diego José, M. J. Viana, H. F. Rizzo, J. C. M. Carvalho.
Y hoy sigo aprendiendo de eminencias como Tom Henry.*

Diego L. Carpintero

División Entomología - Museo Argentino de Ciencias Naturales “Bernardino Rivadavia” - Conicet
Investigador Adscripto de la Fundación de Historia Natural “Félix de Azara”

1

Morfología y biología

Características generales de los Heteroptera

Los **Heteroptera** o familiarmente **heterópteros**, poseen caracteres morfológicos particulares y distintivos que los separa del resto de los demás órdenes de la clase Insecta, entre los que cabe destacar la modificación de las piezas bucales adaptadas para picar y succionar, y las alas anteriores que se encuentran endurecidas en la base y son membranosas en el ápice. Respecto a la dimensión corporal pueden llegar a medir entre 0,5 mm (familias Schizopteridae y Ceratocombidae) hasta los 110 mm de largo de la chinche acuática *Lethocerus maximus* (chinche acuática de la familia Belostomatidae, presente en el norte de Argentina). A continuación, se comentará por secciones la anatomía externa de un heteróptero que, como todos los insectos se divide en tres secciones: **cabeza – tórax – abdomen**.

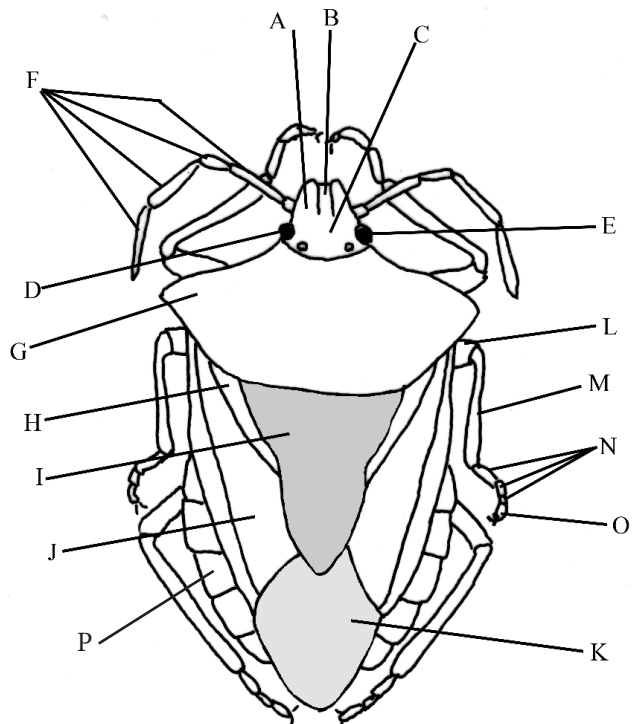


Fig. 1.1. A-F Cabeza. A: Paraclípeo; B: Anteclípeo; C: Espacio interocular; D: Ojo compuesto; E: Ocelo; F: Antena con antenómeros. **G-O Tórax.** G: Pronoto; H: Clavo; I: Escutelo; J: Corio; K: Membrana; L: Fémur; M: Tibia; N: Tarso con tarsómeros; O: Uña. **P Abdomen.** P: Conexivo.

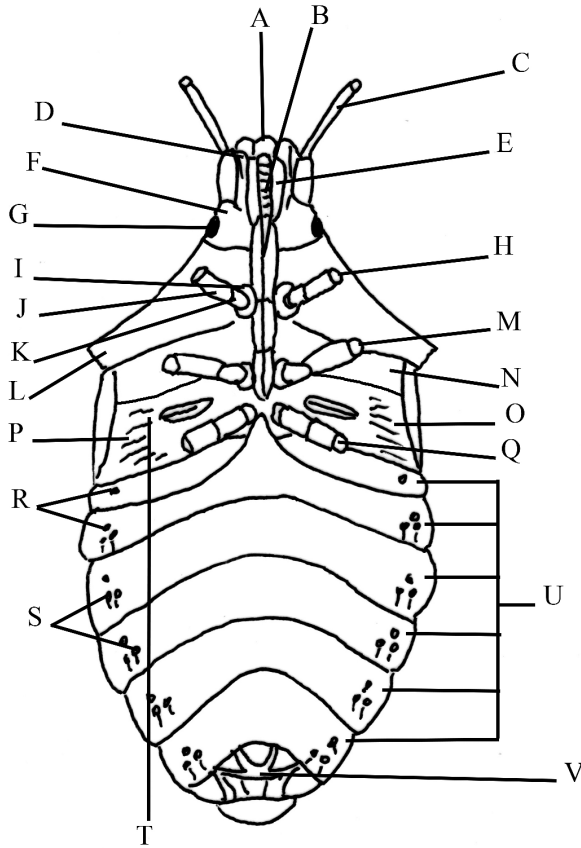


Fig. 1.2. A-G **Cabeza.** A: Anteclípeo; B: Labro; C: Antena; D: Paraclípeos; E: Búcula; F: Gula; G: Ojo compuesto. H-Q+T **Tórax.** H: Pata anterior; I: Coxa; J: Fémur; K: Trocanter; L: Prosterno; M: Pata media; N: Mesosterno; O: Metasterno; P: Área evaporatoria (evaporatorium); Q: Pata posterior; T: Peritrema ostiolar. R-V **Abdomen.** R: Espiráculos abdominales; S: Tricobotrios; U: Segmentos abdominales I-VI; V: Genitalia.

Cabeza

La cabeza puede ser alargada como en la familia Reduviidae. Puede estar subdividida en lóbulo anterior y posterior (familia Enicocephalidae), ser apenas más larga que los ojos compuestos (mayoría de la familia Miridae), puede ser extremadamente hipognata, declivada, vertical (familia Schizopteridae) o poseer unas estructuras a modos de cuernos (prolongaciones de las placas mandibulares) como en los Cantacaderinae (familia Tingidae). En la cabeza se pueden distinguir las siguientes partes:

Ojos compuestos: Se los llama así porque al observarlos con una lupa, puede verse que está “compuesto” de un gran número de **omatidios**, pequeños ojos simples. Generalmente están bien desarrollados y en algunos taxa como Saldidae o los Isometopinae (Miridae) los ojos son muy grandes en comparación con el tamaño de la cabeza. En varios Pentatomomorpha los ojos son más pequeños, en la subfamilia Vianaidinae (familia Tingidae) los ojos están reducidos. En algunos Enicocephalomorpha, en todas las especies de la familia Polyctenidae (ectoparásitos de murciélagos) y algunos Cimicidae los ojos son muy reducidos o están completamente ausentes. Los ojos pueden ser sésiles, es decir apenas saliendo de la cabeza o pedunculados, prolongados y salientes, en especies como *Spartacus entrerianus* (familia Miridae) y *Epipolops frondosus* Herrich-Schaeffer (especie presente en el norte argentino de la familia Geocoridae) y *Acinocoris lunaris* (familia Largidae). El espacio entre los ojos es una medida de valor taxonómico. Se lo llama **vértice** o **espacio interocular**. Por delante de este espacio se encuentra la **frente**.

Ocelos: También llamados ojos simples, son 2 fotorreceptores ubicados ligeramente detrás de los ojos, pueden estar muy cercanos entre si (familia Miridae, subfamilia Isometopinae), situados en unos leves tubérculos (familia Rhopalidae) o estar ausentes como en las familias Largidae, Pyrrhocoridae, en la mayoría de los Miridae, en especies con alas reducidas y en todas las ninfas. Se sabe que su presencia está relacionada con la capacidad de volar.

Antenas: generalmente son filiformes o subfiliformes, delgadas y largas y están insertadas a los lados de la cabeza sobre tubérculos anteníferos. Éstos se encuentran situado encima o debajo de una línea imaginaria que va del centro del ojo hasta el ápice del **clípeo**. La mayoría de los heterópteros acuáticos poseen las antenas escondidas en fosetas situadas debajo de la cabeza. Estructuralmente la antena posee 4 segmentos (**antenómeros**) los cuales se denominan en orden: **escapo**, **pedicelo**, **basiflagelo** y **flagelo**, de los cuales el pedicelo puede presentar una subdivisión generando un quinto segmento, el II (de 5 segmentos), llamado **prepedicelo** o **prepedicelito** (familia Pachynomidae, presente en el norte argentino y la mayoría de la superfamilia Pentatomoidea). También puede haber presencia de un prepedicelo entre el segmento I y II (subfamilia Prostemmatinae, familia Nabidae). En Hammacerinae (Reduviidae) el adulto puede llegar a tener más de 40 segmentos. Las antenas pueden ser gruesas como en el género *Spartocera* (Coreidae), cortas (familia Aradidae) o muy largas, delgadas (familias Berytidae y Colobathristidae) y los artejos antenales pueden poseer fuertes setas (algunos Miridae), tubérculos espinosos (tribu Coreini de la familia Coreidae) o estar aplanadas o engrosadas.

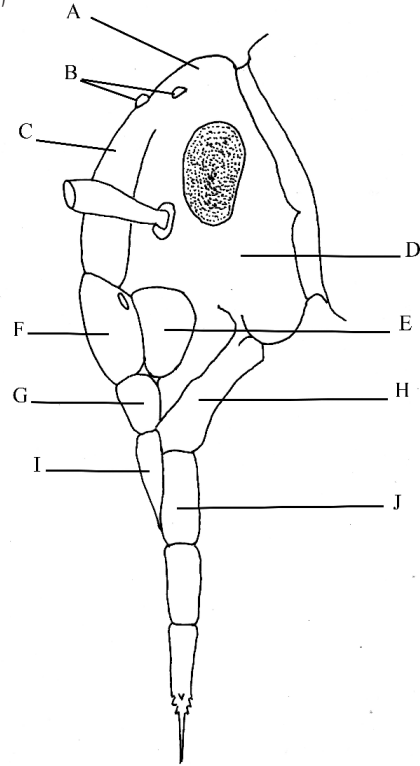


Fig. 1.3. Cabeza. A: Espacio interocular; B: Ocelos; C: Frente; D: Gula; E: Gena; F: Clípeo, Postclípeo; G: Clípeo, Anteclípeo; H: Búcula; I: Labro; J: Labio.

Aparato bucal: En la cara ventral de la cabeza, bordeando lateralmente la base del **rostro** o **labio**, que puede presentar 3 o 4 segmentos, se encuentra la **búcula**, que suele estar muy desarrollada, la **gula** y por arriba se ubica el **lorum** (placa maxilar), mientras que en la cara dorsal de la cabeza se encuentra el **clípeo**, **tilo** o **anteclípeo** (se usan estos nombres según la familia), el **labro** y los **juga** (**jugum** en singular) también llamados o **paraclípeos** que pueden ser más anchos, largos, aguzados o convexos según la especie.

Las mandíbulas y las maxilas están modificadas a modo de finos estiletes semejantes a cerdas que descansan en el labio acanalado; ambos pares de estiletes son estructuras setiformes huecas, dentadas, con capacidad de evaginarse y retraerse mediante la acción muscular. Los estiletes mandibulares forman el par anterior (externo) y los estiletes maxilares forman el par posterior (interno). Los palpos maxilares están ausentes y cada estilete maxilar se atenúa hasta una fina punta y se encuentra acanalado a lo largo de su cara interior. El tubo dorsal funciona como un canal de succión que comunica con la bomba chupadora cibarial, mientras que el tubo ventral forma el canal salival. Los estiletes están encerrados en una vaina (rostro) formada casi completamente por el labio, el cual posee células sensoriales en la parte apical. El rostro puede variar de longitud, como en el género *Edessa* (familia Pentatomidae) que no llega a pasar la

procoxa o como en el caso del género *Mecocephala* (familia Pentatomidae), que puede llegar a superar el ápice del abdomen. También puede variar en grosor, en forma (curvada o recta en relación al plano horizontal del cuerpo) y en el número de segmentos que lo componen (entre 3 y 4). En las especies micetofagas, que se alimentan de hongos (género *Fulvius*, familia Miridae) los estiletes pueden alcanzar 5 a 6 veces el largo de la longitud del cuerpo. En estos casos, el estilete se puede encontrar enrollado dentro de la cabeza (familia Aradidae).

Tórax

El tórax se divide en 3 partes:

Protórax: Es la porción anterior del tórax. En el protórax se insertan el par anterior de las patas. Por delante, donde se une con la cabeza, puede presentar un **collar pronotal** redondeado o aplanado. Tanto el lóbulo anterior del mismo (generalmente un tercio de la longitud del protórax) como el lóbulo posterior usualmente poseen un par de protuberancias, llamadas callos pronotales, los cuales están muy desarrollados en algunas especies de Saldidae y Miridae. Los ángulos humerales (anteriores) del pronoto varían desde redondeado, en forma de espinas (Pentatomidae, Reduviidae, Coreidae), dentado o puede estar expandido. El primer par de espiráculos (estigmas respiratorios) se encuentran ocultos en la pleura.

Mesotórax: se insertan el segundo par de patas y las alas anteriores. En el pleuron (los laterales) se encuentran un par de espiráculos. El dorso del mesotórax a veces se encuentra visible el mesoescutelo que es de forma cuadrangular. Su exposición o no puede ser de valor sistemático en algunas especies.

Metatórax: se insertan el par posterior de patas y las alas posteriores, también se encuentra las glándulas repugnatorias y un par de espiráculos en la pleura. También aquí se encuentra una estructura muy característica de las chinches y de mucho valor sistemático según su tamaño, forma y textura, para determinar algunas familias: el **escutelo**. Éste puede ser tan grande y largo que puede cubrir las alas y el abdomen como en la familia Scutelleridae y los Thyreocoridae.

Hay que resaltar que cada una de estas divisiones del tórax recibe un nombre según si nos referimos a su área dorsal (área **notal**), lateral (área **pleural**) o ventral (área **esternal**). Así tenemos en protórax un **pronoto** (si hablamos del dorso), **propleura** (si hablamos del lateral) y **prosterno** (si lo hacemos de la vista ventral). En el mesotórax es igual: **mesonoto**, **mesopleura** y **mesosterno**. En metatórax: **metanoto**, **metapleura** y **metasterno**.

Alas

Los heterópteros poseen dos pares de alas:

1) Alas anteriores: En términos generales, la estructura basal del ala es coriácea mientras que la parte apical es membranosa (de ahí la palabra hemiélitro).

En general, el sector coriáceo de las alas más complejas (Miridae) tienen un área llamada **clavo**, contigua al escutelo, luego viene el **corio** que a veces puede estar dividido en un endo y un exocorio. Luego el **embolio**, hacia el margen del ala. Por último, el **cúneo**, sección característica de las familias Miridae, Anthorcoridae y Dipsocoridae (familia presente en Argentina, pero no en Buenos Aires) que les permite, gracias a una pequeña rajadura característica en su base llamada **fractura cuneal** doblar el tercio apical del ala dándoles un aspecto característico.

En cuanto a las nervaduras (venaciones) del área coriácea, el clavo contiene la primera y segunda **vena anal** (Va1 – Va2). El clavo está separado del corio por una débil línea, la **sutura claval**. El corio tiene las venas: **subcostal** (Sc), **costal** (C), **radial** (R), **medial** (M) y **cubital** (Cu).

La venación de la membrana puede estar totalmente ausente, consistir en unas pocas venas, 1 a 5 celdas cerradas o como en algunos casos (varios Pentatomomorpha) la membrana puede consistir en numerosas venas anastomosadas, unidas. Estas diferencias son de un gran valor para diferenciar a las chinches, al menos a nivel de familias.

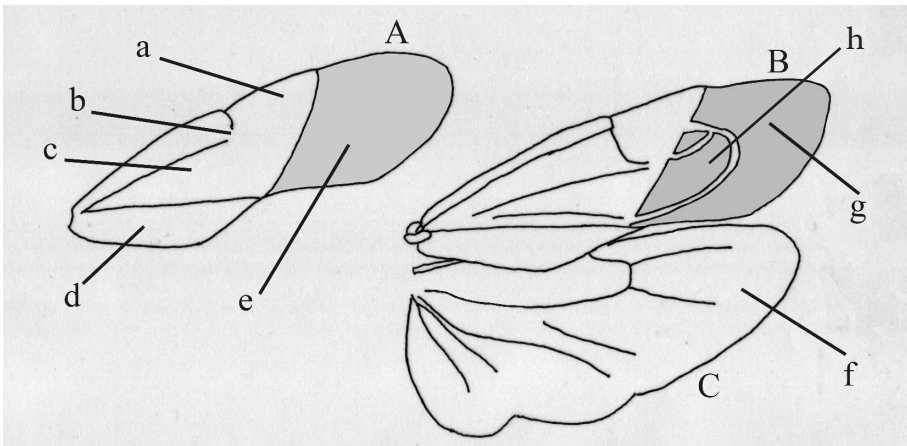


Fig. 1.4. Alas de un Miridae. Estructuras. A: Ala anterior o hemiélitro; B: Ala posterior. a: Cúneo; b: Fractura cuneal; c: Embolio; d: Exocorio; e: Endocorio; f: Clavo; g: Membrana; h: Nervadura, en este caso en forma de celda (ver distintos tipos de nervaduras en Fig. 2.1).

2) **Alas posteriores:** Totalmente membranosa, posee una venación similar a la de las alas anteriores pero muy reducido.

En cuanto a su funcionalidad, tanto las alas anteriores como las posteriores se mueven al mismo tiempo debido a un mecanismo de acoplamiento entre las mismas que consisten en una estructura en el margen posterior del ala anterior, proporcionando una unión deslizante para el margen anterior recurvado del ala posterior.

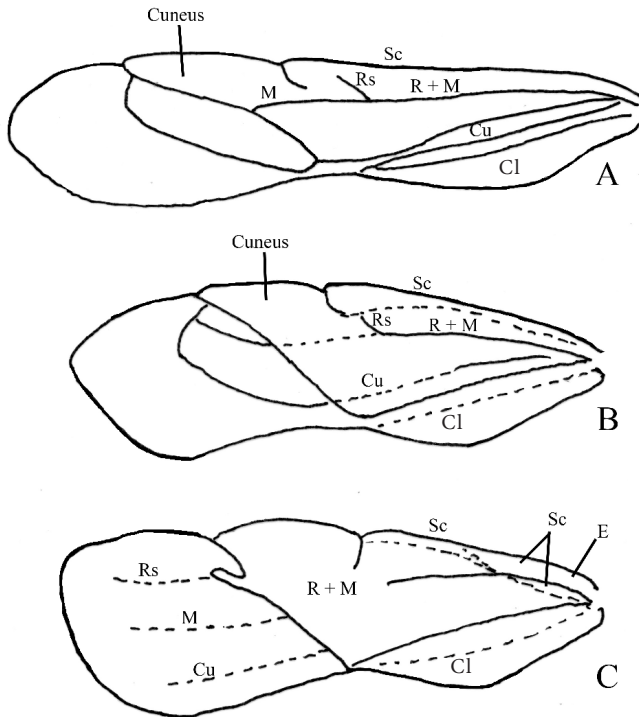


Fig. 1.5. Venación de los Hemiélitros. A: Miridae, Stenodemini; B: Miridae, Mirini; C: Anthocoridae. Cl: Claval, E: Margen del Embolio, Cu: Cubital, M: Medial, R+M: Radial + Medial, Rs: Radial secundaria, Sc: Subcostal.

Polimorfismo alar: El grado de desarrollo alar es también muy importante para la determinación de algunos grupos.

Áptero: alas anteriores y posteriores ausentes (Polyctenidae).

Micróptero: alas anteriores reducidas a unas diminutas almohadillas con cobertura correosa, a lo sumo, solo la base del abdomen. Alas posteriores en forma de solapas diminutas o ausentes (Cimicidae).

Stafilinoide: alas anteriores cubriendo no más de que la mitad del abdomen; clavo y corio indistintamente fusionado, alas posteriores en forma de solapas diminutas o ausentes (algunos Nabidae).

Braquíptero: alas anteriores reducidas, no cubriendo los tergos (segmentos) abdominales VI y VII. Clavo y corio fusionado o no (algunos Miridae).

Coleopteroide: alas anteriores en forma de escudo, con clavo y corio alargado, usualmente fusionado y juntándose a lo largo de la línea media; membrana de las alas anteriores reducidas. Alas posteriores ausentes o reducidas en pequeñas solapas (Oxycarenidae, Miridae, Vianaididae).

Submacróptero: clavus y corion distintivos y usualmente no reducido. Membrana de las alas anteriores reducida dejando los segmentos abdominales posteriores expuestos, alas posteriores ligeramente reducidas o alargadas (Nabidae).

Macróptero: clavo y corio distintivos, membrana bien desarrollada. Alas posteriores alargadas. Es el plan general de los Heteroptera.

Caduco: alas bien desarrolladas, pero eliminadas algunas veces en ciertos momentos del estadio adulto. Común en Enicocephalomorpha, y en algunos Aradidae.

Patas

Como en la mayoría de los insectos, las patas están conformadas por las siguientes estructuras: **Coxa**, **trocánter** (en la familia Miridae el trocánter esta biarticulado, llamado bitroco), **fémur**, **tibia** y **tarso**. Éstos están compuestos por 2 o 3 segmentos (tarsómeros) que varían según la familia (la mayoría tiene 3, los Acanthosomatidae tienen 2 y los Schizopteridae, según la especie tienen cada uno una diferente “fórmula tarsal” 2-2-3, 3-3-3, etc.). Las ninfas siempre tienen un segmento menos que los adultos. Así, la mayoría de las ninfas tienen 2 tarsómeros, en los Acanthosomatidae, en donde los adultos tienen 2 tarsómeros, sus ninfas tienen uno. Por último, el tarso tiene un par de **uñas** con estructuras internas llamadas **arolia** o **pulvillo** (estructuras membranosas pares) y pueden tener también **parempodios** o **pseudopulvillos**, que son estructuras piliformes entre las uñas y **pseudoarolias** que también son estructuras membranosas generalmente unidas a la base de las uñas. Son de mucho valor taxonómico especialmente para determinar las subfamilias de Miridae, pero son muy pequeñas y difíciles de ver sin una lupa binocular.

En algunas familias las tibias tienen una estructura de un importante valor taxonómico, la **fossula spongiosa**. Esta es almohadilla con setas especializadas que se encuentra en varios Reduvidioidea, Naboidea y Cimicoidea. Se encuentra localizada apicoventralmente en la tibia (usualmente en las tibias anteriores), que utilizan para capturar a sus presas.

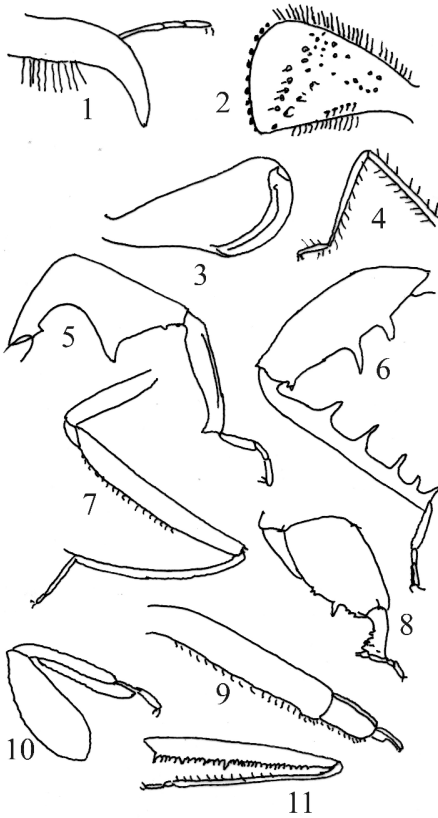


Fig. 1.6. Patas 1. 1 y 2: *Scaptocoris* (Cydniidae); 3: Phymatinae (Reduviidae); 4: Reduviidae; 5: Coreinae (Coreidae); 6: Meropachinae, Merocorini (Coreidae); 7: Nabidae; 8: Blissidae; 9: Enicocephalidae; 10: Peiratinae (Reduviidae); 11: Eme-sinae (Reduviidae).

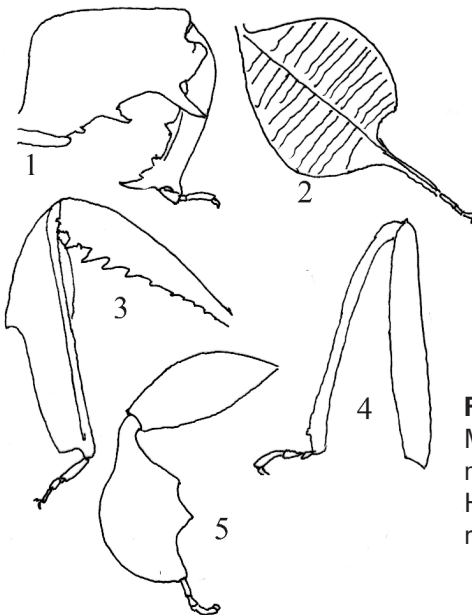


Fig. 1.7. Patas 2. 1: Blissidae; 2: Meropachinae, Meropachini (Cydniidae); 3: Coreinae (Coreidae); 4: Harpactorinae (Reduviidae); 5: Coreinae (Coreidae).

También algunos Harpactorine (Reduviidae) poseen unas setas pegajosas en las tibiae anteriores que embeben con resina de los árboles con el fin de capturar a las presas. En los Thaumastocorinae, existe un apéndice tibial que es una estructura ubicada en la parte distal de todas las tibiae aparentemente con la función de agarre al sustrato.

Tipos de patas: Están modificadas según el hábitat en que viven y el tipo de alimentación.

Cursorial: fémur y tibia alargados y delgados (el plan general del orden).

Saltatorial: fémur posterior alargado y engrosado (muchos Miridae).

Raptorial: fémur anterior armado con espinas y modificado en forma de garra (Phymatinae, familia Reduviidae, Nabidae, Anthocoridae, Lygaeidae).

Fosorial: patas anteriores están armadas con grandes espinas y en algunos casos el tarso está insertado proximal al ápice de la tibia. Los tarsos pueden estar ausentes en las patas posteriores (Cydnidae).

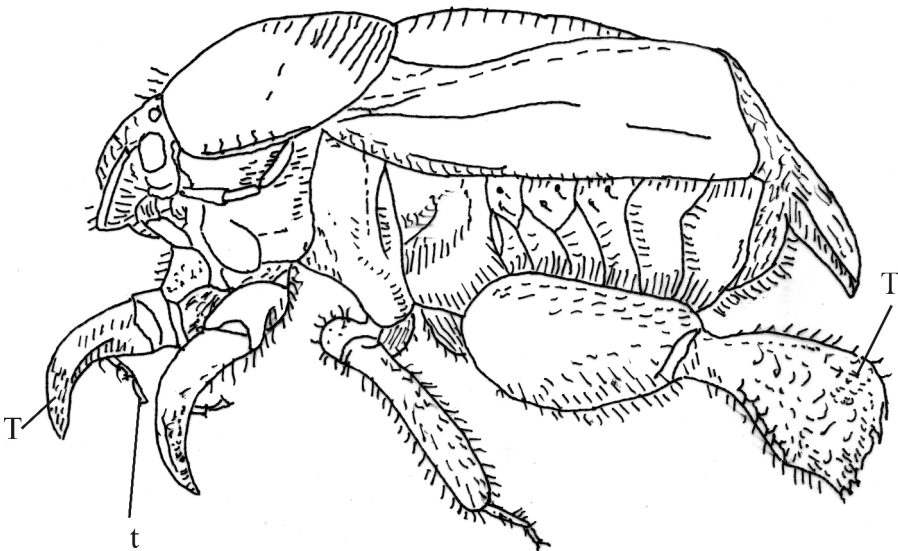


Fig. 1.8. *Scaptocoris* (Cydnidae). Distintos tipos de patas con distintas funciones. Las Tibias anteriores son fosoras, para cavar en el suelo. Las medias son conforme al plan habitual de las chinches. Las posteriores son espatuladas, para remover el suelo excavado por las patas anteriores. T: Tibia; t: tarso.

Abdomen

Pregenital

De los segmentos abdominales en vista dorsal o **tergitos**, se pueden observar del I al VII y en vista ventral o **esternitos**, son observables del II al VII en hembras y del tergito I al VIII y esternitos II al VIII en los machos. Estos están divididos en **mediotergitos** y **laterotergitos** dorsal y a veces ventral (**paratergitos**) y **lateroesternitos**, que colectivamente forman el **conexivo**, usualmente visible en muchas familias (Reduviidae, Coreidae, etc.). En el abdomen hay 8 espiráculos, el primero está localizado en el tergito I, el cual puede estar ausente o ser no funcional (en varios Cimicomorpha). Los espiráculos II al VIII están localizados en los respectivos esternitos o lateroesternitos. Los segmentos VIII y IX en hembras y en segmento IX en machos están incorporados en la genitalia, mientras que el segmento X forma el proctiger que contiene el ano que también posee remanentes del segmento XI. Cercano a los espiráculos se encuentran unos pelos sensoriales de mucho valor sistemático llamados **tricobotrios**.

Genitalia

Es la porción terminal del abdomen en donde se alojan los órganos sexuales, tanto en el macho como en la hembra.

Macho: En el segmento IX se distingue la capsula genital (**pigóforo**) que contiene el **phallus** o falo. Éste usualmente está compuesto por el aparato articulario basal que se une al **edeago** y a los **parámetros** (en inglés **claspers**). Estos últimos son órganos copulatorios, como “ganchos” que tiene el macho para asirse firmemente a la hembra en el momento de la cópula.

Un carácter muy importante para una primera identificación de una especie es ver la simetría de su genitalia para determinar a qué familia o grupo de familias pertenece. Los parámetros de los Miridae, Anthocoridae y Schizopteridae, por citar algunas familias de la fauna bonaerense, suelen ser diferentes por lo que se llama a su genitalia **asimétrica**. Esto significa que ambos parámetros son desiguales, diferentes. Por el contrario, la mayoría de las familias tiene su genitalia **simétrica**, es decir que ambos parámetros son iguales y obviamente opuestos.

Hembra: El ovipositor, estructura a través de la cual la hembra deposita los huevos en distintos sustratos según la familia, está compuesto por la primera (anterior) y segunda (posterior) **válvula (gonapofisis)**, usualmente fusionada con la primer y segunda **valvifera (gonocoxa)**. Las valviferas derivan del seg-

mento abdominal VIII (primero) y IX (segundo). El segmento IX puede llevar el par de la tercera válvula (**gonoplacas**) que forma la envoltura del ovipositor, esto siempre está ausente en Pentatomomorpha y en unos pocas taxa. En varios grupos la válvula esta alargada y lateralmente comprimida formando el ovipositor laciniado (con tiras) para depositar los huevos dentro del tejido de la planta, en otros casos la válvula está muy reducida o ausente y los huevos son colocados libres o con un cemento en la superficie de la planta. La recepción del esperma es la **espermateca** que puede variar en estructura según los grupos o ser no funcional (todos los Cimicomorpha) que puede ser reemplazada por un par de **pseudoespermateca** (Reduviidae, Tingidae, Pachynomidae) o **bursa copulatrix** (Miridae). En el caso de los Cimicoidea, el esperma es usualmente introducido en la cavidad abdominal y migra al oviducto.

Glándulas exocrinas

Los heterópteros poseen distintas glándulas exocrinas de las cuales veremos:

Glándula odorífera abdominal dorsal

Las glándulas abdominales dorsales son multicelulares, son unas evaginaciones de la cutícula que se abren a través de un solo **ostiolo**. Estas glándulas son casi exclusivas de los estadios ninfales, ya que en los adultos no son funcionales, por lo que se cierran, quedando representadas por una cicatriz. En algunos taxa están bien desarrolladas y funcionales como en el caso del género *Podisus* (subfamilia Asopinae) en donde las glándulas en los segmentos abdominales III y IV son enormes y producen un químico que actúa como una feromona sexual.

Glándula odorífera metapleural

Es exclusiva de los adultos. Es una invaginación integumentaria en donde una sola glándula se abre a través de un **ostiolo**. Rodeando el ostiolo, usualmente se encuentra el **peritremea** o **aurícula**, que es un área más o menos elevada más allá del ostiolo. Más allá de éste, se encuentra el área evaporatoria (**evaporatorium**) que se piensa tiene la finalidad de evaporar el fluido o que sirva como restricción de la evaporación para que el fluido quede en un área circunscrita ya que es toxico tanto para la chinche como para el depredador. En la familia Rhopalidae, las glándulas están ausentes, mientras que en el infraorden Enicocephalomorpha las glándulas solo están presentes en los machos.

Mimetismo

El **mimetismo**, el **aposematismo** y la **cripsis** son unos de los atributos que les confiere a las chinches el éxito en la conquista de los distintos ambientes, otorgándoles la capacidad de mezclarse con las especies y con el entorno que comparten con las mismas. Dentro del **mimetismo** se puede observar la **mirmecomorfia**, donde el insecto se asemeja en aspecto a una hormiga, como en el caso de varias especies de la subfamilia Rhyparochrominae. Especies de la familia Miridae suelen estar asociados a las hormigas como en el caso del género *Mendozaaphylus* Carvalho y Carpintero (Miridae). En varios míridos solo la hembra es fuertemente mirmecomorfa, mientras que en alydidos y lygaeideos ambos sexos son mirmecomorfos. En varios géneros de Alydidae las ninfas son fuertemente similares a las hormigas, pero los adultos tienen patrones y coloración semejantes a las avispas.

También existe el **mimetismo agresivo**, donde el depredador se parece a la presa como puede ocurrir con el género *Stiretrus* (subfamilia Asopinae, familia Pentatomidae). En el **aposematismo** se puede apreciar en varias especies del género *Lygaeus* Fabricius y *Oncopeltus* (Lygaeidae) las cuales se alimentan de la planta de algodón que contiene cardenolidos. Tales especies demostraron ser extremadamente desagradables para los depredadores vertebrados debido a la concentración de esa sustancia. La **cripsis** suele ser bastante común dentro de las chinches, las especies fitófagas suelen poseer una coloración verde o pardo como en la familia Pentatomidae y Miridae, entre otras, especies de la familia Phloeidae (presente en el norte argentino) que viven en la corteza de los árboles y poseen expandidas la cabeza, tórax y abdomen en ambos lados y son fuertemente aplanados permitiéndoles camuflarse fácilmente con la corteza del árbol, en las subfamilias Cymidae y Pachygronthidae, especies que viven principalmente dentro de las cabezas de las semillas de las juncias, tanto ninfas como adultos se asemejan fuertemente en forma y color a las semillas de las cuales se alimentan. Y recientemente el primer autor demostró este fenómeno en el género *Hellica* (Acanthosomatidae) en donde cada especie tiene la coloración de la inflorescencia de su planta huésped (Cyperaceae).

Algunas chinches poseen la habilidad de cambiar de color, especies del género *Stenodema* Laporte (Miridae) son verdes durante la etapa temprana del crecimiento del hospedero, pero son marrones pálidos cuando el pasto de donde se alimentan madura y se torna marrón. También hemos observado este fenómeno en los Acanthosomatidae anteriormente mencionados.

Reproducción y desarrollo

Reproducción

La reproducción en los heteroperos es sexual y directa, en donde el macho se aferra a la hembra mediante los parámetros o claspers para la fecundación. El **oviparismo** (las ninfas nacen de los huevos depositados) es dominante en el suborden, pero existe **viviparismo** (las ninfas nacen directamente de la hembra) en la familia Cimicidae.

La oviposición es variada: los huevos pueden ser puestos sobre el sustrato o la planta con una sustancia aglutinante (Pentatomidae), dentro del tejido de la planta (Miridae), dentro de las flores (Rhopalidae), en hormigueros como los nidos de *Acromyrmex lundii* (Guérin) (Vianaididae), libres en el sustrato (Alydidae) entre otras formas.

Hay especies de las familias Coreidae, Rhopalidae y Largidae que ponen los huevos por separado, individualmente. También son puestas en lotes con un patrón determinado, alineados por ejemplo. En algunas especies de la subfamilia Harpactorinae (Reduviidae) la oviposición se asemeja a una **ooteca** (como en las cucarachas o la mantis religiosa) en donde los huevos son depositados verticalmente en grupos y luego son cubiertos por una sustancia aglutinante que envuelve todo, excepto una porción del corion.

Desarrollo

Los Heteroptera son **Hemimetábolos** o **Paurometábolos** (antes llamados de **metamorfosis incompleta**), insectos que tienen un esquema de desarrollo como sigue: **Huevo** (aunque existe la partenogénesis), 5 **estadios ninfales** o **preimaginales** (en los heterópteros) que no se diferencian demasiado en su aspecto externo de los adultos y finalmente los **imago** o **adultos**.

El esquema sería: Huevo – **Ninfa** – adulto o imago

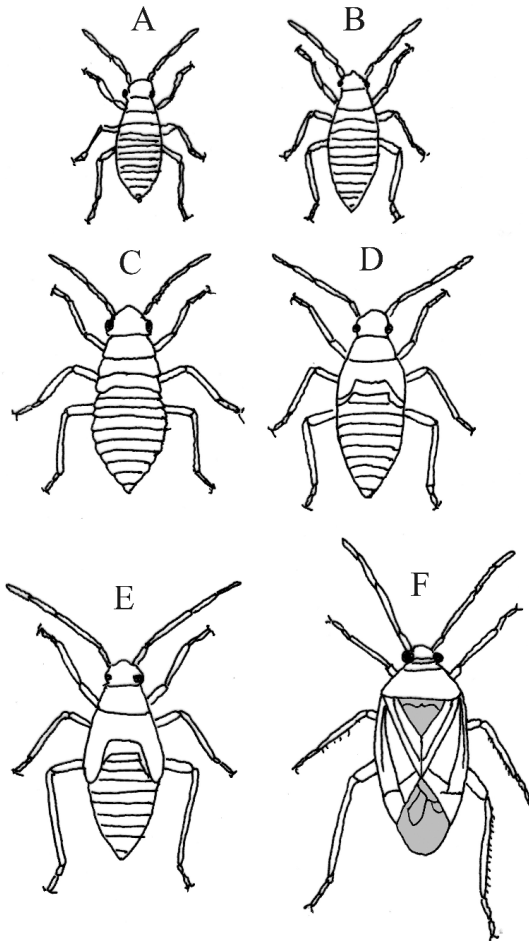


Fig. 1.9. Desarrollo. A-E: Estadios preimaginales (Ninfas). A: ninfa I; B: ninfa II; C: ninfa III; D: ninfa IV; E: ninfa V. F: Imago (Adulto).

Huevo

El huevo está constituido principalmente por el **corion**. Este está formado por una secreción cuticular de las células epiteliales del oviducto. Existe una gran variedad de formas y su consistencia depende del sustrato donde el huevo es colocado, los que son colocados sobre el sustrato o dejados en el suelo, tienen más espesor en el corion y son muy esculpidos, mientras los que son puestos dentro del tejido de la planta o en estrechas grietas son suaves y alargados. En ciertos casos el huevo posee unos apéndices cortos, usualmente alrededor del **opérculo** (una “tapa” que tienen los huevos de la mayoría de los heterópteros) situado en el margen superior del corion. Esto puede apreciarse en algunas especies de las familias Coreidae, Reduviidae, Miridae y Pentatomidae. Los apéndices tienen la función de ventilar el interior del huevo. También existen poros en el opérculo que permiten la entrada de aire, estos poros sirven como única ventilación para las especies que secretan una sustancia aglutinante que envuelve el huevo.



Diego L. Carpintero

Fig. 1.10. Huevos. *Thaumastocoris peregrinus* (Thaumastocoridae).



Diego L. Carpintero

Fig. 1.11. Huevos. *Eubule sculpta* (Coreidae).

Ninfas

Las chinches, como dijimos, poseen un ciclo de vida llamado Hemimetabólico, que significa que sus ninfas son similares al adulto o imago en todas sus etapas de desarrollo, pasando generalmente por 5 estadios llamados ninfales antes de llegar al estado adulto.

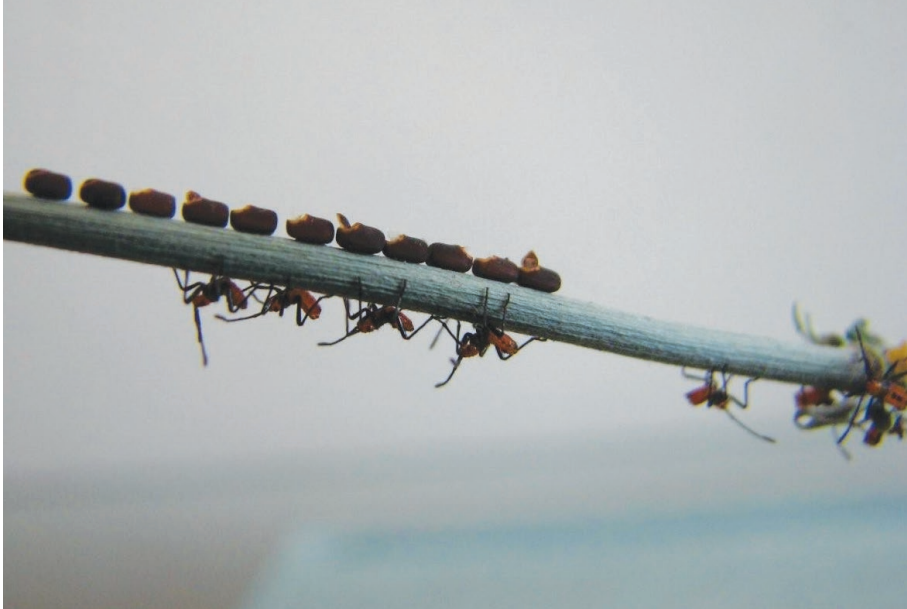
A diferencia de los de ciclo de vida **Holometabólico** o de **metamorfosis completa**, como los Coleoptera o los Lepidoptera, que son aquellos que pasan por los estados de: Huevo – **larva** – **pupa** – adulto o imago.

Las ninfas de Heteroptera se diferencian de los adultos por la ausencia de genitalia, alas desarrolladas, ocelos, fossula spongiosa, reducción de números de segmentos tarsales y a veces antenales y la funcionalidad de las glándulas repugnatorias en el dorso del abdomen entre los segmentos IV y VI.

En el momento de la eclosión las ninfas utilizan una porción cuticular esclerotizada para remover el opérculo, como es en el caso de las familias Pentatomidae y Coreidae. En la **ecdisis** (muda del exoesqueleto) las ninfas se aferran firmemente al sustrato con las garras tarsales y frecuentemente toman posición cabeza abajo. El individuo comienza a salir por la **línea ecdisial** (zona por donde el huevo se fractura) por sucesivas convulsiones. Después de la ecdisis las ninfas permanecen inactivas hasta que la cutícula se endurece la cual puede llevar varios días, los hemiólitros y las alas metatorácicas son rudimentarios, son visibles recién en el estadio IV. Las ninfas que eclosionaron de huevos puestos en grupo son gregarias hasta que finalizan la primera muda, luego de que el exoesqueleto se haya endurecido, se dispersan. Hay casos en donde (especies de la familia Coreidae, Aradidae y Pyrrhocoridae) los huevos son puestos en plantas aisladas o áreas restringidas, donde las ninfas permanecen juntas hasta llegar a la adultez.

El número de generaciones por año varía según la familia:

- 1 generación por año (Familias Coreidae, Cydnidae, Scutelleridae, Miridae, Thyreocoridae)
- 1 a 2 generaciones por año (Familias Aradidae, Lygaeidae, Alydidae, Rhopalidae, Pentatomidae)
- 2 a 3 generaciones por año (Familia Tingidae)
- 1 a 12 generaciones por año (Familia Cimicidae)



Diego L. Carpintero

Fig. 1.12. Huevos y ninfas I recién eclosionadas de *Eubule sculpta* (Coreidae).

Cuidado parental

Ciertas familias presentan un comportamiento parental en el cuidado de la progenie. En la familia Acanthosomatidae, las hembras permanecen con las ninfas hasta el estadio V, incluso si las ninfas se mueven. Cuando la hembra es removida de los huevos, estos tienen una tasa de mortalidad del 100%. La defensa ante posibles amenazas son repetidas sacudidas con el cuerpo, inclinación del cuerpo hacia el enemigo como escudo, movimientos de las alas tan fuertes que los pequeños depredadores, como pequeños Nabidae son arrancados de la planta. Las mismas ninfas, mediante las glándulas, causan una respuesta rápida de la hembra ante el peligro. En *Sehirus cinctus* (Palisot de Beauvois) y *S. bicolor* (L.) (Especies de la familia Cydnidae no presentes en nuestra fauna) ponen los huevos en unas cavidades en el suelo de 2 cm de profundidad y 1cm de diámetro. El grupo de huevos puede superar los 100 y son protegidos por la hembra cubriéndolos con el cuerpo, que posteriormente se agregaran a la hembra en el transcurso del estadio ninfal.

2

Nomenclatura zoológica y taxonomía

Las chinches son animales que pertenecen al grupo más diverso (respecto al número de especies) de todo el reino animal, la clase Insecta, compuesto por 30 órdenes y 958.000 especies.

Dentro de la clase Insecta se incluye al orden Hemiptera que está compuesto por 4 subórdenes: Hemiptera (chinches), Auchenorrhyncha (cotorritas y cigarras), Sternorrhyncha (pulgones y cochinillas) y los Coleorrhyncha, un pequeño grupo de chinches subantárticas representados por la familia Pelorididae.

El orden Hemiptera, con más de 90.000 especies, es el grupo hemimetábolo más diverso y el quinto orden de Insecta en cantidad de especies después de los órdenes Coleoptera, Lepidoptera, Hymenoptera y Diptera. El suborden Heteroptera (chinches) está conformado por 7 infraórdenes, 89 familias y más de 42.300 especies.

El suborden Heteroptera apareció probablemente en el Carbonífero (359 millones de años). Desde entonces han colonizado con éxito diferentes hábitats alrededor del mundo, como cuerpos de agua dulce en el caso del infraorden Nepomorpha que viven dentro del agua y el infraorden Gerromorpha que viven sobre la superficie del agua. A las anteriores se las denomina chinches acuáticas y no serán objeto de estudio en este trabajo.

Los infraórdenes Leptopodomorpha, Enicocephalomorpha, Dipsocoromorpha, Cimicomorpha y Pentatomomorpha son exclusivamente terrestres, habitando, los primeros, al borde de los cursos de agua y el resto entre la corteza de los árboles, las flores, tallos y hojas, en el suelo, hojarasca, las raíces (hasta 155 cm bajo la superficie del suelo), asociados a hormigueros, termiteros o telarañas. También están asociados a vertebrados de sangre caliente como murciélagos, aves y humanos.

Antiguamente se dividía a los Heteroptera en Gymnocerata y Cryptocerata. En los primeros (infraórdenes principalmente terrestres, salvo unas pocas

excepciones), las antenas son perfectamente visibles en vista dorsal. En los infraórdenes acuáticos (Nepomorpha y Gerromorpha) las antenas se encuentran escondidas, encriptadas debajo de la cabeza. No es una clasificación en uso actualmente, pero es interesante tener una primera visión de las chinches desde este punto de vista para saber hacer una primera separación de una muestra.

Taxonomía

La necesidad de poder identificar a todos los seres vivos llevó al hombre a intentar buscar una forma ordenada de hacerlo. En el siglo XVIII, a partir de Carlos Linneo, se creó un sistema de la llamada de “nomenclatura binominal”.

Nomenclatura binominal o binaria es un convenio estándar utilizado para denominar las diferentes especies de organismos. Como sugiere la palabra binominal, el nombre científico asignado a una especie está formado por la combinación de dos palabras (nombres en latín o de raíz grecolatina): el nombre del género y el epíteto o nombre específico. El conjunto de ambos es el nombre científico que permite identificar a cada especie como si se tratara de su nombre y apellido. El epíteto específico es el nombre y el género sería el apellido, es decir a los integrantes de un grupo con características similares. Éstos SIEMPRE se escriben en itálica o bastardillas, no así el autor: *Nezara viridula* (Linneo). Cuando el autor se pone entre paréntesis es debido a que la especie fue descrita originalmente en un género diferente.

Se dice que el único **taxon** (su plural es **taxa**) natural que existe es la especie. De allí en adelante, todos los agrupamientos que el hombre hace de estas especies por similitud de caracteres morfológicos, es siempre subjetivo y tendiente a “juntar” a las especies en grupos, para facilitar su estudio.

Como decíamos, las **especies** se reúnen en **géneros**, cuando el número de especies de un género es muy alto pueden estar divididos en **subgéneros**, los géneros en **tribus**, a veces, cuando el número de géneros es muy alto se los agrupa en **subtribus**. Las tribus se reúnen en **subfamilias** y éstas en **familias**, las familias en **superfamilias**, las superfamilias (en el caso de las chinches) en **infraórdenes**, éstos en **subórdenes** (desde aquí arrancaremos en este trabajo) y éstos en **órdenes**.

Por encima de los géneros (clasificación **supragenérica**) y para facilitar el reconocimiento de cada categoría, cada una de ellas tiene una terminación particular.

Veremos ahora esta clasificación con la terminación particular de cada categoría, con el ejemplo de una especie de este trabajo.

Categoría	Terminación	Ejemplo
Orden	-A	Hemiptera
Suborden	-A	Heteroptera
Infraorden	-OMORPHA	Cimicomorpha
Superfamilia	-OIDEA	Miroidea
Familia	-IDAE	Miridae
Subfamilia	-INAE	Orthotylinae
Tribu	-INI	Orthotylini
Subtribu	-INA	Ceratocapsina
Género	variable	<i>Sericophanes</i>
Especie	variable	<i>clarus</i>

En definitiva y repetimos, éstos son sólo agrupamientos prácticos de cada categoría inmediata inferior del cuadro y que la ciencia determina para facilitar su estudio.

Las claves dicotómicas

Éstas son una excelente herramienta para el reconocimiento de taxa biológicos.

Debemos aclarar que el uso de las claves dicotómicas puede facilitarse teniendo a los insectos en manos y con material óptico idóneo (lupa) o con imágenes que permitan aumentar la imagen sin pixelarse para poder ver los detalles particulares de cada grupo. Por eso queremos dar esta opción, más allá de ofrecer imágenes de la mayoría de las especies presentes en la provincia.

Una clave dicotómica se basa en definiciones de los caracteres morfológicos, macroscópicos o microscópicos. De allí parten dos soluciones posibles, llamadas **dilemas**, en función de si tienen o no tienen determinado carácter, repitiéndose el proceso de definiciones de características, hasta llegar al organismo en cuestión.

Debemos tener en cuenta que la clave es una herramienta práctica que puede o no representar la filogenia de un grupo ya que no es el objetivo de la mis-

ma el ser una copia fiel de la evolución de los taxa. La idea es más bien llegar a poder diferenciar un taxón de otro.

La clave como dijimos, está organizada en dicotomías o dilemas, o sea, pares de afirmaciones contrapuestas (ejemplo: “antenas con 5 segmentos” versus (se dice así) “antenas con 4 segmentos”). Cada dilema puede tener uno o más caracteres, siempre que en el dilema opuesto se encuentren las contrapartidas de cada uno de los caracteres expuestos en el primer dilema. Estas afirmaciones están nominadas de distinta manera, con números arábigos o romanos, con letras, etc.

Su empleo consiste siempre en tomar una y solo una de las dos alternativas; hay que leer primero las dos afirmaciones y optar por una de ellas. La afirmación que se rechazó no se vuelve a contemplar en el desarrollo de la determinación.

Tomaremos como ejemplo cuatro ejemplares de Pentatomomorpha. Dos Pentatomidae (un Asopinae y un Pentatominae), un Lygaeidae y un Coreidae.

- 1. Especies con 5 segmentos (artejos) antenales(**Pentatomidae**)..... 2
- Especies con 4 segmentos (artejos) antenales 3
- 2. Especies con rostro (labio) corto, nunca sobrepasando las coxas medias, libre y grueso **Asopinae**
- Especies con rostro (labio) largo y muy fino, sobrepasando las coxas posteriores, pegado al cuerpo **Pentatominae**
- 3. Membrana del ala superior (hemiélitro) con 3-4 venas longitudinales.....**Lygaeidae**
- Membrana del ala superior (hemiélitro) con un gran número de venas longitudinales..... **Coreidae**

No obstante, es frecuente encontrarse dicotomías ambiguas, como por ejemplo:

- 1. Longitud superior a 4 cm 2
- Longitud inferior a 4 cm 3

Si nuestro ejemplar mide justo 4 cm (o 3,9, o 4,1), debemos seguir los dos caminos hasta toparnos con una dicotomía que nuestro espécimen no cumpla. Por ejemplo, si optamos por seguir por uno de los caminos, por ejemplo el 1 (más de 4 cm) y más adelante hallamos una dicotomía que nos diga:

5. Cabeza blanca ...

-. Cabeza negra ...

y nuestro ejemplar tiene la cabeza roja, volveremos al inicio de esa dicotomía y seguiremos el camino opuesto, el 1' (menos de 4 cm).

Reconocimiento de los grupos superiores

Ahora utilizaremos algunas claves dicotómicas que nos ayudarán a diferenciar desde los taxones superiores del grupo (Infraórdenes) presentes en la provincia hasta el nivel de familias, de las que se encuentran 35 en la provincia.

El nivel taxonómico más alto con el que comenzaremos a trabajar es con el de Infraórdenes. Entre los Heteroptera terrestres bonaerenses se encuentran los 5 infraórdenes terrestres conocidos: *Enicocephalomorpha*, *Dipsocoromorpha*, *Leptopodomorpha*, *Cimicomorpha* y *Pentatomomorpha*. Aunque no es lo más correcto desde el punto de vista taxonómico, a los efectos prácticos, haremos hincapié en los caracteres externos y más fácilmente observables.

Clave para el reconocimiento de infraórdenes

1. Cabeza contraída transversalmente formando dos lóbulos visibles, uno anterior y otro posterior. Tibias anteriores muy engrosadas con grandes espinas. Alas anteriores (hemiélitros) totalmente membranosas..**Enicocephalomorpha**

-. Cabeza no contraída ni dividida en lóbulos. Tibias anteriores nunca totalmente engrosadas (no confundir con las *fossula spongiosa* que aparecen en el ápice de las tibias de algunos *Cimicomorpha*) y si allí aparecen espinas, nunca son como las anteriores. Alas anteriores con un área coriácea y otra membranosa, braquípteros o coleopteroides pero nunca totalmente membranosas.....2

2. Especies siempre de tamaños entre 1,5-2,5 mm. Segmentos antenales I y II siempre cortos y gruesos, III y IV siempre muy largos, delgados y revestidos de pelos erectos muy largos. Hemiélitros totalmente coriáceos o coleopteroides, nunca con clavo – corio – membrana definidos.....**Dipsocoromorpha**

-. Especies siempre de tamaños mayores a 2,5 mm. Segmentos antenales nunca con el formato anterior. Hemiélitros con clavo – corio – membrana bien definidos, pudiendo haber braquíptero o formas coleopteroides.....3

3. Membrana del hemiélitro reducida y siempre con 3 o 4 células cerradas en ellas, nunca con venas partiendo del margen posterior de esas células.....**Leptopodomorpha**

- Membrana del hemiélitro, en formas macrópteras, que pueden tener hasta 2 células cerradas en ellas. Si tienen más de 2 células, éstas con venas partiendo del margen posterior de ellas.....4

4. Esternitos abdominales III al VII con 2 o 3 pelos largos y erectos ubicados sublateralmente (Pentatomoidea) o en los esternitos III y IV submedialmente y soblateralmente en esternitos V al VII (excepto en Aradidae). Patas siempre con pulvillo. Todos fitófagos, excepto los Asopinae (Pentatomidae) y los Geocoridae.....**Pentatomomorpha**

- Abdomen con al menos una cerda, siempre submedialmente en uno o más esternitos, nunca ordenados como en los anteriores. Uñas de las patas sin pulvillo (excepto en algunos Miridae y Anthocoridae). Siempre depredadores (algunos hematófagos), excepto alrededor de la mitad de los Miridae, los Thaumastocoridae y los Tingidae.....**Cimicomorpha**

Dentro de los **Enicocephalomorpha**, la única familia presente en la provincia son los **Enicocephalidae**.

De Dipsocoromorpha se encuentran dos familias: **Ceratocombidae** y **Schizopteridae**.

1. Hemiélitros membranosos, siendo muy común en la provincia el braquipterismo. Cabeza siempre “apuntando” hacia adelante (prognata). Genitalia del macho simétrica**Ceratocombidae**

- Hemiélitros coriáceos a coleopteroides, nunca braquípteros. Cabeza “apuntando” hacia abajo (hipognata). Genitalia del macho asimétrica.....**Schizopteridae**

El infraorden **Leptopodomorpha** sólo se encuentra representado aquí por la familia **Saldidae**.

Los **Cimicomorpha** están representados por 6 superfamilias:

1. Paraclípeos muy ensanchados y conspicuos, a veces sobrepasando la línea del anteclípeo..... **Thaumastocoroidea**

- Paraclípeos no conspicuamente ensanchados, nunca muy visibles en vista dorsal ni sobrepasando la línea del anteclípeo **2**

2. Labio visiblemente de 4 segmentos, insertado en la cabeza ventralmente, con el segmento I alcanzando el margen posterior de la cabeza; *fossula spongiosa* nunca presente **3**

- Labio aparentemente de 3 segmentos, insertado en la cabeza anteriormente; segmento I si es visible, nunca alcanzando el margen posterior de la cabeza; *fossula spongiosa* habitualmente presente en uno o más pares de patas4
- 3. Hemiélitros en las formas macrópteras, siempre con una estructura, clavo – corio – embolio – cúneo – membrana, esta última con una o dos células cerradas (celdas)**Miroidea**
- Hemiélitros reticulados o areolados **Tingoidea**
- 4. Genitalia del macho asimétrica. Rostro en apariencia trisegmentado (segmento I, obsoleto). Formas macrópteras y braquípteras de vida libre, micrópteras o ápteras (ectoparásitos) **Cimicoidea**
- Genitalia del macho simétrica. Rostro visiblemente tetrsegmentado.....5
- 5. Primer segmento del rostro más corto que la cabeza pero bien visible; glándula odorífera metapleurale presente. Todas las especies con formas macrópteras y braquípteras **Naboidea**
- Primer segmento del rostro no visible; glándula odorífera metapleurale vestigial o ausente. Formas braquípteras poco usuales, salvo en las hembras de *Ectrichodiinae* **Reduvidae**

La superfamilia **Cimicoidea** contiene las familias **Anthocoridae**, **Lyctocoridae**, **Cimicidae** y **Polyctenidae** presentes en la provincia.

- 1. Formas por lo general macrópteras, habitualmente no marcadamente aplanadas dorsoventralmente. En su mayoría depredadores, a veces hematófagos, de hábitos libres. Ojos compuestos bien desarrollados. Ojos simples siempre presentes en formas macrópteras2
- Formas siempre braquípteras, visiblemente aplanados dorsoventralmente. Ectoparásitos hematófagos. Ojos simples ausentes. Los compuestos, si presentes, reducidos a unos cuantos omatidios aislados3
- 2. Peritrema ostiolar formando un ángulo recto de 90°; cuerpo aplanado dorsoventralmente y de tamaño alrededor de 4mm; habitualmente en nidos de aves “de palitos” siendo depredadores y hematófagos.....**Lyctocoridae**
- Peritrema ostiolar **curvado**, nunca como el anterior; cuerpo raramente aplanado dorsoventralmente pero si es el caso, de tamaño nunca mayor de 3 mm; raramente en nidos de aves “de palitos” pero si es el caso, nunca son hematófagos.....**Anthocoridae**
- 3. Todos los tarsos de 3 segmentos. Ojos compuestos reducidos a unos cuantos omatidios aislados. Hemiélitros reducidos. Sin **ctenidios** o “peines” de dientes. Ectoparásitos temporarios.....**Cimicidae**

- Tarsos medios y posteriores de 4 segmentos. Ojos compuestos y hemiélitros ausentes. Ctenidios presentes. Ectoparásitos permanentes**Polyc tenidae**

Los **Naboidea** están representados en Argentina sólo por la familia **Nabidae**.

Los **Reduvidioidea** con sólo la familia **Reduviidae** presente en la provincia.

Los **Miroidea** representados por la familia más diversa del orden: **Miridae**.

Los **Thaumastocoroidea** con la única familia **Thaumastocoridae**.

Los **Tingoidea** con las familias **Tingidae** y **Vianaididae** presentes en esta fauna. Éstos son muy fácilmente diferenciables ya que los Vianaididae tienen forma coleopteroide, con ojos vestigiales y viven en suelos con hojarasca, probablemente cerca de las hormigas. Los Tingidae pueden tener algunas formas coleopteroideas (*Coleopterodes*) pero siempre tienen ojos desarrollados y habitualmente viven sobre las plantas.

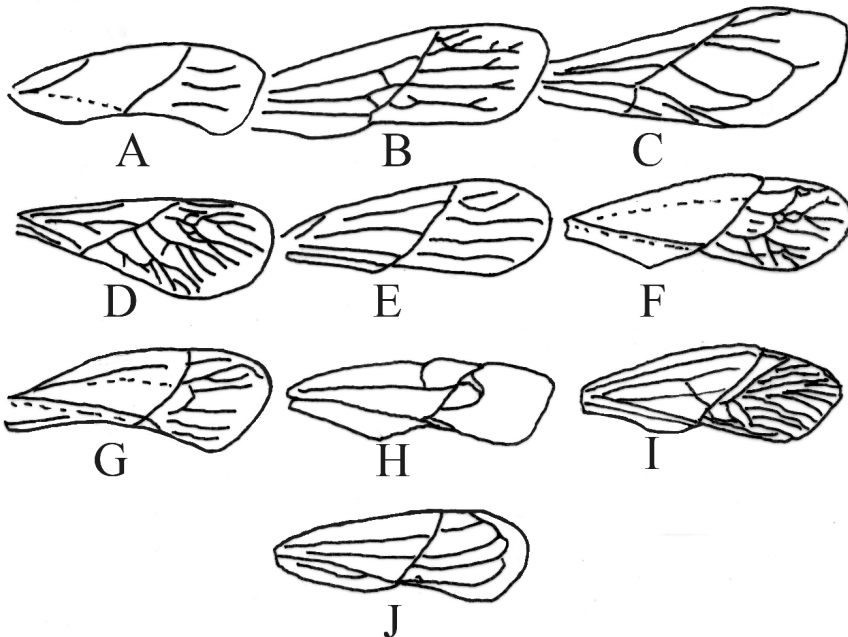


Fig. 2.1. Nervación alar en Heteroptera. A: Anthocoridae; B: Nabidae; C: Reduviidae; D: Phymatinae (Reduviidae); E: Lygaeidae; F: Pyrrhocoridae; G: Pentatomidae; H: Miridae; I: Coreidae; J: Saldidae.

Los **Pentatomomorpha** están representados en la provincia por 5 superfamilias:

1. Largos pelos abdominales (**tricobotrios**) ausentes; cuerpo fuertemente aplanado dorsoventralmente; tarsos bisegmentados.....**Aradoidea**
 -. Tricobotrios abdominales generalmente presentes; cuerpo no fuertemente aplanado dorsoventralmente; tarsos generalmente 3-segmentados, a veces 2-segmentados..... 2
2. Todas los tricobotrios abdominales, cuando presentes, en pares laterales; escutelo largo, extendiéndose al menos hasta el ápice del clavo, frecuentemente cubriendo gran parte del abdomen; antenas con 4 a 5 antenómeros, generalmente con 5..... **Pentatomoidea**
 -. Tricobotrios abdominales ventrales, latero-mediales y laterales, al menos algunos en trío; escutelo relativamente pequeño, no se extiende hasta el ápice del clavo; antenas siempre con 4 antenómeros 3
3. Alados o, en raras ocasiones, ápteros o coleopteroides; membrana del hemiélitro a lo sumo con 4 a 5 venas longitudinales simples, generalmente sin celdas en la base **Lygaeoidea**
 -. Alados; membrana del hemiélitro con 8 o más venas longitudinales, generalmente con celdas 4
4. Con ocelos **Coreoidea**
 -. Sin ocelos **Pyrrhocoroidea**

Aradoidea sólo contiene en la provincia la familia **Aradidae**.

Pentatomoidea con 5 familias **Acanthosomatidae**, **Cydnidae**, **Pentatomidae**, **Scutelleridae** y **Thyreocoridae**.

1. Tarsos 2-segmentados 2
 -. Tarsos 3-segmentados 3
2. Escutelo cubriendo completamente el abdomen; tibia con espinas fuertes..... **Thyreocoridae**
 -. Escutelo no cubre completamente el abdomen; si la tibia posterior presenta espinas, éstas no son tan fuertes como el anterior**Acanthosomatidae**
3. Tibia con dos o más hileras de espinas fuertes**Cydnidae**
 -. Tibia con pelos o cerdas, pero sin hileras de espinas fuertes 4
4. Escutelo grande, convexo, cubriendo la mayor parte del abdomen.....**Scutelleridae**
 -. Escutelo generalmente triangular, a veces grande, pero no alcanza a cubrir el ápice del abdomen **Pentatomidae**

Lygaeoidea con 11 familias **Artheneidae**, **Berytidae**, **Blissidae**, **Cimidae**, **Colobathristidae**, **Geocoridae**, **Lygaeidae**, **Ninidae**, **Oxycarenidae**, **Pachygronthidae** y **Rhyparochromidae**.

1. Espiráculos sobre el segmento abdominal II (primero visible en vista lateral) en posición ventral.....**Pachygronthidae**
- Espiráculos sobre el segmento abdominal II en posición dorsal (excepto en algunos Rhyparochromidae que es ventral)2
2. Surco asociados a los ocelos en forma de una ligera depresión glabra, ya sea alrededor de los ocelos o como depresión fuerte anterior o entre los ocelos....3
- Sin un surco asociado a los ocelos6
3. Espiráculos abdominales de los segmentos V-VI en posición ventral**Colobathristidae**
- Espiráculos abdominales de los segmentos V-VI en posición dorsal.....4
4. Primer antenómero largo, casi siempre más largo que los antenómeros II y III, generalmente clavado apicalmente, delgado pero casi igual en grosor a los antenómeros II y III**Berytidae**
- Primer antenómero mucho más corto y grueso que los antenómeros II y III.....5
5. Hemiélitros sin puntos o con sólo unos pocos indiferenciables; corio hialino a traslúcido, angostado en la base; cabeza ancha, espacio interocular más ancho que el margen anterior del pronoto; ojos algo pedunculados.....**Ninidae**
- Hemiélitros con puntos; corio opaco, nunca angostado en la base; cabeza angosta, espacio interocular más estrecho que la margen anterior del pronoto; ojos nunca pedunculados**Cymidae**
6. Espiráculos abdominales de los segmentos III-IV en posición ventral, entre los laterotergitos y los esternitos, sobre el borde de los esternitos.....7
- Espiráculos abdominales de los segmentos III-IV en posición dorsal.....9
7. Margen lateral del pronoto con una **carena** o reborde ampliamente expandida; abdomen de la hembra caudalmente redondeado; esternito abdominal VII del macho sin peine de setas ventrales.....**Lygaeidae**
- Margen lateral del pronoto redondeado; abdomen de la hembra caudalmente truncado; esternito abdominal VII del macho con peine transverso de cerdas ventrales.....8
8. Margen lateral del pronoto aplanado o con carena ancha aplanada; esternito abdominal masculino VII sin racimos o crestas de setas ventrales.....**Artheneidae**

- Margen lateral del pronoto redondeado o, cuando mucho, débilmente carenado; segmento abdominal masculino VII con peines transversales o grupos de setas ventralmente.....**Oxycarenidae**
- 9. Especies alargadas y fuertemente aplanadas dorsoventralmente. Espiráculos de los segmentos abdominales V-VI en posición dorsal.....**Blissidae**
- Especies no aplanadas dorso-ventralmente y raramente de forma alargada. Espiráculos de los segmentos abdominales V-VI en posición ventral.....10
- 10. Ojos sobresalientes y **reniformes** (en forma de riñón).....**Geocoridae**
- Ojos diferentes al anterior.....**Rhyparochromidae**

Coreoidea con 3 familias **Alydidae**, **Coreidae** y **Rhopalidae**.

- 1. Peritrema ostiolar ausente o muy reducido.....**Rhopalidae**
- Peritrema ostiolar grande y conspicua.....2
- 2. Búcula ubicada posteriormente más allá de la base de la antena; cabeza más angosta y corta que el pronoto.....**Coreidae**
- Búcula no ubicada posteriormente más allá de la base de la antena; cabeza tan ancha y larga como el pronoto.....**Alydidae**

Pyrrhocoroidea con 2 familias **Pyrrhocoridae** y **Largidae**.

- 1. Pronoto expandido lateralmente.....**Pyrrhocoridae**
- Pronoto no expandido, redondeado lateralmente.....**Largidae**

3

Zoorregiones y áreas naturales

Algunas consideraciones sobre trabajos antecedentes

Desde hace muchos años se ha intentado subdividir a la superficie terrestre en general, y en particular a nuestro país, en eco, bio, fito y zoorregiones, atendiendo a la distribución de sus ambientes, biota, flora o fauna. Sólo basta analizar las recopilaciones históricas realizadas por Roig-Juñent *et al.* (2008) sobre la evolución de los esquemas biogeográficos presentados por éstos desde Lacordaire (1830) hasta el presentado por Morrone (2001), o el estudio de las regiones fitogeográficas realizado por Cabrera (1953), luego actualizado por el mismo autor en 1976 de la Argentina y aquél de la provincia de Buenos Aires de 1968, o los esquemas zoogeográficos presentados por Ringuelet (1961) y Willink (1991).

Estos esquemas, aun siendo desarrollados desde distintos puntos de vista, poseen rasgos coincidentes y divergentes, pero valiosos cada uno de ellos, que serán aquí analizados al nivel que nos compete, es decir, el de la provincia de Buenos Aires y dentro de la descripción de cada una de las ecorregiones y distritos presentes en la provincia que serán analizados.

Al analizar estas áreas, no debemos perder nunca de vista que este estudio apunta a distribución geográfica de las especies de Heteroptera en la provincia de Buenos Aires. Y que a partir de la observación de esta distribución, se analizarán también las relaciones con las áreas fitogeográficas, para las especies de Heteroptera fitófagas, es decir, dependientes de la distribución de sus plantas hospedantes. Del mismo modo se compararán las áreas resultantes con los esquemas zoogeográficos, en particular aquellos referidos a la distribución de potenciales presas (otros artrópodos) de Heteroptera depredadores, o la distribución de vertebrados, para las especies hematófagas o nidícolas. Por último, se cotejarán los resultados obtenidos con los distintos ambientes presentes en la provincia, en particular los relacionados al suelo: sistemas serranos y distintos tipos edáficos para las especies que se desarrollan en este medio.

Cuando se habla de **taxa endémicos** nos referimos a una especie o género cuya área de distribución está restringida a un área en particular, pudiendo referirnos en este caso a un sitio puntual, por ejemplo sólo presente en un punto geográfico: *Alloeohellica faundezi* (Acanthosomatidae), en la Laguna de los Padres, un área determinada, como *Parajalloides* (Pentatomidae) presente en las Sierras bonaerenses o incluso a un taxón particular de una zoorregión, por ejemplo el género *Carpinteroa* (Miridae) es un género de la biorregión del Monte, presente en gran parte del centro de la Argentina.

Concepto de zonas A, B y C y depauperización faunística

Existe un sinnúmero de variables medioambientales que influyen en la confección de cualquier esquema de límites fijos, constantes. Estas variables pueden ser tanto estacionales como más o menos duraderas en el tiempo: por un lado, el cambio climático por la destrucción de la capa de ozono y los fenómenos del Niño y la Niña, con sus consecuentes períodos de inundaciones y sequías. Por otro, la utilización irracional de la tierra, la contaminación del aire, suelos y agua y la deforestación y todo esto como parte del fenómeno de antropización de un territorio con un número cada vez más alto de habitantes. Todo esto contribuye al fenómeno de **depauperización** de la fauna, es decir una disminución del número de especies en un área determinada debido a estos factores.

Otro aspecto a considerar cuando hablamos de poblaciones presentes en un área, que interpretamos como los **elencos faunísticos** regionales, es analizar cuáles son las áreas de una mayor diversidad y las causas naturales, es decir, los motivos por los cuales ciertos taxa poseen un caudal mayor de diversidad en un área que en otras adyacentes, con similares condiciones ecogeográficas. A partir de este hecho, es interesante analizar el o los sentidos geográficos en los que va decreciendo el número de especies de ese elenco (Figs. 3.1 y 3.2) probablemente relacionado con la disminución de recursos.

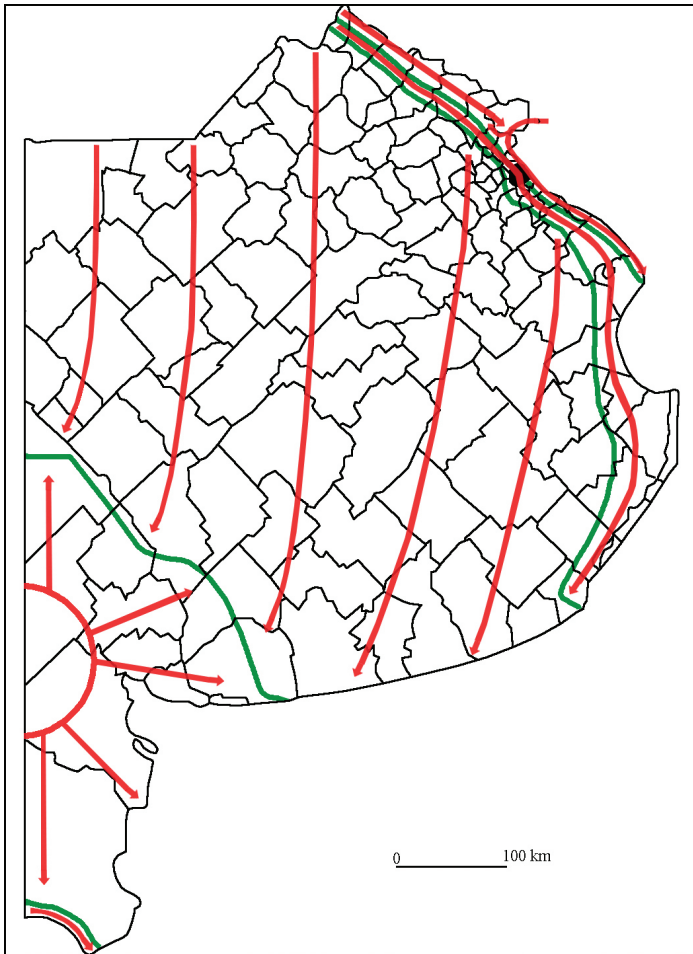


Fig. 3.1. Sentido de la distribución de las especies bonaerenses.

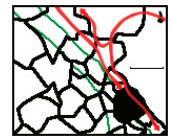


Fig. 3.2. Ídem en CABA y alrededores.

Con respecto a las figuras presentadas, y para su mejor interpretación, la punta con flecha muestra el sentido en el que vemos que cada fauna va decreciendo en número de especies desde su área (A) de distribución. Esto nos permitirá analizar y luego determinar límites de distribución de especies en cada zoorregión, describiendo las zonas A, B y C de cada una de ellas (Fig. 3.3), es decir, las áreas donde se distribuye ampliamente un grupo de especies (A), donde ocasionalmente pueden aparecer algunos integrantes de esas faunas (B) y las áreas donde es muy difícil que ellas se encuentren (C). Entendemos aquí por zoorregiones a las áreas en las que, a nuestro entender se distribuyen las

chinches en la provincia, sus zonas A, muchas veces determinadas por su relación con la vegetación, sus presas, o en relación al suelo, clima o precipitaciones óptimas para esas especies. Como vemos en los mapas, para cada una de las zoorregiones que definiremos se determina un color para las zonas A, flechas que expresan las zonas B es decir, hacia donde pueden distribuirse, aunque en un número decreciente de poblaciones, algunas de esas especies.

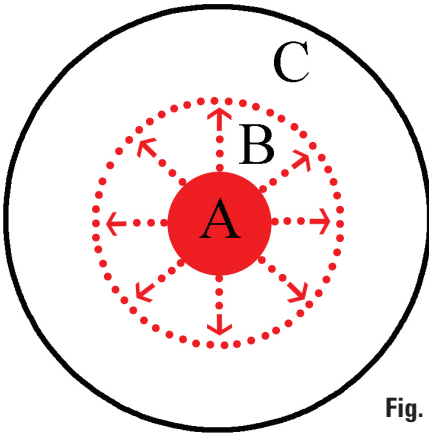


Fig. 3.3. Áreas de distribución de un taxón.

Zoorregiones presentes en Buenos Aires

(Fig. 3.4)

- A. Subtropical
 - I. Distrito Paranaense
 - II. Distrito Platense
 - III. Isla Martín García
- B. Espinal Hidrófilo
 - I. Distrito de las Barrancas del Paraná
 - II. Distrito del Talar
 - III. Distrito Costero
- C. Pampeana
 - I. Distrito Occidental
 - II. Distrito Oriental
 - III. Distrito Interserrano
 - IV. Distrito de las Sierras de Tandil
 - V. Distrito de las Sierras de Balcarce
- D. Espinal Xerófilo
 - I. Distrito del Caldenal
 - II. Distrito de Ventania
- E. Monte

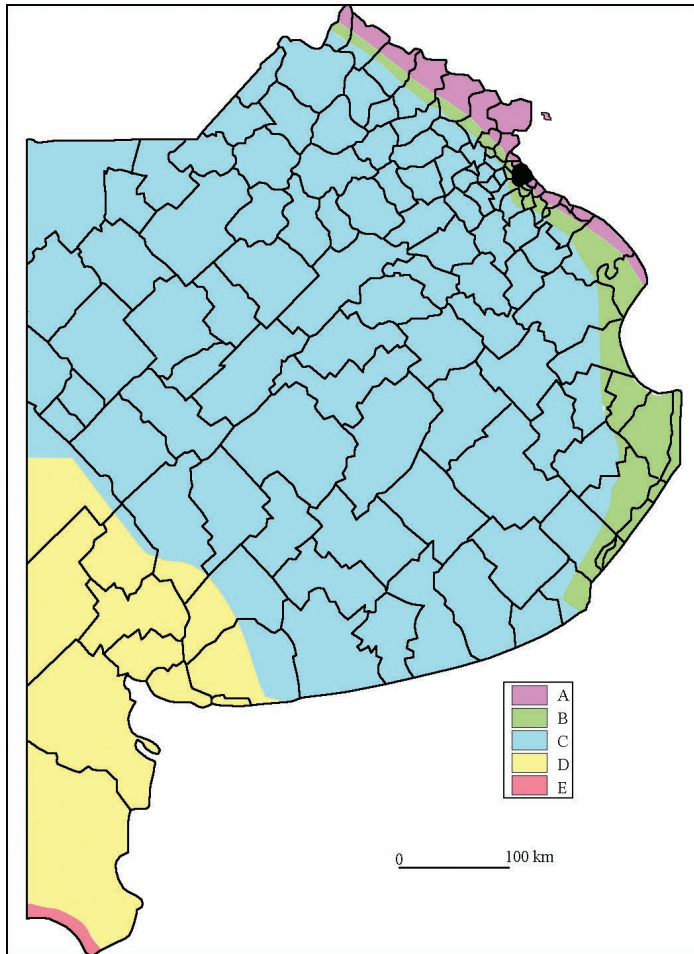


Fig. 3.4. Zoorregiones de Heteroptera para la provincia de Buenos Aires. A: Subtropical; B: Espinal Hidrófilo; C: Pampeana; D: Espinal Xerófilo; E: Monte.

Zoorregión Subtropical (A)

(Fig. 3.5)

La fauna de heterópteros de esta área se caracteriza por tener elementos de estirpe subtropical a tropical. Su temperatura media anual es de 18°C, sus precipitaciones medias anuales son de entre 800 y 1000 mm. La flora está compuesta de densos bosques en galería a lo largo de los ríos Paraná y de la Plata y de especies hidrófilas. Algunos elementos de esta fauna pueden encontrarse

en las sierras de Balcarce, denotando su conexión faunística y evolutiva con el sur del Uruguay y la costa sur del Brasil (Armando Cicchino, Univ. Nac. de Mar del Plata, comunicación personal). Definen a esta zoorregión las especies: *Hyaliodocoris insignis*, la tribu Eccritotarsini (Miridae), el género *Dysdercus* (Pyrrhocoridae), *Savius diagonalis* (Coreidae) y el género *Oplomus* (Pentatomidae) entre muchos otros.

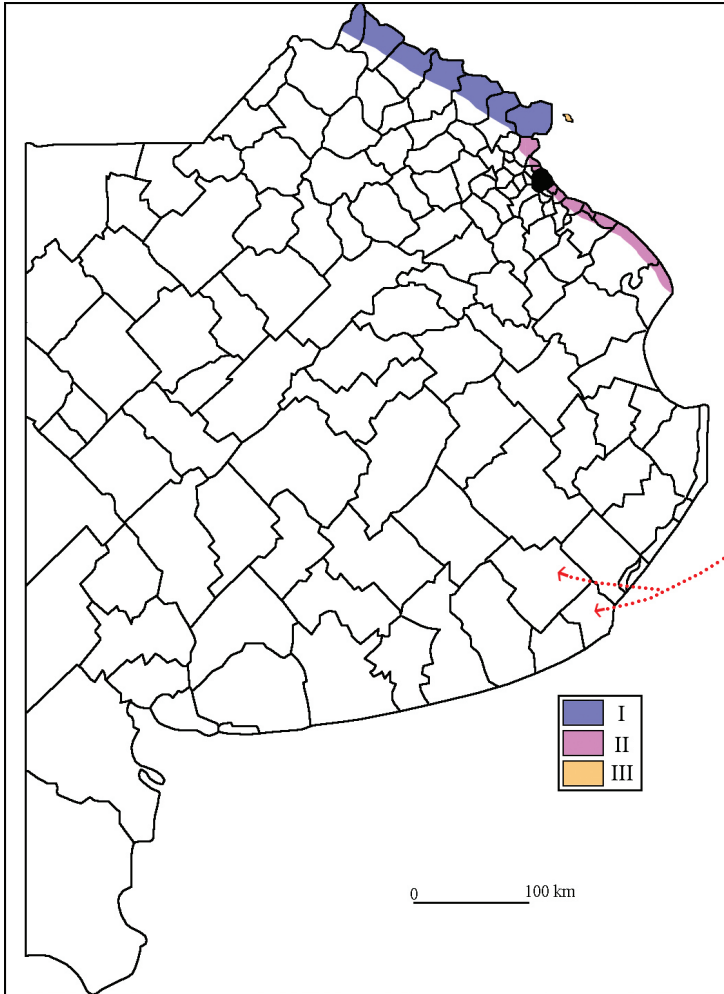


Fig. 3.5. Distritos. I: Paranaense; II: Platense; III: Martín García. Las flechas indican la presencia de especies presentes en la costa atlántica del Uruguay y sur del Brasil.

Distrito Paranaense (AI)

Dentro de esta zoorregión, este distrito se caracteriza por poseer una flora y fauna más típicamente chaqueña que ha descendido por el río Paraná. Es el límite natural sur de la palmera pindó. Elementos propios de esta área son *Eocader vergrandis* (Tingidae), *Sericophanes tigrensis*, *Hadronemisca corcovadensis* (Miridae) y *Acinocoris lunaris* (Largidae).

Distrito Platense (AII)

Esta área de la provincia, la zona más antropizada del país, es como un “embudo” que recibe la influencia faunística de los otros dos distritos que aportan la fauna proveniente de las márgenes de los ríos Paraná y Uruguay. Esto se puede apreciar en las muchas áreas protegidas que se encuentran a lo largo de la costa del río de la Plata. Comparte con AI por ejemplo a *Lasiochilus colpodis* (Anthocoridae) *Prepops flavicosta*, *P. cruxnigra*, *Sericophanes tigrensis* (todos Miridae) y *Anommatocoris coleopteratus* (Vianaididae) y con AIII, *Henicocnemis patellata* (Miridae) y *Savius diagonalis* (Coreidae). Como elementos sólo encontrados en la provincia en este distrito, tenemos por ejemplo a *Debilium fusciventris* y *Zelus leucogrammus* (ambos Reduviidae).

Isla Martín García (AIII)

Este particular enclave insular ubicado en el río de la Plata cerca de la costa uruguaya, con una geografía, flora y fauna muy particular, posee elementos muy característicos de la fauna Paranaense que bajan por el río Uruguay. Elementos propios de esta área son *Galgupha (Gyrocnemis) parva* (Thyreocoridae), *Marinonicoris myrmecoides* y *Herdonius vittatus* (Miridae) y *Oplonus punctatus* (Pentatomidae), entre otros.

Zoorregión del Espinal Hidrófilo (B)

(Fig. 3.6)

Aunque con una fauna bastante diferente, el Espinal Hidrófilo tiene una serie de plantas leñosas comunes con el Espinal Xerófilo: el chañar (*Geoffroea decorticans*), el cedrón del monte (*Aloysia gratissima*), el molle (*Schinus*), y especies del género *Lycium*. Pero además tiene elementos propios como el tala (*Celtis tala*), la sombra de toro (*Jodina rhombifolia*) y el coronillo (*Scutia buxifolia*), *Vachellia caven* y *Senegalia bonariensis*, entre otras.

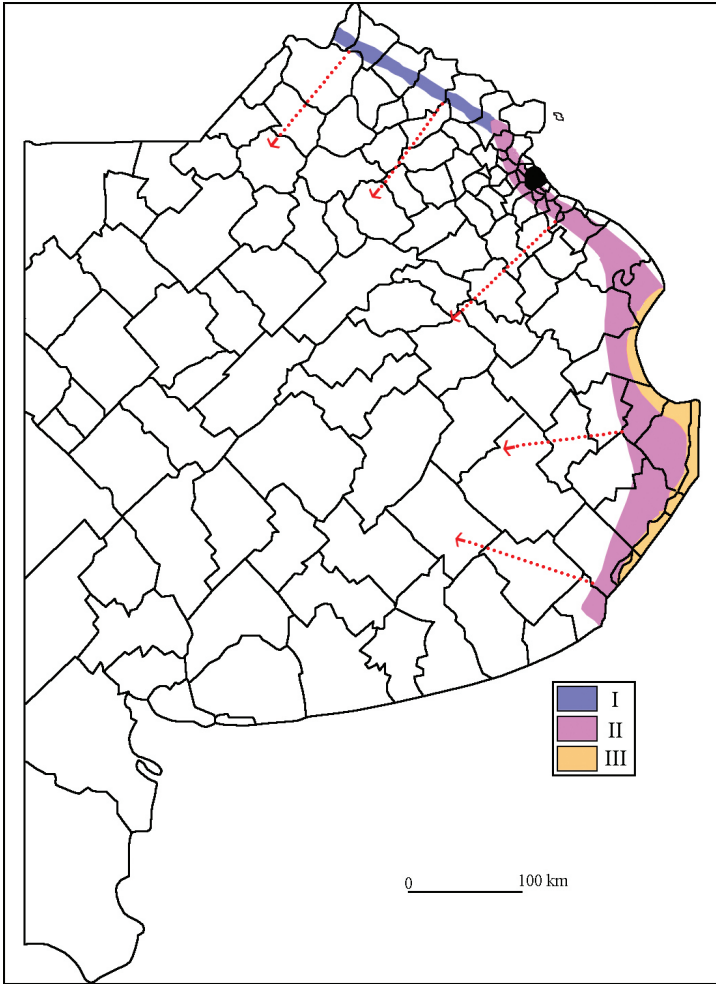


Fig. 3.6. Distritos. I: Barrancas del Paraná; II: Talar; III: Costero.

Distrito de las Barrancas del Paraná (BI)

En esta área el Espinal se desarrolla sobre las barrancas del río Paraná, no alejándose sus elementos florísticos mucho más allá ni más acá de dichas barrancas por lo que su fauna se desarrolla sólo sobre las mismas. Determinamos la extensión de este distrito por la distribución del Chañar y el cedrón del monte, los que tenemos registrado que se desarrollan naturalmente hasta el partido de Escobar. Elementos típicos de la misma son *Orthotylus (Melanotrichus) argentinus*, *Myrmecozelotes lynchii* y *Phytocorisca subnigra* (Miridae).

Distrito del Talar (BII)

Este distrito, al sudeste del anterior, está determinado por un persistente asocios en toda su área de extensión de 4 especies vegetales: molle – tala – sombra de toro – coronillo. Es un área en donde se ha urbanizado mucho ya que toma parte del gran Buenos Aires y CABA. Allí encontramos *Antias gaucha*, *Prepops platensis*, *Hadronemella* sp. (Miridae).

Distrito Costero (BIII)

Este distrito se extiende entre el distrito anterior y la costa marina, desde Punta Piedras hasta Mar Chiquita. Es un área muy interesante, sin elementos florísticos leñosos de gran porte (salvo algunos bosquesillos de tala y de sombra de toro) en donde se destacan la *Spartina ciliata*, juncos (*Juncus acutus* ssp. *leopoldii*), la brusquilla (*Discaria americana*), *Androtrichum trigynum*, entre otras. Especies típicas de este distrito son *Epactiohellica farinai* (Acanthosomatidae), *Pseudosaldula bergi* (Saldidae), *Schizoptera* sp. (Schizopteridae).

Zoorregión Pampeana (C)

(Fig. 3.7)

Esta zoorregión es en realidad un gran ecotono entre la fauna subtropical y el monte, es decir entre una fauna de áreas cálidas y húmedas y otra seca con una mayor amplitud térmica. Muy heterogénea y a su vez empobrecida si debiéramos definir su flora, destacándose los distintos asocios de pastizales. Por el contrario, tiene importantes áreas de endemismos tanto en la flora como en la fauna, en particular en los sistemas serranos allí presentes. Las sierras de Balcarce, las de Tandil hasta las de Olavarría a las que en conjunto se las llama Tandilia. Una especie que sólo se encuentra dentro de la provincia en el sistema de Tandilia es *Apiomerus costalimai* (Reduviidae). Es de destacar que a pesar de la proximidad entre sistemas serranos, éstos poseen una flora muy distinta y por consiguiente su fauna también lo es. Una planta muy extendida en esta zoorregión es, entre otros pastos (Poaceae) es la cortadera (*Cortaderia selloana*) y las especies asociadas a esta planta podríamos considerarlas como típicas de esta área: el género *Ischnodemus* (Blissidae), *Porpomiris picturatus* y *Stenodema insuavis* (Miridae).

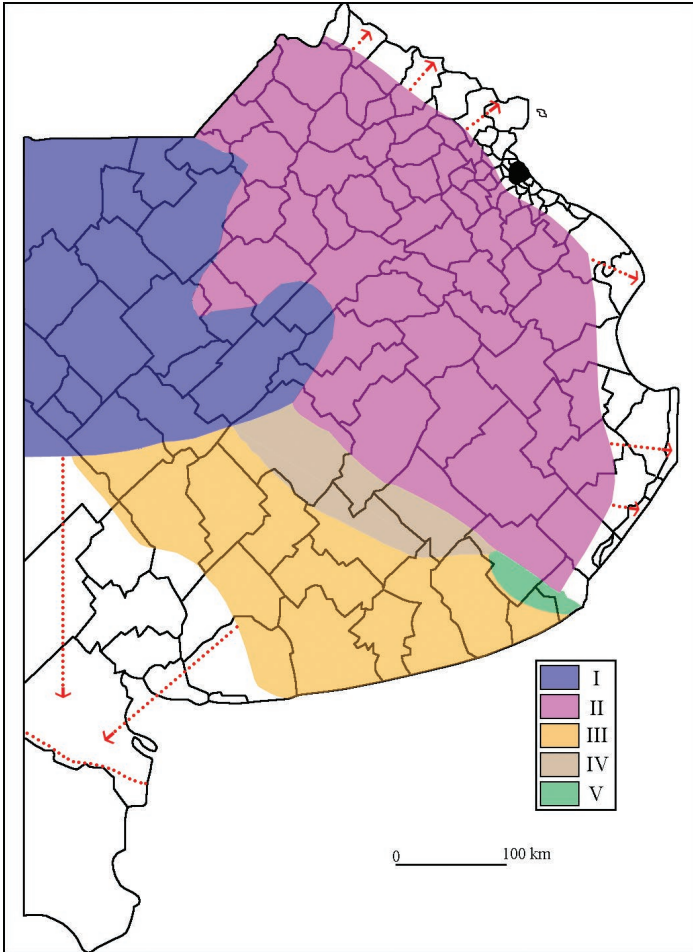


Fig. 3.7. Distritos. I: Occidental; II: Oriental; III: Interserrano; IV: Sierras de Tandil; V: Sierras de Balcarce.

Distrito Occidental (CI)

Este distrito contiguo a la provincia de La Pampa, sur de Córdoba y Santa Fe, posee algunos elementos del Chaco seco, con un suelo más arenoso que su distrito contiguo oriental. Géneros *Athaumastus*, *Dersagrena* y *Crinocerus* (Coreidae) son géneros característicos de esa área.

Distrito Oriental (CII)

Gran parte de este territorio de la “pampa húmeda” ha sido modificado por el hombre para su uso em la agricultura y la ganadería. Su ambiente ca-

racterístico es el pastizal sin la presencia de elementos leñosos nativos. Un gran número de especies de Heteroptera presentes en esta área son aquellas que tienen una gran adaptabilidad a distintos ambientes por lo que pueden ser encontradas en otros puntos del país como *Atrachelus cinereus* (Reduviidae), *Nysius simulans* (Lygaeidae) o *Taylorilygus apicalis* (Miridae). Como especies algo más exclusivas de esta área podemos mencionar a *Sericophanes ornatus* (Miridae), especie mirmecomorfa y mirmecófila o especies de suelo como *Cryphula australis* (Rhyparochromidae) o algunas especies de Cydnidae.

Distrito Interserrano (CIII)

Se desarrolla en el sudeste de la provincia. Área también muy poco explorada y empobrecida tanto debido a la alta densidad de cultivos agrícolas en el área, como por ser un ecotono empobrecido con la fauna del Espinal Xerófilo. En este distrito podemos mencionar a *Stenodema insuavis* (Miridae) asociada a los estipales (*Nassella hyalina*) y a *Nabis argentinensis* (Nabidae).

Distrito de las Sierras de Tandil (CIV)

Un distrito muy interesante ya que llegan hasta allí especies del Espinal Xerófilo, y reaparecen muchas especies Pampeanas que habitualmente se encuentran en el norte de la provincia o incluso especies subtropicales siendo esta área una isla faunística aun escasamente explorada. Pueden hallarse especies que llegan desde el sur, como *Phytocoris bergi* o *Hadronemella patagonica* (Miridae). Especies pampeanas que sólo se encuentran al norte de esta zoorregión como el muy poco conocido *Opisthocasis albocostata* y *Dagbertus bonariensis* (Miridae) y *Anomaloptera leucocnemis* (Oxycarenidae). Pero también se encuentran especies de neta estirpe subtropical como *Aspidobothrus signaticollis* (Miridae) o *Ceratocombus (Xylonannus) cuneatus* (Ceratocombidae).

Distrito de las Sierras de Balcarce (CV)

Esta particular área de la provincia se caracteriza por sus muy bajas sierras, pero con marcados endemismos: *Edessa* sp. (Pentatomidae), *Mezira* sp. (Aradidae) o *Calliodis* sp. (Anthocoridae), así como por la presencia de algunos elementos subtropicales como *Ochrimnus (Phaeochrimnus) cinctipennis* (Lygaeidae), *Reuteroscopus goianus* y *Neoneella zikani* (Miridae) y como la anterior, con algunos elementos norpampeanos poco comunes como *Prepops univittatus* (Miridae) o *Pampacader cicchinoi* (Tingidae).

Zoorregión del Espinal Xerófilo (D)

(Fig. 3.8)

Área bien explorada por el primer autor con una fauna casi totalmente diferente a la Pampeana o la Paranaense. Con bosques de Caldén, varias especies de algarrobos (*Prosopis* spp.), molles (*Schinus* sp.), la jarilla (*Larrea divaricata*) y grandes chañares (*Geoffroea decorticans*) y arbustos patagónicos con mucha fauna como las especies de *Lycium* sp. y el neneo (*Mulinum spinosum*), además del piquillín (*Condalia microphylla*). Es de destacar entonces las especies asociadas a algunas de estas plantas como *Carpinteroa patagónica* y *Hyporhinocoris fratruelis* (Mi-

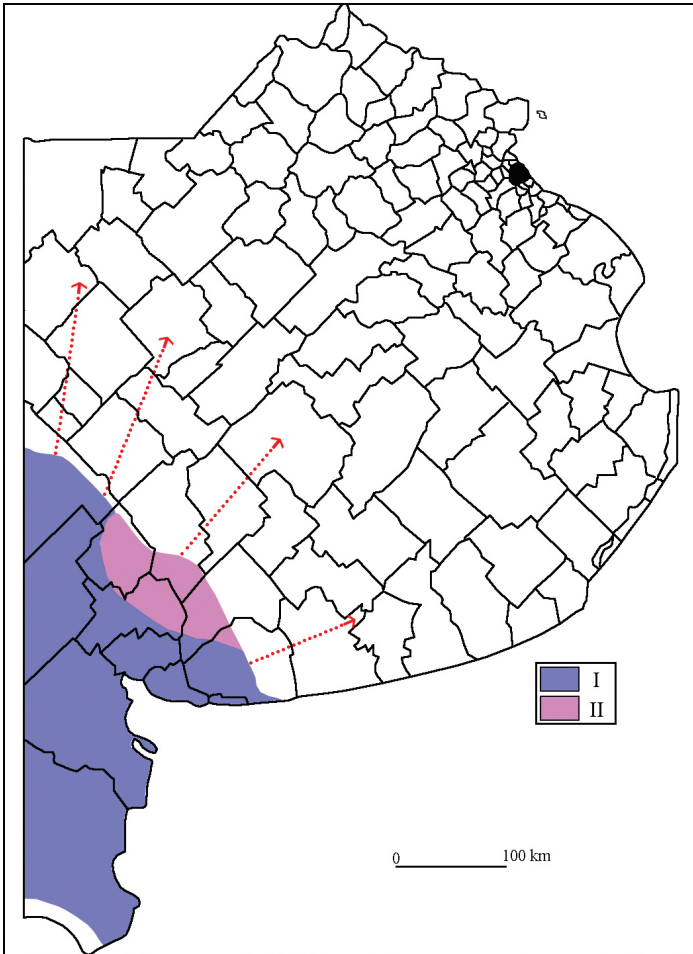


Fig. 3.8. Distritos. I: Caldenal, II: Ventania.

ridae) que se encuentran siempre sobre la jarilla o especies del género *Dijocaria* (Miridae) sobre los *Prosopis* o varias *Hadronemella* en los 3 *Lycium* presentes en el área.

Distrito del Caldenal (DI)

Lógicamente el nombre del distrito hace referencia al área donde se desarrolló históricamente este emblemático árbol de las pampas. Más allá de las especies antes mencionadas, son propios de este distrito especies como *Orthotylus* (*Orthotylus*) *anjuanensis* y *O. (O.) vianai* que habitan en los caldenes, o *Phytocoris rionegrensis* que vive en el retortuño, *Phytocoris chaquensis* que se halla sobre el chañar, *Rhinacloa cardinii* sobre *Atriplex semibaccata* (todos estos Miridae) o *Dersagrena subfoveolata* y *D. flaviventris* (Coreidae). Por último, recientemente fue descrito *Parajalloides pampeana* (Pentatomidae) que se encuentra en los extremos del sistema serrano bonaerense desde las Salinas Chicas, algo al oeste de Ventania, pasando por Curá-Malal hasta Mar del Plata.

Distrito de Ventania (DII)

Dentro de este distrito encontramos una fauna de heterópteros que se desarrolla en el sistema serrano de Ventania, desde el pie de estos cerros del sudoeste bonaerense hasta los 1000 m s.n.m. Encontramos aquí endemismos propios de estas sierras, así como algunos elementos del centro y norte del país. Por ejemplo *Metajalysus horvathi* (Berytidae), *Stenodema praecelsa* (Miridae), *Baeotingsis vianai* y *B. ogloblini* (Tingidae) y *Pseudometapterus argentinus* (Reduviidae). Y también *Notocoderus argentinus* (Oxycarenidae) colectado por el primer autor en Ventania y Tandilia como otro ejemplo de una especie que se distribuye por todo el sistema serrano bonaerense.

Zoorregión del Monte (E)

(Fig. 3.9)

Esta región se extiende por una estrecha franja de terreno a lo largo del río Negro en el extremo sur de la provincia. Posee los típicos elementos florísticos del Monte fitogeográfico. Se encuentran allí 3 de las 4 especies argentinas de *Larrea*: *L. divaricata*, *L. cuneifolia* y *L. nitida*, estas 2 últimas sólo presentes en esta área de la provincia. Hay elementos que sólo han sido encontrados aquí en la provincia *Phytocoris jordii* o *P. patagoniensis* (Miridae) sobre *Austrobrickellia patens*. También sólo aquí se ha hallado a *Patago patagonicus* (Reduviidae). Y alguna otra es-

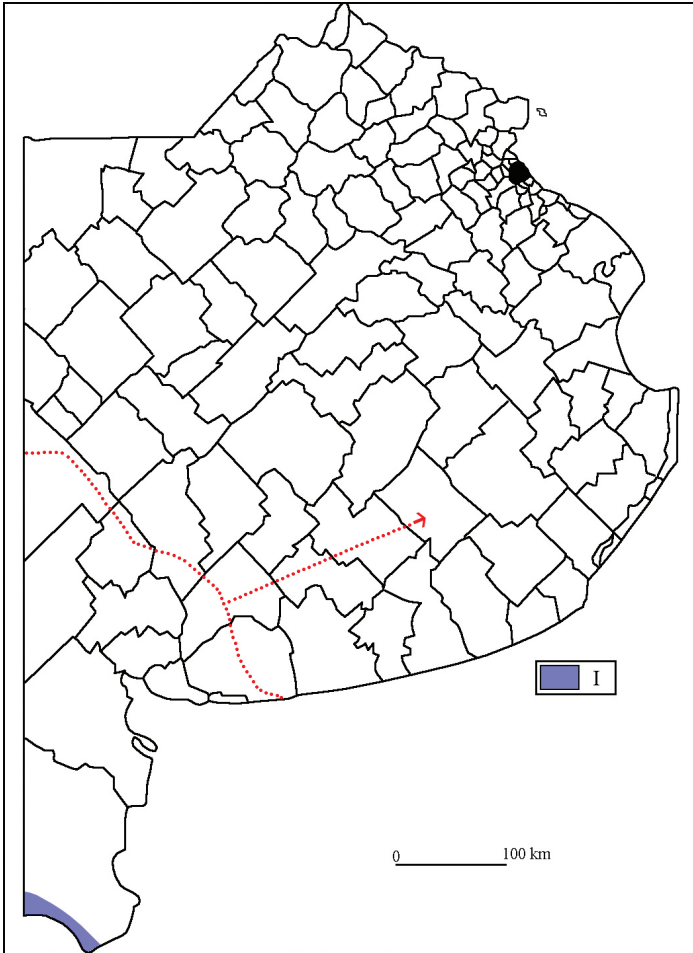


Fig. 3.9. Monte.

pecie, común en esta área ha sido hallada algo más al norte en el Espinal Xerófilo como *Mendozaphylus mendocinus* (Miridae) sobre *Lycium chilense*.

Áreas protegidas

Las primeras 52 áreas aquí mencionadas, son las reservas citadas por Chébez (2005) y están ordenadas de norte a sur. Desde la reserva número 53 a la reserva número 74, son áreas protegidas declaradas después de ese año y no están ordenadas geográficamente. Las siguientes áreas, de la 75 a la 95, son

aquellos lugares que Chébez propuso declararlas como áreas protegidas, pero aún no lo son. Por último del 96 al 103 son algunas áreas que los autores proponen debieran ser protegidas dentro de la provincia.

En una segunda línea y entre paréntesis mencionamos el o los partidos en los cuales se encuentran estas zonas protegidas o a proteger. Después se menciona para cada área, a qué distrito zoogeográfico pertenece. Por último algunos comentarios del primer autor, si hubo allí relevamientos de la fauna de heterópteros y algunos comentarios sobre las mismas.

Para la utilización de la guía por parte de los investigadores de cada área protegida, se debe tener en cuenta la zoorregión a la que pertenece. Por ejemplo en el caso de la primera reserva, Rafael de Aguiar (San Nicolás), al decir que está en los Distritos Zoogeográficos AI y BI, todas las especies que se mencionen en las tablas como presentes en esos distritos, formarán parte del potencial elenco de especies de esa reserva.

Muchos de estos relevamientos faunísticos ya han sido realizados por el primer autor y publicados y se mencionan en el caso de cada reserva, por lo que pueden verse en Internet o solicitárselos. De todos modos, la presente es una lista actualizada de cada área protegida de la provincia.

1. Área Natural Protegida Municipal Rafael de Aguiar (San Nicolás)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense y Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (A-I, B-I)

Desde hace unos años, los autores vienen realizando muestreos sistemáticos en el marco del “Acuerdo con el Museo de Ciencias Naturales R. P. A. Scasso, de San Nicolás de los Arroyos, para el relevamiento de la Biodiversidad de los

Diego L. Carpintero





Diego L. Carpintero

Hemiptera-Heteroptera”, con un elenco faunístico muy interesante, y cuyos resultados fueron presentados en un congreso (Carpintero *et al.*, 2012), que será además, objeto de una próxima publicación.

2. Reserva Ecológica Municipal de Ramallo (Ramallo)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense y Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (A-I, B-I)

Relevada en el marco del proyecto mencionado en la anterior área protegida (Carpintero *et al.*, 2012). Menos muestreada que la anterior, pero con interesantes resultados.

3. Parque Histórico Natural Vuelta de Obligado (Municipal) (San Pedro)



Diego L. Carpintero

Roberto Güller



Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense y Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (A-I, B-I)

Como el anterior, forma parte del mismo proyecto (Carpintero *et al.*, 2012). Menos muestreada que las anteriores.

4. Reserva Natural Barranca Norte (Privada) (Baradero)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná y en menor medida, Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I, B-I)

No se han efectuado relevamientos allí, pero desde aquí se inicia el área de estudio de la “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

5. Reserva Natural La Barranca (Privada) (Baradero)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná y en menor medida, Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I, B-I)

No se han efectuado relevamientos allí. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

6. Reserva Natural de Uso Múltiple Isla Botija (Provincial) (Zárate)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

No se han efectuado relevamientos allí. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

7. Reserva Municipal Costera de Campana (Campana)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

Contigua a la siguiente. No se han efectuado relevamientos allí. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

8. Reserva Natural Otamendi (Parques Nacionales) (Campana)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense y Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (A-I, B-I)



Diego L. Carpintero

Se trata de una reserva que ha sido objeto de muchos relevamientos, pero nunca se ha realizado un proyecto de estudio de la fauna de Heteroptera. Se dispone de una información escasa de la fauna del área. Ver resultados en Carpintero *et al.* (2015).

9. Reserva de Biosfera Delta del Río Paraná (Municipal) (San Fernando)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

No se han efectuado relevamientos allí. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

10. Reserva natural integral Delta en Formación (Provincial) (Tigre)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

No se han efectuado relevamientos allí. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

11. Reserva Natural Provincial Isla Martín García (La Plata)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (A-III)

Aunque no se han efectuado relevamientos sistemáticos, es decir, en el marco de un proyecto de investigación allí, el autor tuvo la oportunidad de conocerla

y de realizar un listado de las especies colectadas en la isla, en particular en la década de 1930, por parte del entomólogo Manuel J. Viana (Carpintero y De Biase, 2011).

12. Reserva Natural de Uso Múltiple Río Luján (Provincial) (Escobar)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense y Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (A-I, B-I)

El primer autor tuvo la oportunidad de muestrear sobre el espartillar (*Spartina densiflora*) de las márgenes del río, a la altura de la ruta nacional 9, siendo este sitio, el punto más “tierra adentro” de la especie de Miridae *Spartinomis pampeanus* Carpintero y Estévez, 2001. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

13. Reserva Privada El Talar de Belén (Escobar)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense y Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (A-I, B-I)

Aunque no se han realizado muestreos sistemáticos, el primer autor tuvo la oportunidad de instalar trampas de luz en el paraje El Cazador, obteniendo un pequeño pero interesante muestreo de la fauna de esa área. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

14. Reserva Lalo Mandojana (Privada) (Escobar)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense y Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (A-I, B-I)

No se han efectuado relevamientos allí. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

15. Reserva Natural Municipal Del Pilar (Pilar)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, con elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (C-II, B-I)

No se han efectuado relevamientos allí. Hemos recibido gentilmente fotos de Lucas Rubio de algunas especies allí encontradas.

16. Parque Natural Municipal Ribera Norte (San Isidro)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (A-II)

Aunque no se han realizado muestreos allí, salvo algunas colectas ocasionales, han habido muestreos en áreas circundantes del partido de San Isidro. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

17. Reserva Ecológica de Vicente López (Municipal) (Vicente López)
Zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (A-II)



Diego L. Carpintero



Roberto Güller



El primer autor dirigió un proyecto, llamado “Estudio de la biodiversidad de heterópteros terrestres de la Reserva Municipal de Vicente López” cuyos resultados fueron publicados por Carpintero *et al.* (2016).

18. Reserva Ecológica Costanera Sur (Municipal) (Ciudad Autónoma de Buenos Aires)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense, con elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (A-II, B-II)

Entre los años 2007 y 2010, el primer autor dirigió un proyecto denominado “Estudio de la biodiversidad de heterópteros terrestres de la Reserva Ecológica Costanera Sur.” Se realizaron una presentación en congreso con resultados preliminares (Carpintero y De Biase, 2009), una tesis de Licenciatura en Ciencias Biológicas, Universidad Caece (De Biase, 2012) que fue publicada por Carpintero *et al.* (2014).



Diego L. Carpintero



Diego L. Carpintero



19. Reserva Natural Santa María (Municipal) (San Miguel)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental. (C-II)

No se han realizados relevamientos en esta área protegida, pero muestreos realizados a muy corta distancia, en Villa Tesei, por el Dr. Diego José Carpintero, han dado resultados muy interesantes, con abundante material colectado con trampa de luz, incluyendo una nueva especie de un taxon no presente en el resto de la provincia: *Myiomma pallidopleura* Henry y Carpintero, 2012 (Miridae, Isometopinae).

20. Reserva Ecológica Municipal La Saladita (Avellaneda)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (B-II)

Esta es una pequeña reserva cuya finalidad es resguardar la fauna de una laguna artificial (una cava inundada) allí presente. Su flora se circunscribe a aquella que se desarrolla sobre el alambrado perimetral de la reserva. Se trata de un área altamente antropizada, habiendo sólo unos pequeños relictos cercanos aun merecedores de ser conservados (ver en “Áreas no mencionadas en la guía de Chébez, 2005”). Los escasos muestreos realizados por el primer autor, revelan una fauna muy modificada por la urbanización circundante.

21. Área Natural Protegida Dique Ing. Roggero – Reserva Municipal Los Robles (Moreno, Marcos Paz, Merlo y Gral. Rodríguez)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, con elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (B-II, C-II)

No se han realizado aquí muestreos de Heteroptera, aunque esta reserva posee áreas de sumo interés para la realización de futuros proyectos de investigación.

22. Reserva Natural Municipal Santa Catalina (Lomas de Zamora)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, y Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (B-II, C-II)

El primer autor ha realizado algunos muestreos obteniéndose especies típicas del Distrito del Talar. Es de destacar la colecta allí de mosquitos del género *Toxorhynchites* (Diptera, Culicidae), típico de la Selva Paranaense, sobre troncos de tala. El primer autor está iniciando un proyecto para la confección de un elenco de las especies de la Reserva en el marco de un convenio con las autoridades de la misma.

23. Reserva Natural Selva Marginal de Hudson (Municipal) (Berazategui)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (A-II)

El primer autor ha revisado muestras de trampas de luz de esta reserva, constatándose allí un buen número de especies propias de esta zoorregión costera del río de la Plata.

24. Reserva Natural Provincial Estancia San Juan - Pereyra Iraola (Berazategui)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense y Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (A-II, B-II)

Aun tratándose de una zona de bosques en su mayoría implantados con leñosas introducidas, posee elementos propios del Espinal Hidrófilo. Ha sido objeto de muchos muestreos no sistemáticos, en particular por alumnos de Biología de la Universidad de La Plata, teniéndose un buen número de especies citadas para esta reserva, pero nunca se ha confeccionado un elenco de las mismas.

25. Reserva Natural Integral de Punta Lara (Provincial) (Ensenada y Berazategui)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense, y Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar (A-II, B-II)

Mucho se ha trabajado sobre la fauna, en general, de esta reserva emblemática como tal, de la provincia. El primer autor ha realizado muchos muestreos allí, en el marco de proyectos de relevamiento de fauna más amplios, publicando algunos resultados parciales, con especies que eran nuevos registros distribu-

cionales para la provincia y para el país (Carpintero *et al.*, 2006; Dellapé *et al.*, 2010). Nunca fue registrado un elenco propio de la Reserva.

26. Reserva Natural Provincial Mixta de Uso Múltiple Parque Guillermo Hudson (Florencio Varela)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, y Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (B-II, C-II)

No se ha relevado la fauna de heterópteros de allí, aunque el primer autor pudo comprobar las potencialidades de esta pequeña reserva con talares centenarios y humedales bien conservados, insertos en un área con un marcado crecimiento demográfico.

27. Parque Ecológico Municipal de Villa Elisa (La Plata)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar, y Pampeana, Distrito Oriental. (B-II, C-II)

El primer autor ha realizado unos pocos muestreos en áreas perimetrales de esta reserva (Carpintero y Testoni, 2013). Se trata, como su vecina reserva Peyreya Iraola, de un área parquizada con unos pocos elementos autóctonos.

28. Reserva Natural El Destino (Privada) (Magdalena)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar, con elementos de la zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (B-II, A-II)

No se han realizado allí muestreos sistemáticos de Heteroptera. El primer autor tuvo la oportunidad de realizar una visita y colecta a la estancia contigua a ésta, la estancia San Isidro, pudiendo observar las líneas paralelas al río de albardones costeros con talares, separadas por bajos con espartillares, formaciones típicas de esta área. Los resultados de la investigación del primer autor en la Reserva Parque Costero Sur, contigua a ésta (Carpintero, 2009a) pueden atribuirse también a esta reserva debido a sus similitudes ambientales.

29. Reserva de Biósfera Parque Costero del Sur (Provincial) (Magdalena y Punta Indio)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar, con elementos de la zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (B-II, A-II)

El primer autor ha publicado un elenco faunístico de esta reserva (Carpintero, 2009) y acaba de enviar un segundo capítulo con las interacciones insecto/planta, para el nuevo volumen de aquel trabajo. Es un área de mucho valor faunístico ya que hasta allí se distribuyen elementos propios de la zoorregión Subtropical.



Horacio Aguilar

30. Reserva Natural Privada La Amanda (Punta Indio)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar, con elementos de la zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (B-II, A-II)

Hemos realizado muestreos en esta área, con una fauna similar a la reserva precedente (Carpintero, 2009a).

31. Reserva Natural Privada Tubichá Miní (Gral. Belgrano)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental. (C-II)

No hay registros de muestreos en esta reserva ni en zonas periféricas.

32. Reserva Natural Integral Bahía de Samborombón (Provincial) (Castelli, Tordillo)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distritos del Talar, y Costero. (B-II, B-III)

El primer autor realizó muestreos en la mitad norte de la bahía, en diversas estaciones, hasta la desembocadura del río Salado, en particular en los espartillares costeros y talaes subcosteros, observando una fauna empobrecida pero muy particular de esos terrenos halófilos. En la mitad sur de la bahía, sólo realizó muestreos en los espartillares (de *Spartina densiflora* y *S. alterniflora*) sobre la ruta provincial 11 (Carpintero y Estévez, 2001).

33. Reserva Natural Integral Rincón de Ajó (Provincial) (Gral. Lavalle, Tordillo)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito Costero. (B-II, B-III)

Se trata, en su mayor parte de espartillares de *Spartina alterniflora*, que se desarrollan en zonas bajas e influidas por las mareas, muy pobres en fauna de heterópteros.

34. Parque Nacional Campos del Tuyú (Gral. Lavalle)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito Costero. (B-II, B-III)

Mismos comentarios que para la anterior reserva, contigua a ésta. Aun no habiendo realizado muestreos sistemáticos allí, el primer autor se encuentra en tratativas para estudiarlo. Tuvimos la oportunidad de conocerlo y ver que hay montecitos de talas, molles, coronillos y *Jodina rhombifolia*, entre otras leñosas nativas, las que suelen tener, en conjunto, una interesante población de Heteroptera.

Diana M. Torres Domínguez



35. Reserva Natural de Punta Rasa (Municipal) (Municipio de la Costa)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito Costero. (B-III)

El primer autor ha realizado una prospección reciente en el área. Es una zona muy interesante ya que del lado del río de La Plata se puede ver la flora típica de la bahía Samborombón (ver en 34) que se combina con la flora que se pre-

senta por detrás de las dunas marinas costeras habiendo una combinación de faunas muy interesante que se desarrolla en un área de terreno reducida.



Diana M. Torres Domínguez



Roberto Güller

36. Reserva Natural Laguna Salada Grande (Provincial) (Gral. Madariaga)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (B-II)

Esta área no ha sido relevada, aunque sería de sumo interés el hacerlo ya que conserva uno de los talares más septentrionales en la provincia. En los últimos años se ha registrado allí la presencia de la mariposa “bandera argentina” *Morpho epistrophus* (Lepidoptera, Morphidae). Eso implica una extensión de su distribución, que podría ser debido al fenómeno del calentamiento global. Podría ser entonces, el límite sur de alguna especie de Heteroptera ligada a los talares.

37. Reserva Natural de Objetivo Mixto Paraje Boca de las Sierras (Provincial) (Azul)

Zoorregión Pampeana, Distrito de las Sierras de Tandil. (C-IV)

No se han efectuado relevamientos allí. Por encontrarse en el límite noroeste del sistema de Tandilia podrían encontrarse allí algunas especies interesantes, en particular aquellas ligadas a los ambientes edáficos.

38. Reserva Natural Integral Isla Laguna Alsina (Provincial) (Guaminí)

Zoorregión Pampeana, Distrito Occidental. (C-I)

El primer autor ha realizado colectas a la vera de esta laguna, obteniéndose algunos ejemplares característicos de este distrito ecotonal con el Espinal Xerófilo.

39. Reserva Dunicola Municipal Faro Querandí (Villa Gesell)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito Costero. (B-III)

Las colectas que se han realizado son periféricas a esta reserva, dentro del partido de Villa Gesell. La fauna no es habitualmente abundante, pero es característica de estos ambientes sammófilos (de suelos arenosos). Futuras prospecciones en los ambientes predunicolas son indispensables para conocer su fauna heteropterológica.

40. Reserva Natural Provincial de Mar Chiquita (Mar Chiquita)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito Costero. (B-III)

En un ambiente similar al de la reserva anterior. El primer autor tuvo la oportunidad de estudiar numerosas muestras de fauna edáfica tanto de los alrededores de esta laguna como de la vecina Nahuel Rucá. Además, se presentaron los resultados de esta investigación (Carpintero y Farina, 2005) que se extendía además de Mar Chiquita, a los partidos de Gral. Pueyrredón,

Balcarce y Gral. Alvarado, en el marco del proyecto “Grupo de Entomología Edáfica del Sudeste Bonaerense (GENEBSO)” de la Facultad de Ciencias Exactas y Naturales de la Universidad Nacional de Mar del Plata, del cual el primer autor es participante. Aunque ese listado está finalizado en cuanto a su investigación a campo, los autores no lo han publicado aun como es su intención.

41. Reserva Natural Sierra del Tigre (Municipal) (Tandil)

Zoorregión Pampeana, Distrito de las Sierras de Tandil. (C-IV)

El primer autor ha estado en esta reserva, observando la importancia de su conservación. La presencia de animales exóticos libres por esta reserva ecológica no colabora a la conservación de dicho ambiente. Dellapé y Carpintero (2012) presentaron una lista de las especies encontradas en las sierras de Tandil incluyendo materiales colectados en esta reserva.

42. Reserva Isla Laguna de Puán (Municipal) (Puán)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

No hemos efectuado relevamientos allí.

43. Reserva Integral Laguna de los Padres (Municipal) (Gral. Pueyrredón)

Zoorregión Pampeana, Distrito de las Sierras de Balcarce, y el último relicto del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (C-V, B-II)

Esta reserva se caracteriza por poseer el talar más septentrional. Se conserva también un importante curral de *Colletia paradoxa*. Mismos resultados (Carpintero y Farina, 2005) en el marco del mismo proyecto (GENEBSO) que el enunciado para la reserva de Mar Chiquita. El primer autor tuvo la oportunidad de realizar recientemente una nueva investigación allí (Carpintero y De Biase, 2019).

44. Parque Provincial Ernesto Tornquist (Tornquist)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito de Ventania. (D-II)

El primer autor ha realizado varios viajes de colecta a esta reserva y zonas adyacentes. Sus resultados fueron presentados en el congreso de Entomología (Carpintero *et al.*, 2008) en donde se relevaron las especies de Miridae del sudoeste de la provincia de Buenos Aires.



45. Reserva Natural Municipal Puerto de Mar del Plata (Gral. Pueyrredón)

Zoorregión Pampeana, Distrito de las Sierras de Balcarce. (C-V)

El grupo GENEBSO ha realizado muestreos edáficos sistemáticos en esta reserva y el primer autor tuvo oportunidad de analizar algunas muestras allí obtenidas las que fueron incluidas en el póster del congreso de Entomología realizado por Carpintero y Farina (2005).

46. Reserva de Lobos Marinos del Puerto de Mar del Plata (Municipal) (Gral. Pueyrredón)

Zoorregión Pampeana, Distrito de las Sierras de Balcarce. (C-V)

Al ser una reserva eminentemente consagrada a la conservación de esta lobebría, entre playas de arena y rocas, carece de interés para nuestro estudio.

47. Reserva Dique Paso de las Piedras (Municipal) (Cnel. Pringles)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito de Ventania. (D-II)

El primer autor tuvo la oportunidad de realizar colectas en esta reserva y áreas colindantes, en el marco del proyecto “Estudio de los ectoparásitos de *Cavio-morpha* y *Sigmodontinos* de la Argentina”. (PICT 21546; BID 1728/OC-AR). Los resultados de este estudio realizado en SE de la provincia, basados en la familia *Miridae*, fueron presentados en el congreso de Entomología de 2008 por Carpintero *et al.*



Diego L. Carpintero

48. Reserva Natural Provincial de Objetivos Mixtos Chasicó (Villarino y Puán)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

Esta reserva también ha sido muy prospectada por el primer autor en el marco del proyecto mencionado en 44 y 47 y con la misma publicación mencionada para la misma.



Diego L. Carpintero



49. Reserva natural Provincial de Uso Múltiple Arroyo Zabala (San Cayetano y Necochea)

Zoorregión Pampeana, Distrito Interserrano. (C-III)

No se han efectuado relevamientos allí.

50. Reserva Natural Provincial de Uso Múltiple de Bahía Blanca, Bahía Verde y Bahía Falsa (Bahía Blanca, Cnel. Rosales y Villarino)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

El primer autor ha realizado algunas colectas muy interesantes en el margen interno de la Bahía Blanca sobre la ruta nacional 3. Creemos que esta área amerita mejores muestreos.

51. Refugio de Vida Silvestre Marahué (Privado) (Villarino)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

Esta reserva privada ha sido muestreada en varias oportunidades por el primer autor, gracias al invaluable apoyo brindado por sus amables propietarios y amigos John y Rosemary Scofield. Rosemary es curadora del herbario de la Universidad Nacional del Sur (Bahía Blanca). Sus conocimientos sobre la flora del lugar han sido invaluable para nuestra tarea y el sustento para la realización de la presentación de Carpintero *et al.*, 2008, del cual ella fue coautora.



Diego L. Carpintero



Diego L. Carpintero



52. Reserva Natural Provincial de Uso Múltiple de Bahía San Blas – Bahía Anegada (Patagones)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal, ecotono con el Monte. (D-I, E)

El primer autor tuvo la oportunidad de realizar una escasa prospección por el área, notando sectores con escasa a nula cobertura vegetal, sólo compuesta por algunos espartillares de *Spartina alterniflora* por lo que los resultados obtenidos fueron casi nulos.

Reservas declaradas después del año 2005 (hasta el año 2020)

53. Parque Provincial Río Barca Grande (Tigre)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

No se han efectuado relevamientos allí.

54. Parque Natural Lago Lugano (Municipal) (CABA)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, y Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (B-II, C-II)

Hemos determinado algunas especies de esa reserva que son típicas de las zoorregiones que representa.

55. Reserva Ecológica Ciudad Universitaria – Costanera Norte (Municipal) (CABA)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (A-II)

El primer autor conoció hace unos años el área de esta reserva, reconociendo su interesante potencial faunístico.

56. Reserva Natural Avellaneda (Municipal) (Avellaneda)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (A-II)

Es éste el último relicto en el partido de los viñedos artesanales en donde se confecciona el reconocido “vino de la costa”, además de poseer ambientes prístinos en donde aún se desarrolla la flora y fauna autóctona de este sector de la costa del río de la Plata.

57. Paisaje Protegido Delta Terra (Privado) (Tigre)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

No se han efectuado relevamientos allí. Las especies que debieran encontrarse allí están representadas en el elenco presentado en “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

58. Reserva Natural y Cultural El Saladero (Privada) (Magdalena)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense, y Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar (A-II, B-II)

Con características ambientales similares a Punta Lara, el primer autor tuvo la oportunidad de estar muchas veces allí desde muy joven colectando, aunque no hay un elenco escrito de especies colectadas.

59. Reserva La Cañada (Municipal) (Escobar)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

No se han efectuado relevamientos allí, salvo los mencionados en las reservas del Río Lujan y el Talar de Belén.

60. Parque Natural y Reserva Ecológica Municipal Selva Marginal Quilmeña (Quilmes)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (A-II)

No se han efectuado relevamientos allí aunque, debiera ser interesante el realizar un estudio sistemático de muestreo de fauna en esta área, ya que los muestreos que históricamente se hicieron en “Quilmes” (localidad en donde habita el primer autor), desde principios del siglo XX hasta nuestros días, nos muestran una fauna rica y típica de la zoorregión Subtropical, muy similar a la encontrada en distintos puntos de la costa noroeste del Río de La Plata.

61. Paisaje Protegido Provincial Delta del Río Santiago (Berisso y Ensenada)

Zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (A-II)

El primer autor tuvo la oportunidad de realizar diversos relevamientos en la zona en los años 90, dando como resultado un par de presentaciones en congresos, de la fauna de esa zona (Carpintero *et al.*, 1997 y Cicchino *et al.*, 1998).

62. Reserva Natural Paititi (Privada) (Balcarce)

Zoorregión Pampeana, Distrito de las Sierras de Balcarce, con los últimos elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (C-V, B-II)

El primer autor ha muestreado en diversas oportunidades este pintoresco sitio. Mismos resultados (Carpintero y Farina, 2005) en el marco del mismo proyecto (GENEBSO) que el enunciado para la reserva de Mar Chiquita.

Diego L. Carpintero



63. Reserva Natural Provincial de Objetivo Definido Geológico Paleontológico y Arqueológico (Pehuén-Có – Monte Hermoso)

Zoorregión Pampeana, Distrito Interserrano y del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (C-III, D-I)

Aun tratándose esta reserva de preservar el patrimonio paleontológico y arqueológico, el primer autor ha realizado muestreos entre las dunas costeras y precosteras de esta reserva, constatando la presencia de poblaciones depauperizadas de elementos propios del Espinal Xerófilo, la “chinche molle” *Agathemera crassa* (Agathemeridae, Phasmatodea), el “bicho loco” o “bicho de arroz” *Micropsalis heterogama* (Cerambycidae, Coleoptera) sobre plantas como *Lycium chilense*, *Schinus*, *Discaria*, etc.



Diego L. Carpintero

64. Reserva Ambiental de la Defensa Campo de Mayo (Nacional) (San Miguel, Tigre, Tres de Febrero, Hurlingham)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, con elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná. (C-II, B-I)

El primer autor no ha visitado esta reserva. Di Iorio y Turienzo (2015) realizaron un elenco faunístico de la misma.

65. Reserva Natural Urbana Parque del Este (Municipal) (Baradero)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito de las Barrancas del Paraná y en menor medida, Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I, B-I)

No se han efectuado relevamientos allí. En “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

66. Parque Natural Laguna de Gómez (Municipal) (Junín)

Zoorregión Pampeana, Distritos Oriental. (C-II)

El primer autor tuvo la oportunidad de colectar en Junín, observando una fauna, única en la provincia, de estirpe chaqueña depauperizada.

67. Reserva Natural Arroyo Durazno (Provincial) (Marcos Paz)

Zoorregión Pampeana, Distritos Oriental. (C-II)

Nueva reserva no conocida por el primer autor.

68. Reserva Natural Paraná Guazú (Provincial) (Baradero)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

No se han efectuado relevamientos allí, aunque seguramente gran parte de sus elementos esté citada en “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

69. Reserva Natural Municipal “Lagunas de San Vicente” (Provincial) (San Vicente)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, y Espinal Hidrófilo depauperizado, Distrito del Talar. (B-II, C-II)

El primer autor tuvo la oportunidad de visitar esta nueva reserva y está entre sus proyectos hacer un relevamiento formal de su fauna.

70. Reserva Natural de Objetivo Definido Geológico y Faunístico “Restinga del Faro” (Provincial) (General Pueyrredón)

Zoorregión Pampeana, Distrito de las Sierras de Balcarce. (C-V)

Al ser una reserva eminentemente consagrada a la conservación de la fauna marina costera, carece de interés para nuestro estudio.

71. Reserva Natural Provincial “Arroyo de los Gauchos” (Coronel Dorrego)

Zoorregión Pampeana, Distrito Interserrano y del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (C-III, D-I).

No se tiene información faunística de esta nueva reserva.

72. Reserva Natural Provincial Islote del Puerto (Bahía Blanca)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

No se han efectuado relevamientos allí.

73. Reserva Natural Municipal Costera Bahía Blanca (Bahía Blanca)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

No se han efectuado relevamientos allí.

74. Reserva Camping Las Tejas (Privada) (Campana)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

El primer autor realizó varias incursiones a este camping/reserva privada obteniendo muy buenos resultados registrados en “Fauna del Delta” (Carpintero *et al.*, 2015).

Otras áreas (no protegidas) de importancia para su conservación

Aquí se mencionarán áreas no protegidas formalmente, que, según Chébez (2005), merecerían un tratamiento como tales.

75. Barranca de Lima y Las Palmas (Zárate)

Zoorregión Subtropical, Distrito Paranaense. (A-I)

El primer autor tuvo la oportunidad de coleccionar aquí, sobre las barrancas del Paraná, encontrando, sobre ellas, un interesante relicto de bosques cerrados o selva en galería, con elementos faunísticos de estirpe netamente subtropical y cuyos resultados forman parte de la publicación de Carpintero *et al.* (2015). Se realizó un relevamiento de la fauna edáfica de Heteroptera en el INTA Delta, exactamente frente a la reserva (Nanni *et al.*, 2011).



INTA Delta - A. Magnano

76. Cuenca del Salado (varios partidos del oeste, centro y este de la provincia)

Zoorregión Pampeana, Distritos Occidental y Oriental y Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distritos del Talar y Costero. (C-I, C-II, B-II, B-III)

Chébez (2005) no precisa a qué altura de la cuenca del Salado se propone crear una reserva. Como él lo menciona allí, las intromisiones del hombre en el curso del río y la sobreexplotación (históricamente con ganadería y hoy con el agregado del cultivo de la soja), de los campos periféricos son un problema en común a toda la cuenca, pero ésta recorre dos zoorregiones y distintos distritos con diferentes ambientes y faunas. Por ejemplo como hemos mencionado en Junín (ver 66), en Gral. Belgrano (Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental), con unos pocos elementos pampeanos característicos, y en su desembocadura, sobre la ruta provincial 11 (Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distritos del Talar y Costero) en talares y espartillares costeros.

77. Pradere (Gral. Villegas)

Zoorregión Pampeana, Distritos Occidental. (C-I)

No se han efectuado relevamientos allí y sería muy interesante el proponérselo dado que es un área particular de la provincia, escasamente muestreada.

78. La Viruta (Magdalena y Punta Indio)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar, con elementos de la zoorregión Subtropical, Distrito Platense. (B-II, A-II)

No se han realizado muestreos en esta área, aunque su fauna no debiera diferir demasiado de la de la reserva Parque Costero del Sur.

79. Laguna de Lobos (Lobos)

Zoorregión Pampeana, Distritos Oriental. (C-II)

El Dr. D. J. Carpintero, padre del primer autor, realizó unos escasos muestreos allí en las décadas del 60 y 70, obteniendo algunas especies típicas de la Zoorregión Pampeana. Hay proyectos en curso para convertirla en reserva ecológica.

80. Lagunas Las Perdices y Del Monte (Monte)

Zoorregión Pampeana, Distritos Oriental. (C-II)

El primer autor tuvo la oportunidad de realizar unos escasos muestreos allí, obteniendo algunas especies que suelen hallarse en la cuenca del río Salado. Ya hay un anteproyecto para convertirla en reserva ecológica.

81. Laguna de Chascomús (Chascomús)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, con elementos de la Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (C-II, B-II)

Con una típica fauna pampeana, pero en áreas de talares el primer autor realizó muy interesantes colectas sobre los talas, hallando, en los alrededores de la laguna y sobre esta planta, una nueva especie de Miridae.

82. Estación Ordoqui (Carlos Casares e Hipólito Yrigoyen)

Zoorregión Pampeana, Distrito Occidental, en una zona ecotonal con el Distrito Oriental. (C-I, C-II)

No se han realizado muestreos en esta área.

83. Pastizales de Casalins (Pila)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental. (C-II)

No hay registros de muestreos en esta área ni en zonas periféricas.

84. Pajonales de Paja Colorada de la Pampa Deprimida (Ayacucho, Rauch, Azul y Tapalqué)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, ecotono con el Distrito de las Sierras de Tandil. (C-III, C-IV)

Hay unos pocos registros de muestreos de chinches en las colecciones del Museo Argentino de Ciencias Naturales “B. Rivadavia” de los partidos de Azul y Rauch. Fauna similar a la hallada en Tandil.

85. Punta Médanos (De La Costa)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito Costero. (B-III)

El primer autor coincide plenamente con la idea de crear allí un área protegida ya que posee una flora muy interesante, entre la que se destaca la *Discaria americana*, planta muy característica del Espinal. Su flora y fauna debieran ser mejor exploradas. Área muy visitada en época estival por pescadores.



Diego L. Carpintero

86. Cerrilladas – Llanura periserrana del Sistema de Tandilia (Tandil, Lobería y Balcarce)

Zoorregión Pampeana, Distritos Interserrano, de las Sierras de Balcarce y de Tandil. (C-III, C-IV, C-V)

No se han realizado relevamientos en esta muy interesante porción de la provincia.

87. Sistema de las Lagunas Encadenadas del oeste bonaerense (Guaminí, Puán y Adolfo Alsina)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal y su ecotono con la Zoorregión Pampeana, Distritos Occidental e Interserrano. (D-I, C-I, C-III)

El primer autor tuvo la oportunidad de realizar varios muestreos en esta área, en particular sobre la laguna Epecuén, notando la presencia de un área ecotonal entre las mencionadas ecorregiones, con elementos de ambas, observándose la presencia de flora leñosa típica del Espinal (algarrobal a la vera de esa laguna, chañares, *Lycium*, *Discaria*) y pastizales propios de la zoorregión Pampeana.

Diego L. Carpintero



88. Campo Perhuil (Laprida)

Zoorregión Pampeana, Distrito Interserrano. (C-III)

No se han realizado relevamientos en esta área.

89. Curá-Malal (Saavedra)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito de Ventania. (D-II)

Los resultados de los relevamientos realizados en esta área fueron publicados por Marrero *et al.* (2008). Se han encontrado aquí especies de estirpe Andino Patagónica, del Monte y del sistema serrano Pampeano, del centro de la Argentina.



H. Marrero

90. Cordón Ventana – Cerro Tres Picos (Tornquist)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito de Ventania. (D-II)

El primer autor estuvo realizando muestreos en todo el perímetro de estas serranías, hallando allí la fauna típica del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. Ver Carpintero *et al.* (2008).



Diego L. Carpintero

Roberto Güller



Roberto Güller



91. Villa Iris (Puán)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

El primer autor no ha estado en esta potencial reserva, pero ha realizado muestreos en zonas aledañas (sobre la ruta nacional 35).

92. Saltos del Quequén (Tres Arroyos y Cnel. Dorrego)

Zoorregión Pampeana, Distrito Interserrano. (C-III)

No se han realizado relevamientos en esta área.

93. Arroyo Cristiano Muerto (San Cayetano)

Zoorregión Pampeana, Distrito Interserrano. (C-III).

No se han realizado relevamientos en esta área.

94. Caldenal de Villarino (Villarino)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

El primer autor ha trabajado en varias oportunidades en esta área protegida obteniendo resultados muy interesantes en lo que se refiere al reconocimiento de inéditos asocies insectos/plantas presentadas en Carpintero *et al.* (2008).

95. Salitral de la Vidriera (Villarino)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal. (D-I)

Mismos comentarios que para el área anterior.

Áreas no mencionadas en la guía de Chébez (2005)

En esta última parte del listado, se agregan a la lista anterior, áreas que el primer autor considera pasibles de ser conservadas.

96. Altos del arroyo Las Piedras (Hogar El Alba) (Almirante Brown)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, con elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (B-II, C-II)

Ésta es un área poco conocida del margen sur del gran Buenos Aires en la que se halla una importante población de molles (*Schinus longifolius*) con su característica fauna de heterópteros asociada a ella, además de importantes poblaciones de tala (*Celtis tala*), cina-cina (*Parkinsonia aculeata*) y *Lantana entrerriensis* entre otras nativas. La ubicación, en el primer cordón del gran Buenos Aires hacia el sur, lo prístino, aún, de esta área de viejos mollarés, llevó al primer autor y al Ing. Agr. Alberto De Magistris (Univ. Nac. De Lomas de Zamora) a iniciar gestiones para proponer aquí un área protegida, con categoría aún a determinar y con base, inicialmente, en el Hogar El Alba pero con la idea de extenderlo hacia sus propiedades colindantes.

Diego L. Carpintero



97. Espartillares de la Cuenca del Samborombón (Punta Indio, Magdalena, Chascomús, Brandsen y San Vicente)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, con elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar y Distrito Costero. (B-II, C-II, C-III)

El primer autor ha realizado abundantes muestreos en esta área tan particular de la provincia, asociada a los espartillares de *Spartina densiflora* (Carpintero y Estévez, 2001) con una fauna escasa, pero muy adaptada a este ambiente bastante despoblado de vegetación, que poseer suelos halófilos (con un alto tenor salino), en donde sólo unas pocas plantas se adaptan como por ejemplo el jume (*Sarcocornia ambigua*), el cachiyuyo (*Atriplex montevidensis*) y la pata de perdiz (*Cynodon dactylon*).

Diego L. Carpintero



98. Laguna La Segunda (Chascomús)

Zoorregión del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (C-II)

Esta área nunca fue objeto de una prospección entomológica. Se trata de un campo al que se accede por un camino vecinal mejorado, a escasos kilómetros de la ruta nacional 2. Utilizado con fines de pesca y camping y con un muy interesante talar añoso y denso en donde el primer autor tuvo la oportunidad de coleccionar, en el contexto de una visita de esparcimiento, un coleóptero de la no muy común familia Erotylidae, especie conocida del noreste argentino y que no está mencionado para la fauna bonaerense (dato aun inédito).

99. Paraje el Chajá (Maipú y Gral. Madariaga)

Zoorregión Pampeana, Distrito Oriental, con elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (B-II, C-II)

Ésta es un área potencialmente interesante por la presencia de talares en una franja norte/sur a lo largo de paleodunas (formación La Postrera), lo que le confiere una particular belleza al lugar por sus terrenos ondulados. Se accede por la ruta provincial 74 que va de Las Armas a Gral. Madariaga. Hay una importante población de *Colletia spinosissima*, característica del talar. Desde el punto de vista entomológico, esta área puede ser potencialmente interesante para las especies del Talar, por su aislamiento, y las especies edáficas, ya que son suelos calcáreos muy distintos a los de las áreas circundantes.

100. Laguna y Sierra La Brava (Balcarce)

Zoorregión Pampeana, Distrito de las Sierras de Balcarce, con los últimos elementos del Espinal Hidrófilo, Distrito del Talar. (C-V, B-II)

Al igual que la estancia Paititi, esta área posee ambientes serranos prístinos que ameritan ser protegidos. El primer autor realizó allí interesantes muestreos de Heteroptera. Él ha realizado colectas en esta área con interesantes resultados aun inéditos.



Diego L. Carpintero

101. Salinas Chicas (Villarino)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal (D-I).

Esta área de singular belleza, se halla a mitad de camino desde la ruta nacional 22, por camino vecinal, hacia la laguna Chasicó. Se trata una depresión (-40 msnm) con una laguna salobre en el centro, rodeada por un denso monte con elementos propios del “Espinal” fitogeográfico (Morrone, 2001) habiendo obtenido el primer allí abundantes muestreos de chinches de las que se expusieron los Miridae (Carpintero *et al.*, 2008).

Diego L. Carpintero



Roberto Güllier



102. Lago Parque La Salada (Villarino)

Zoorregión del Espinal Xerófilo, Distrito del Caldenal (D-I).

Esta laguna se encuentra en la periferia de la ciudad de Pedro Luro. Es un área municipal de esparcimiento que tiene en los alrededores de la laguna muchas áreas con vegetación nativa. El primer autor pudo constatar que la fauna de Heteroptera allí encontrada es abundante e interesante.



Diego L. Carpintero

103. Costa del Río Negro (Patagones)

Zoorregión del Monte (E).

Partiendo del hecho de que no existen en la provincia áreas protegidas de esta zoorregión, cuya presencia en Buenos Aires está restringida a pocos kilómetros a lo largo de la margen norte del Río Negro, el primer autor propone la conservación de esta área que posee elementos faunísticos únicos, propios del centro-norte de la Patagonia. Los muestreos de fauna de allí son siempre muy interesantes habiendo descrito el primer autor varios nuevos taxa.



Diego L. Carpintero

4

Cómo usar la tabla de especies

Daremos aquí las herramientas para interpretar los conceptos vertidos en la tabla de especies para que ésta pueda ser entendida y aprovechada de una forma completa.

Numeración

Dentro de cada una de las familias, se numerará correlativamente a las especies que la integran. En primer término, esto nos dará una idea de la cantidad de especies de cada familia que se encuentra en la provincia. A su vez cada familia estará codificada con dos letras, por ejemplo, los Enicocephalidae serán (EN), los Miridae serán (MI), generalmente este código se formará con las dos primeras letras y cuando no se pueda, con la primera y tercera letra: Cydnidae (CD) y Cymidae (CM). Esto nos ayudará a reconocer a las fotos y nos llevará rápidamente a la familia a la que pertenecen. Por ejemplo (PE27) (Pentatomidae # 27) es *Dryptocephala punctata* o (RE35) (Reduviidae # 35) es *Pselliopus ornaticeps*.

Taxonomía

Al comienzo de cada familia se brindarán algunos breves conceptos sobre ellas y una clave práctica y en lo posible sencilla, para el reconocimiento de las subfamilias y tribus presentes en Buenos Aires. Recomendamos para complementar las descripciones a nivel de familias, subfamilias y tribus, así como muchos aspectos distintos relacionados a las chinches, consultar los trabajos de Schuh y Slater (1995), el de Miller (1956) y el reciente de Panizzi y Grazia (2015), cuyas referencias están en la bibliografía.

A partir del nivel genérico sólo se reconocerá a los taxa por sus fisonomías en las imágenes que ofreceremos. Esto se debe a lo extensa que sería esta guía si pusiéramos claves hasta el nivel genérico y específico.

De todos modos, vaya esto para los taxónomos, este trabajo contiene todas las especies que el primer autor pudo encontrar en bibliografía y varios taxa que son nuevos registros para la provincia, por ejemplo la familia Ninidae, con la especie *Cymoninus notabilis*, la subfamilia Vescinae (Reduviidae) con *Pessoia argentina* o las tribus Deliastini (Emesinae – Reduviidae) con *Bergemesa brachmanni*, Hallodapini (Miridae) con *Mendozaphylus mendocinus* y Gampsocorini (Berytidae) con *Gampsocoris tuberculatus* que nunca fueron mencionadas para Buenos Aires, por citar a los de más alto nivel taxonómico.

Para cada especie se da la taxonomía (subfamilia, tribu), el nombre completo, aunque no se considerarán aquí las subespecies ya que es una categoría controversial y muchas veces difícil de ver. Además, se dará el autor y año y en algunos casos la imagen de los insectos vivos. Sí se darán imágenes de ejemplares de colección de prácticamente todas las especies bonaerenses.

El material de Enicocephalomorpha, Dipsocoromorpha, Leptopodomorpha y Cimicomorpha (excepto los Reduviidae) fue determinado por el primer autor. Para los Reduviidae, nos basamos en las determinaciones hechas en la colección del Museo Argentino de Ciencias Naturales, principalmente por el Dr. Diego José Carpintero. Para gran parte de los Pentatomomorpha hemos recurrido a las determinaciones hechas a lo largo de los años por distintos especialistas de todo el mundo.

En el caso de las familias de interés sanitario se dará (por ejemplo con las “vinchucas” Triatominae, Reduviidae) una descripción un poco más extensa de sus especies más importantes.

Distribución

Aquí se hará referencia a su distribución en Buenos Aires. Como vimos en el capítulo anterior (capítulo 3), se subdivide a la provincia en 14 distritos que serán nuestras unidades distribucionales: AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, BIV, BV, CI, CII, CIII, DI, DII, E. La distribución aquí dada representa toda la información disponible sobre cada especie. Futuros estudios probablemente incrementen el área de distribución de muchas de ellas. Las especies que están en rojo son registros de distribución inéditos para la provincia de Buenos Aires.

Pedimos aquí una especial atención al personal y visitantes de las áreas protegidas. Al inicio del capítulo anterior (en Áreas Protegidas) hemos indicado cómo hacer un buen uso de esta guía a este respecto y cómo, a partir de este listado se puede extraer el elenco de cada reserva.

Ambiente e importancia sanitaria (Amb. – I.S.)

Ambiente

Este ítem es de gran utilidad como referencia para aquellos aficionados a la fotografía que quieran buscar a una determinada especie en su medio natural.

Aquí daremos los ambientes en los que puedan ser encontradas cada especie. También haremos referencia a las especies que son atraídas por la luz y por último las especies urbanas, es decir aquellas especies que están habituadas a la vida en la ciudad y no aquellas que ocasionalmente puedan encontrarse allí.

En **Suelo (S)**: Son las llamadas especies edáficas (ver Carpintero 2009b). Hay especies que pueden encontrarse en distintos tipos de suelos: en suelos barrosos (Ceratocombidae), en hojarasca (Schizopteridae), caminando por el suelo buscando las semillas que son su alimento (Rhyparochromidae) o capturando a estas especies (Prostemmatinae – Nabidae) o alimentándose en el cuello de las plantas (Cydnidae) o en el horizonte I del suelo (capa más externa). Debajo de troncos caídos o rocas (muchos Reduviidae) y algunos Miridae braquípteros. Los Enicocephalidae pueden encontrarse asociados a hormigueros.

Sobre **Plantas (P)**: Un gran número de especies se encuentran aquí. Por eso para estudiar a las chinches es importante un mínimo conocimiento de taxonomía botánica. Sobre las plantas pueden encontrarse tanto especies fitófagas que se alimentan de ellas como especies depredadoras que utilizan a las plantas como refugio para acechar a sus presas.

Arenícola (A): No nos referimos a la arena como tipo de suelo ya que las consideraríamos como especies edáficas. Este pequeño grupo se encuentra en las playas al borde de ríos, arroyos y costa marina y allí acechan a sus presas (moscas) que suelen encontrarse en ese ambiente. Este grupo estaría integrado por 4 de las 5 especies de Saldidae de la provincia.

Rupícola (R): Rupícola se refiere a las rocas. La especie de Saldidae restante (*Pseudosaldula chilensis*) se encuentra en el mismo ambiente (borde de arroyos y ríos) pero en este caso rocosos, en el sudoeste de la provincia de Buenos Aires (Ventania) capturando también allí sus presas.

Subcortícola (C): Este es un ambiente muy particular en donde pueden encontrarse especies que están adaptadas a la vida allí (Aradidae y la subtribu Scolopina, familia Anthocoridae). También pueden encontrarse varios Pentatomidae que utilizan este ambiente para hibernar, pero no los consideraremos como subcortícolas.

En **Nidos (N)**: Al igual que en el anterior ambiente aquí se encuentran especies propias y especies que hibernan allí. Entre las especies propias encontramos a los Cimicidae ectoparásitos de aves o a *Lyctocoris campestris* (Lyctocoridae) que encuentra allí presas, además de alimentarse de la sangre de las aves que allí viven. Entre los habitantes circunstanciales hay Pentatomidae de distintos gremios tróficos. Por ejemplo, las especies del género *Acrosternum* (Pentatominae) utilizan a los nidos para hibernar, pero también se encuentran allí ejemplares de *Stiretrus decastigma* (Asopinae) entremezclados con ejemplares del género *Botanochara* (Coleoptera, Chrysomelidae) a quienes imitan para depredarlos.

Ectoparásitos (E): Entre éstos citaremos a los Polyctenidae que son ectoparásitos permanentes de murciélagos y los Cimicidae que son ectoparásitos no permanentes de varios vertebrados.

Además de los datos ambientales naturales antes mencionados, cuando fuere el caso se agregará la información siguiente:

Atraído por la luz (luz): Más allá de los 6 ambientes antes mencionados, es de destacar que muchas de esas especies son atraídas por la luz. Es muy conocida la fotofilia (atracción lumínica) de muchas chinches, en particular las del gremio trófico de los depredadores. Del mismo modo un alto porcentaje de las especies de la familia Miridae son atraídas por la luz por lo que es muy útil este método de observación para encontrar un completo elenco de sus especies en una determinada área.

Recomendamos hacer observaciones en noches tormentosas y calurosas de verano, por ejemplo en luces que están contra una pared o extender una sábana por detrás de una luz que se encuentra lejos de las paredes pero a no muy gran altura.

Especies urbanas (urb): Aquí nuestra intención es resaltar las especies que habitualmente puede encontrarse en las ciudades, no ocasionalmente. Por ejemplo especies fitófagas que viven sobre plantas que habitualmente se utilizan en casas, jardines y parques o sobre plantas silvestres usuales en terrenos abiertos y baldíos: *Tenthecoris bicolor* (Miridae) sobre liliáceas y orchidáceas, *Holymenia histrio* (Coreidae) sobre el Mburucuyá (*Passiflora coerulea*), *Tupiocoris cucurbitaceus* (Miridae) sobre el malvón (*Pelargonium hortorum*), *Antiteuchus mixtus* (Pentatomidae) sobre el plátano (*Platanus x hispanica*), especies del género *Neoneella* (Miridae) sobre el Guembé (*Thaumatophyllum bipinnatifidum*) o especies de los géneros *Eubule* y *Spartocera* (Coreidae) sobre distintas Apocynaceae silvestres y cultivadas. También hay especies depredadoras

como *Nabis argentinus* o *N. capsiformis* (Nabidae) o *Atrachelus cinereus* y *Cosmoclopius nigroannulatus* (Reduviidae) que habitualmente son motivo de consulta. Hay también especies de reciente aparición en las ciudades, especies “urbanizadas” y ya establecidas debido a distintos fenómenos, entre ellos el calentamiento global como *Zelus leucogrammus* o por tratarse de especies introducidas como *Z. renardii* (Reduviidae) y *Leptoglossus occidentalis* (Coreidae).

Importancia sanitaria

En este ítem queremos destacar algo que resulta ser una consulta habitual en nuestro trabajo: el grado de importancia para la salud que puede llegar a tener cada especie.

La particular estructura del aparato bucal de las chinches, en forma de aguja, los capacita para alimentarse en los distintos sustratos en que lo hacen, ya sea una planta, depredando a otros artrópodos o absorbiendo la sangre de vertebrados. En cada caso el **labio** o **rostró** que así se llama este característico aparato bucal, tiene adaptaciones: en el caso de los fitófagos en general el labio es largo y delgado y difícilmente pueda utilizarlo como defensa. En las especies depredadoras el rostró es grueso y corto y más versátil que en el caso anterior por lo que pueden llegar a utilizarlo como defensa ante agresiones dependiendo entonces del tamaño de la especie en cuestión. Por último, las especies hematofagas como por ejemplo las vinchucas (Triatominae, Reduviidae) el labio emite sustancias anestésicas por lo que su picadura es imperceptible.

Debemos mencionar que el “olor a chinche” emitido por sus glándulas abdominales (llamadas repugnatorias) muy característico en los Pentatomomorpha, en particular los Pentatomoideos y casi imperceptible en los demás heterópteros, no conlleva ningún riesgo para la salud. Las chinches lo utilizan como defensa contra aquellos organismos que intentan alimentarse de ellos.

Hemos tipificado la importancia sanitaria de las chinches en 4 categorías:

I: Especies que sin importancia sanitaria ya que no utilizan su aparato bucal de manera defensiva. Ejemplo de esto son la mayoría de los Pentatominae (Pentatomidae) y de los Mirinae (Miridae).

II: Especies que pueden llegar a picar como defensa aunque por su tamaño, es muy poco el efecto que pueden llegar a tener en nuestro organismo: *Nysius simulans* (Lygaeidae), *Geocoris* (Geocoridae), *Orius* (Anthocoridae).

III: Especies de mayor porte y cuyas picaduras, aunque no transmiten enfermedades pueden llegar a ser muy dolorosas y en ciertos casos producir reacciones alérgicas. Todos los Reduviidae excepto los Triatominae.

IV: Especies con picaduras dolorosas o no, pero transmiten enfermedades o potencialmente (demostrado experimentalmente) pueden llegar a transmitir las. Todos los Triatominae y el género *Pothea* (Reduviidae), *Cimex lectularius* (Cimicidae).

Gremio trófico (GT) - Alimentación

Uno de los factores que ha influido en la colonización de una gran variabilidad de hábitats es la adaptabilidad de muchas especies en la explotación de las fuentes de alimentos. Otras especies por tener una mayor especificidad respecto de sus huéspedes tienen un área más restringida.

Fitófagos (F): La mayoría de los heterópteros entran en esta categoría, por ejemplo las familias Tingidae, Pentatomidae, la mitad de los Miridae, Coreoideos. Se detallan también las plantas en las que fueron encontrados, pero sólo se mencionan a las especies nativas o de cultivo habitual en la provincia. Por ejemplo, aun habiendo muchas especies citadas sobre ellas, no se referencian las especies mencionadas sobre la yerba mate ni sobre el arroz.

Micetófagos (M): Se alimentan de hongos. Por ejemplo, la familia Aradidae y los Cylapinae (Miridae).

Depredadores (D): Según el Dr. A. Bachmann, éste es el término más correcto para referirse a las especies que se alimentan de otros artrópodos por ejemplo las familias Reduviidae, Nabidae, Pentatomidae (subfamilia Asopinae). Es menos usual, aunque correcta la utilización de “predador” y es incorrecto utilizar el término “predator” ya que es un anglicismo. En condiciones experimentales se han observado a *Triatoma rubrovaria* (Reduviidae) alimentarse sobre arañas migalomorfas y larvas de *Bombix mori* (Bombycidae, Lepidoptera). Cuando se trate de una especie depredadora y se menciona la planta (en o sobre...) se refiere a los sitios en los que busca a sus presas por lo que puede ser un dato de sumo interés para poder conocer a sus potenciales presas.

Fitófagos-depredadores (F-D): Hay especies como *Dysdercus albofasciatus* (Pyrrhocoridae), *Oxycarenus* (Oxycarenidae), algunos Pentatomidae que poseen la facultad de alimentarse tanto de proteína vegetal como animal. Un caso

muy actual es el de *Tupiocoris cucurbitaceus* y otros Dicyphinae (Miridae) que históricamente eran considerados plagas de cultivos de solanáceas (tabaco, tomate) pero en realidad son eficientes depredadores de pequeños artrópodos plaga que allí se encuentran, pudiendo en ciertas ocasiones de escasez de presas, alimentarse de las plantas.

Hematófagos (H): Especies que se alimentan de sangre de vertebrados, tanto de aves (la mitad de los Cimicidae), de los humanos y otros vertebrados como la subfamilia Triatominae (Reduviidae) y *Cimex lectularius* (Cimicidae) o de murciélagos, como la otra mitad de los Cimicidae y los Polychtenidae. *Lyctocoris campestris* (Lyctocoridae) y *Calliodis picturata* (Anthocoridae), pueden ocasionalmente alimentarse de sangre de vertebrados.

Creemos que este ítem es de particular importancia para la gente de campo que quiera saber qué está haciendo una determinada especie en un cultivo en particular. Si debe combatirla por ser plaga o protegerla por ser depredadora de plagas.

Se mencionará entonces para cada especie, su hábito alimentario utilizando la abreviatura de cada gremio trófico y, cuando fuere conocido, sobre qué planta, presas o huéspedes se alimentan. En el caso de las plantas huésped, repetimos, sólo se mencionan las que pueden hallarse en Buenos Aires, tanto plantas nativas como cultivadas.

Imágenes

Se han podido fotografiar de colección, a 695 de las 700 especies presentes en la provincia. En los 5 casos en que no se pudo obtener especímenes para fotografiar (un Tingidae, un Pentatomidae y tres Thyreocoridae), se da, al final de la descripción de cada una de esas familias, una breve orientación para poder reconocer a esas especies comparándolas con sus especies más próximas. Estas fotos irán junto con los listados de cada familia.

Con respecto a las fotografías de material vivo, que están intercaladas en los primeros capítulos de este libro, servirán como orientación para ver cómo varía la coloración de los ejemplares de colección y los ejemplares vivos. De todos modos, no se ofrecen fotografías de todas las especies de ejemplares vivos ya que, en la mayoría de los casos, no se puede llegar a una identificación fidedigna a nivel de especie ya que hay caracteres que no pueden verse más que con el ejemplar en manos.

5

Infraórdenes basales

ENICOCEPHALOMORPHA ENICOCEPHALIDAE Stål (EN)

Sólo una especie citada para la provincia, de pequeño porte (entre 3 y 4 mm), de forma alargada, con apariencia de un pequeño díptero. Probablemente se trate de 3 o 4 especies distintas y algunas de ellas nuevas para la ciencia. Suelen encontrarse asociados a hormigas y en suelos en donde es muy probable que se alimenten de pequeñas presas. También pueden encontrárselos volando. El primer autor encontró a esta especie sobre inflorescencia de cicuta (*Conium maculatum*) y muchas veces son atraídos por la luz.

ENICOCEPHALINAE Stål				
SYSTELLODERINI Jeannel				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Systeloderes spurculus</i> (Stål, 1860)	AI, AII, BII, CIV, CV, DII	S (luz) - I	D. Pequeños artrópodos en suelo

DIPSOCOROMORPHA CERATOCOMBIDAE Fieber (CE)

Especies de este género han sido encontradas a lo largo de casi toda la provincia excepto en el extremo sur. Sólo hay una especie citada para la provincia. Todas son de muy pequeño porte (entre 2 y 3 mm) pero al menos hay entre 3 o 4 nuevas especies. Todas las especies argentinas poseen formas braquípteras y macrópteras, aunque en Buenos Aires predominan las primeras. Se las encuentra en suelos barrosos alimentándose de pequeños invertebrados presentes en ese ambiente. Las formas macrópteras son atraídas por la luz.

CERATOCOMBINAE Fieber				
CERATOCOMBINI Fieber				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Ceratocombus (Xylonannus) cuneatus</i> Mc Atee y Malloch, 1925	CIV	S (luz) - I	D. Pequeños artrópodos en suelos barrosos

SCHIZOPTERIDAE Reuter (SI)

Especies de este género han sido encontradas en casi toda la provincia excepto en el extremo sur. Sólo una especie citada formalmente hasta el momento, coleopteroide de muy pequeño porte (3 mm). Al menos hay otras 9 nuevas especies. Viven en el suelo, en hojarasca o en troncos en descomposición alimentándose allí de pequeños invertebrados. Muy frecuentemente hallados a la luz.

SCHIZOPTERINAE Reuter				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Ptenidophyes mirabilis</i> Reuter 1891	AII	S (luz) - I	D. Pequeños artrópodos en hojarasca y troncos en descomposición

EN.1



CE.1



SCH.1



SA.1



SA.2



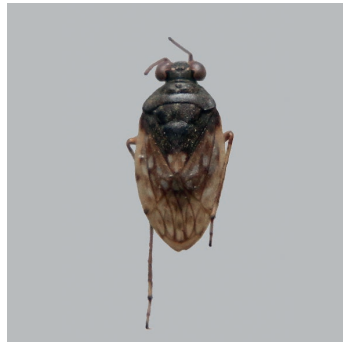
SA.3



SA.4



SA.5



Enicocephalidae: 1. *Systelloderes spurculus* / **Ceratocombidae:** 1. *Ceratocombus cuneatus* / **Schizopteridae:** 1. *Ptenidophyes mirabilis* / **Saldidae:** 1. *Pseudosaldula bergi* - 2. *Pseudosaldula chilensis* - 3. *Pseudosaldula doeringi* - 4. *Saldula coxalis* - 5. *Saldula penningtoni*

LEPTOPODOMORPHA
SALDIDAE Amyot y Serville (SA)



Saldula coxalis

Dos géneros presentes en la provincia: uno al norte de la misma (*Saldula*) con 2 especies y otro en el sur (*Pseudosaldula*) de estirpe Andino-Patagónica con 3 especies, dos de ellas nunca citadas para la provincia. Muy fácilmente diferenciables por tener el primero 4 células cerradas en la membrana y el segundo tiene 5. Con tamaños de entre 5 y 10 mm. Muchas de las especies de esta familia no son muy variadas en la coloración de los hemiópteros por lo que la identificación suele ser bastante difícil. Los miembros de este grupo de heterópteros son extremadamente ágiles, ya que se desplazan mediante la combinación de saltos y vuelos. Se alimentan de pequeños invertebrados tanto vivos como muertos. Cinco especies citadas hasta el momento para la provincia, habiendo al menos otras 2 nuevas. Viven en costas arenosas de ríos y rocosas de arroyos y en la costa marina. Muy frecuentemente las dos especies de *Saldula* son atraídas por la luz.

SALDINAE Amyot y Serville				
SALDOIDINI Reuter				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Pseudosaldula bergi</i> (Haglund 1899)	BIII	A - I	D. Se alimenta de larvas de dípteros (Ephydriidae) u otros invertebrados pequeños en la costa del mar
2	<i>Pseudosaldula chilensis</i> (Blanchard 1852)	DII	R - I	D. Pequeños artrópodos en particular Diptera. Sobre rocas al borde de arroyos
3	<i>Pseudosaldula doeringi</i> (Drake y Carvalho 1948)	DI	A - I	D. Pequeños artrópodos en particular Diptera, en costas arenosas de ríos
4	<i>Saldula coxalis</i> (Stål 1873)	AI, AII, AIII, BII, CII, CIV, CV, DI	A (luz) - I	D. Pequeños artrópodos en costas de ríos y del mar
5	<i>Saldula penningtoni</i> Drake y Carvalho, 1948	AI, AII, BI, BII, CIV, CV	A (luz) - I	D. Pequeños artrópodos en costas de ríos

6

Cimicomorpha 1

CIMICOIDEA
ANTHOCORIDAE Fieber (AN)



Orius insidiosus

Veinte especies conocidas para la provincia, tres de ellas como primera cita y al menos una decena de nuevas especies por describir. Chinchas de muy pequeño porte, las especies de la provincia de nunca más de 3,5 mm. Importantes (Anthocorini y Oriini) como depredadores de trips, puede encontrárselos en algunos cultivos hortícolas, en flores, troncos y hojarasca, raramente en nidos.

1. Glándula odorífera metapleural curvada o dirigida hacia atrás y nunca prolongada por una carena.....**Lasiochilinae**
 - Glándula odorífera metapleural curvada hacia delante; si es hacia atrás, siempre prolongada por una carena.....**Anthocorinae** 2
2. Segmentos antenales II-IV de igual grosor; segmentos III y IV con pelos erectos nunca más largos que 2 veces el diámetro del segmento.....3
 - Segmentos antenales III y IV siempre más finos que II, siempre con pelos erectos más largos que 2 veces el diámetro del segmento4
3. Tibias anteriores del macho sin espinas en su margen interno; paramero izquierdo falciforme; glándula odorífera metapleural reniforme ..**Anthocorini**
 - Tibias anteriores del macho con espinas en su margen interno; paramero izquierdo espiralado glándula odorífera metapleural ancha, ocupando gran parte de la metapleura.....**Oriini**
4. Canal odorífero metapleural corto y suavemente curvado hacia delante y cuyo ápice está ubicado cerca del centro de la metapleura...**Scolopini**.....5
 - Canal odorífero metapleural largo y agudamente curvado hacia delante y cuyo ápice alcanza el margen anterior de la metapleura. Si el ápice del canal odorífero no alcanza el margen anterior de la metapleura, aquél se prolonga hacia el margen anterior por una fina carena.....6
5. Cuerpo oval. Patas largas y delgadas. Fémures anteriores no engrosados ni provistos de dientes ni espinas. Corio punteado**Calliodina**
 - Cuerpo deprimido, dorsalmente plano de lados subparalelos. Patas robustas. Fémures, en especial los anteriores y posteriores, muy engrosados y provistos de cortos dientes irregulares o de espinas en el borde ventral. Corio liso.....**Scolopina**
6. Ovipositor desarrollado; tibias anteriores ensanchadas en su ápice con *fossula spongiosa* ancha.....**Xylocorini**
 - Ovipositor vestigial; tibias anteriores delgadas con *fossula spongiosa* ausente o muy pequeña.....**Cardiastethini**

AN.1



AN.2



AN.3



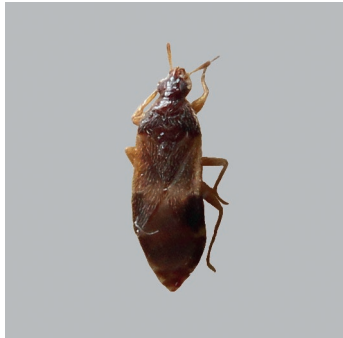
AN.4



AN.5



AN.6



AN.7



AN.8



Anthocoridae: 1. *Eusolenophora testacea* - 2. *Eusolenophora testaceoides* - 3. *Lasiochilus colpoides* - 4. *Xylocoris flavipes* - 5. *Xylocoris sordidus* - 6. *Alofa sodalis* - 7. *Buchananiella continua* - 8. *Buchananiella exigua*

LASIOCHILINAE Carayon				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Eusolenophora testacea</i> Poppius, 1909	AI, AII	C (luz) - II	D. Pequeños artrópodos subcortícolas
2	<i>Eusolenophora testaceoides</i> Carpintero, 2014	AI, BII	C - II	D. Pequeños artrópodos subcortícolas
3	<i>Lasiochilus (Lasiochilus) colpoides</i> Carpintero 2014	AI, AII	S (luz) - II	D. Pequeños artrópodos en hojarasca
ANTHOCORINAE Fieber				
XYLOCORINI Carayon				
4	<i>Xylocoris (Arrostelus) flavipes</i> (Reuter, 1875)	AI, AII, BI	S (luz) - II	D. Larvas de plagas en silos
5	<i>Xylocoris (Proxylocoris) sordidus</i> (Reuter, 1871)	AI, CII	S (luz) - II	D. Larvas de moscas en guano de gallineros
CARDIASTETHINI Carayon				
6	<i>Alofa sodalis</i> (Buchanan-White, 1879)	AI, AII, BI	P (luz) - II	D. Cosmopolita, probablemente sobre plantas
7	<i>Buchananiella continua</i> (Buchanan-White, 1879)	AI, AII, BI, BII, CIV	P, C (luz) (urb.) - II	D. Cosmopolita. En flores de <i>Araujia hortorum</i> y en <i>Vachellia caven</i>
8	<i>Buchananiella exigua</i> (Poppius, 1913)	AI, AII, BII	P, C (luz) (urb.) - II	D. Cosmopolita
9	<i>Cardiastethus aequinoctialis</i> Poppius, 1909	AI, AII, AIII, BI, BII, CII, CIV	P, N (luz) - II	D. En <i>Cortaderia selloana</i> . Muy comúnmente atraído por las luces
10	<i>Dasypterus discifer</i> (Stål, 1860)	AI, AII, BI	P, C (luz) - II	D. En San Nicolás fue hallado sobre un arbusto asociado a arañas sociales

AN.9



AN.10



AN.11



AN.12



AN.13



AN.14



AN.15



AN.16



Anthocoridae: 9. *Cardiaesthus aequinoctialis* - 10. *Dasypterus discifer* - 11. *Scolopocoris gracilicornis* - 12. *Calliodis picturatus* - 13. *Dufouriellus ater* - 14. *Macrotrachelia nigronitens* - 15. *Macrotracheliella laevis* - 16. *Orius brevicollis*

SCOLOPINI Carayon				
SCOLOPINA Carayon				
11	<i>Scolopocoris gracilicornis</i> (Poppius, 1909)	AI, CV	C (luz) - II	D. Típica especie subcortícola
CALLIODINA Carayon				
12	<i>Calliodis picturatus</i> Reuter, 1871	AI, AII, BI, BII, CII	P, N (luz) - II	D. Especie muy común en áreas subtropicales
ANTHOCORINI Fieber				
13	<i>Dufouriellus ater</i> (Dufour, 1833)	AII, BII, CI, CII	C (luz) - II	D. Especie visiblemente aplanada dorsoventralmente
14	<i>Macrotrachelia nigronitens</i> (Stål, 1860)	AI, BII	P - II	D. Sotobosque de talar (<i>Celtis tala</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Pavonia sepium</i> , <i>Senna corymbosa</i>)
ORIINI Carayon				
15	<i>Macrotracheliella laevis</i> Champion, 1900	AIII, BII, BIII	P - II	D. <i>Celtis tala</i> , <i>Schinus longifolius</i> . Se alimentan de Thysanoptera en flores y de polen
16	<i>Orius brevicollis</i> (Blanchard, 1853)	AI, AIII, BI	P (luz) - II	D - F. Se alimentan de Thysanoptera en flores y de polen
17	<i>Orius insidiosus</i> (Say, 1832)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIV, CV, DI, DII	P (luz) (urb.) - II	D - F. En <i>Abutilon grandifolium</i> , <i>Chenopodium quinoa</i> , <i>Hirschfeldia incana</i> , <i>Galega officinalis</i> , <i>Sphaeralcea bonariensis</i> . Se alimentan de Thysanoptera en flores y de polen
18	<i>Orius pallidus</i> (Poppius, 1909)	AI, BI	P (luz) - II	D - F. Se alimentan de Thysanoptera en flores y de polen
19	<i>Orius perpunctatus</i> (Reuter, 1884)	AI, BI	P (luz) - II	D - F. Se alimentan de Thysanoptera en flores y de polen
20	<i>Orius tricolor</i> (Buchanan-White, 1879)	AI, AII, BI, BII, CIV, CV, DII	P (luz) (urb.) - II	D - F. En <i>Digitaria sanguinalis</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Paspalum dilatatum</i> . Se alimentan de Thysanoptera en flores y de polen

AN.17



AN.18



AN.19



AN.20



LY.1



CI.1



CI.2



CI.3



Anthocoridae: 17. *Orius insidiosus* - 18. *Orius pallidus* - 19. *Orius perpunctatus*
20. *Orius tristicolor* / **Lyctocoridae:** 1. *Lyctocoris campestris* / **Cimicidae:**
1. *Cimex lectularius* - 2. *Propicimex tucmatiani* - 3. *Acanthocrius furnarii*

LYCTOCORIDAE Reuter (LC)

Única especie conocida de esta familia al sur de México, muy habitual en la provincia. Se la encuentra frecuentemente en nidos de palitos de aves. Su tamaño es de unos 4 mm.

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Lyctocoris</i> (<i>Lyctocoris</i>) <i>campestris</i> (Fabricius, 1794)	AI, AII, BI, BII, CI, CII, CIV	C, N (urb.) (luz) - II	D - H. Pequeños artrópodos en nidos de aves y también de sangre de ellas

CIMICIDAE Latreille (CI)

De la familia Cimicidae se conocen en la provincia sólo 4 especies, a las que agregamos aquí a *Cyanolicimex patagonicus*, muy probablemente presente en Buenos Aires, las cuales tienen un tamaño de entre 4 y 7 mm.

Es muy conocida y destacable la importancia para la salud del hombre de *Cimex lectularius* (chinche de cama). Poco se sabe acerca del por qué y cuando se adaptó al hombre, aun habiendo registros muy antiguos de su presencia en cuevas habitadas por humanos, pero se sabe que fue primariamente ectoparásita de murciélagos y de ellos pasó al hombre.

Es de resaltar también la necesidad del estudio de las otras especies de esta familia, ya que, debido a la variedad de huéspedes de algunas de ellas, pueden ser transmisores de enfermedades, en especial a aves de corral con importancia económica. En el hombre, los cimícidos tampoco son vectores de ninguna enfermedad conocida hasta el momento, pero son potencialmente transmisores de algunas enfermedades como Hepatitis B, Chagas, Brucelosis, Lepra, Fiebre Q. La principal problemática sanitaria concerniente a esta especie sin embargo, es que su picadura en algunos casos produce reacciones alérgicas.

Los Cimicidae como ya se dijo, son hematófagos, ectoparásitos temporarios de aves y murciélagos, además del caso conocido de *Cimex lectularius*. Este **ectoparasitismo temporario**, como contrapartida del **ectoparasitismo permanente** de la familia más próxima, los Polycetenidae, se caracteriza por la posibilidad de moverse libremente en el nido (del ave), paredes de la cueva (murciélagos) o la cama de los humanos, así como la capacidad de transportarse por forosis, es decir sobre el cuerpo de su hospedador.

La Familia Cimicidae se caracteriza por tener la genitalia masculina asimétrica. Rostro en apariencia trisegmentado (segmento I, obsoleto), Formas siempre micrópteras, visiblemente aplanados dorsoventralmente, ojos simples ausentes, los compuestos, si presentes, reducidos a unos cuantos omatidios aislados, todos los tarsos de 3 segmentos, y cuerpo sin ctenidios (Carpintero 2015).

De los **Cimicidae**, se encuentran en Buenos Aires sólo las subfamilias **Cimicinae** y **Haematosiphoninae**.

1. Se los encuentra en proximidades de mamíferos, de cuya sangre se alimentan.....**Cimicinae**
- . En nidos de aves o sobre éstas, en foresis, forma en la que los insectos utilizan a otros organismos para trasladarse, en este caso, de un nido a otro.....**Haematosiphoninae**

Cimex lectularius Linneo, 1758

Distribución: Cosmopolita. En toda la provincia de Buenos Aires.

Caracteres morfológicos: Esta especie presenta tamaño usualmente menor a 7 mm en ejemplares poco ensanchados. Pronoto menos del doble del ancho de la cabeza; cerdas a los lados del pronoto, diminutamente aserradas en sus márgenes externos o raramente con sólo sus ápices oblicuamente truncados; hemielitros con su margen posterior convexo; tibias no manchadas, con cerdas simples en su lado exterior; tarsos sin espinas gruesas en aposición (enfrentadas) a las uñas; metasterno formando un plato plano entre las coxas.

Hábitos: Animales nocturnos que pueden ser encontrados en las viviendas en colchones o cerca de éstos, debido a su mínimo desplazamiento del sector de alimentación. En los últimos años, resurgió esta especie como una fuente de consulta permanente, principalmente de la hotelería, viviendas y medios de transporte. Picadura indolora durante la alimentación, posteriormente provoca sensación de comezón o ardor. Es muy común en climas cálidos y templados, en climas fríos, se encuentra en el interior de viviendas, exclusivamente.

CIMICINAE Latreille				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb.-I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Cimex lectularius</i> Linnaeus, 1758	AII, BII, CV	(urb.) - IV	H. En humanos y murciélagos
2	<i>Propicimex tucmatiani</i> (Wygodzinsky, 1951)	AI	N - II	H. En murciélagos
HAEMATOSIPHONINAE Jordan y Rothschild				
3	<i>Acanthocrios furnarii</i> (Cordero y Vogelsang, 1928)	AI, AII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI	N - II	H. En nidos de golondrinas
4	<i>Cyanolicimex patagonicus</i> Carpintero, Di Iorio, Turienzo y Masello, 2010	¿DII - E?	N - II	H. Especie colectada en la ribera rionegrina del río Negro. Al haber grandes colonias de su hospedante, <i>Cyanoliseus patagonus</i> (Vieillot) (Psittacidae) anidando en todo el sur de Buenos Aires, es probable que se encuentre en esta provincia
5	<i>Psitticimex uritui</i> (Lent y Abalos, 1946)	AII, BII, BIII, CI, CII	N - II	H. En nidos de cotorra

POLYCTENIDAE Westwood (PO)

Familia de reciente mención para la provincia procedente del INTA Delta. Ectoparásitos permanentes de murciélagos, es decir que viven toda su vida sobre éstos. Son hematófagos. De pequeño porte (5 mm) sus ojos están ausentes y el cuerpo tiene pequeñas bandas, como peines de dientes (**ctenidios**) con los que se adhieren al cuerpo de su huésped.

HESPEROCTENINAE Maa				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Hesperoctenes fumarius</i> (Westwood, 1874)	AI, AIII	E - II	H. En murciélagos <i>Eumops glaucinus</i> , <i>Molossus molossus</i> , <i>M. rufus</i>

CI.4



CI.5



PO.1



NA.1.1



NA.1.2



NA.2.1



NA.2.2



NA.3



Cimicidae: 4. *Cyanolicimex patagonicus* y 5. *Psitticimex uritui* / **Polyctenidae:** 1. *Hesperoctenes fumarius* / **Nabidae:** 1.1 *Hoplistoscelis jaczewski*. Hembra - 1.2 *Hoplistoscelis jaczewski*. Macho - 2.1 *Hoplistoscelis roripes*. Hembra - 2.2 *Hoplistoscelis roripes*. Macho - 3. *Lasiomerus constrictus*

NABOIDEA
NABIDAE A. Costa (NA)



1. *Nabis paranensis* - 2. *Nabis capsiformis*

Sólo 13 especies conocidas para la provincia, dos de ellas nuevos registros distribucionales para la provincia, habiendo otras 4 o 5 nuevas para la ciencia. Los Nabidae Nabinae, viven habitualmente sobre plantas, a veces en el suelo, en donde buscan a sus presas, por lo general insectos de menor tamaño. De importancia como controladores biológicos, tienen un porte mediano entre 5mm (*Phorticus*) a 12 mm. Los Nabidae Prostemmatinae son depredadores de otros Heteroptera (en especial Rhyparochromidae) que habitan en los suelos en donde ellos viven. Esta familia tiene una particularidad, en especial esto sucede en la mayoría de las especies de la Argentina, que es la presencia de forma tanto macrópteras como braquípteras, tanto en el macho como en la hembra.

1. Collar pronotal ancho y distinto; rostro delgado; patas largas y delgadas; clavo ensanchado posteriormente.....**Nabinae-Nabini**

- Collar pronotal ausente o extremadamente angosto; rostro grueso; patas cortas y gruesas; clavo angostado posteriormente.....**Prostemmatinae**.....2

2. Cuerpo brillante; segmento antenal II con prepedicelito alargado; pronoto distintamente constreñido en sus márgenes laterales formando dos lóbulos**Prostemmatini**

- Cuerpo opaco; segmento antenal II con prepedicelito corto; pronoto débilmente constreñido en sus márgenes laterales.....**Phorticini**

Las citas mencionadas en Coscarón (2017) de *Nabis faminei* y *N. punctipennis* para la provincia son erróneas y probablemente pertenecen a *N. argentinus* al igual que la de *Phorticus collaris* cuya referencia pertenece a *P. obscuriceps*.

NA.4



NA.5.1



NA.5.2



NA.6.1



NA.6.2



NA.7



NA.8.1



NA.8.2



Nabidae: 4. *Metatropiphorus alvarengai* - 5.1 *Nabis argentinus* (forma macróptera) - 5.2 *Nabis argentinus* (forma braquiptera) - 6.1 *Nabis paranensis* (forma macróptera) - 6.2 *Nabis paranensis* (forma braquiptera) - 7. *Nabis capsiformis* - 8.1 *Nabis tandilensis* (forma macróptera) - 8.2 *Nabis tandilensis* (forma braquiptera)

NABINAE A. Costa				
NABINI A. Costa				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Hoplistoscelis jaczewski</i> (Harris 1931)	AI	P - II	D. Pequeños insectos
2	<i>Hoplistoscelis roripes</i> (Stål, 1860)	AI	P - II	D. Pequeños insectos
3	<i>Lasiomerus constrictus</i> (Champion, 1899)	AI	P - II	D. Pequeños insectos
4	<i>Metatropiphorus alvarengai</i> Kerzhner 1987	AI, AII, BII	P (luz) - II	D. Pequeños insectos
5	<i>Nabis (Nabis) argentinus</i> Meyer-Dur 1870	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI, DII	P (luz) (urb.) - II	D. En <i>Chenopodium quinoa</i> . Probablemente <i>Nysius simulans</i> sea una de sus presas más importantes
6	<i>Nabis (Nabis) paranensis</i> Harris 1931	AI, AII, BI, BII, CIV	P (luz) - II	D. Pequeños insectos
7	<i>Nabis (Tropiconabis) capsiformis</i> (Germain 1837)	AI, AII, BI, BII, CII, CIV, CV	P (luz) (urb.) - II	D. Cosmopolita. En <i>Cucurbita moschata</i> , <i>Trifolium repens</i>
8	<i>Nabis tandilensis</i> Berg 1884	BII, CIV, CV, DII	S, P - II	D. Invertebrados de suelo
PROSTEMMATINAE Reuter				
PROSTEMMATINI Reuter				
9	<i>Pagasa (Pagasa) costalis</i> Reuter 1909	AI, AII, BII, BIII, CV	S (luz) - II	D. Rhyparochromidae
10	<i>Pagasa (Pagasa) luteiceps</i> (Walker, 1873)	AI, BII	S - II	D. Rhyparochromidae
11	<i>Pagasa (Lampropagasa) fusca</i> (Stein, 1857)	CII, CIV	S (luz) - II	D. Rhyparochromidae
12	<i>Pagasa (Lampropagasa) fuscipennis</i> Reuter 1909	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIV, CV, DII	S (luz) - II	D. Rhyparochromidae
PHORTICINI Kerzhner				
13	<i>Phorticus obscuripes</i> Stål 1858	AII, BII	S (luz) - II	D. Invertebrados de suelo

NA.9.1



NA.9.2



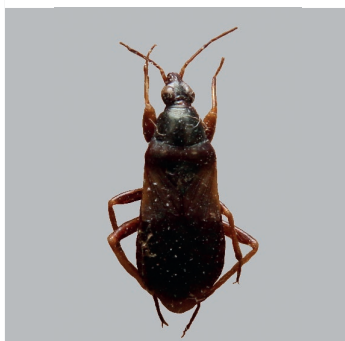
NA.10



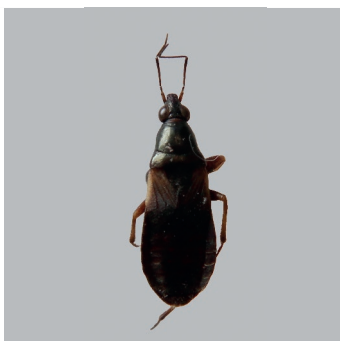
NA.11



NA.12.1



NA.12.2



NA.13

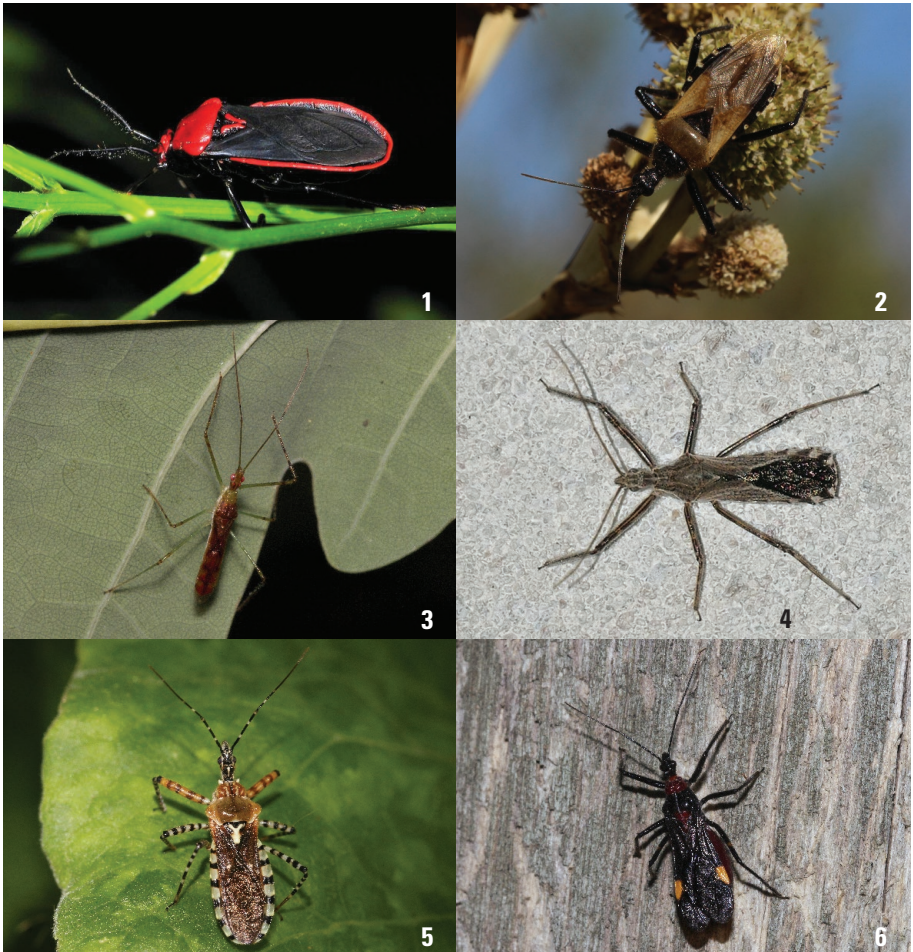


Nabidae: 9.1 *Pagasa costalis* (forma macróptera) - 9.2 *Pagasa costalis* (forma braquiptera) -
10. *Pagasa luteiceps* - 11. *Pagasa fusca* - 12.1 *Pagasa fuscipennis* (forma macróptera) -
12.2 *Pagasa fuscipennis* (forma braquiptera) - 13. *Phorticus obscuripes*

7

Cimicomorpha 2

REDUVIOIDEA REDUVIIDAE Latreille (RE)



1. *Cricetopareis tucumana* - 2. *Apiomerus barbiellini* - 3. *Atopozelus omalus* -
4. *Atrachelus cinereus* - 5. *Cosmoclopius nigroannulatus* - 6. *Graptocleptes bicolor*



7. *Repipta flavicans* - 8. *Zelus leucogrammus* - 9. *Zelus renardii* -
10. *Melanolestes argentinus* - 11. *Sirthenea stria* - 12. *Rasahus hamatus* -
13. *Phymata chilensis* - 14. *Phymanta communis*



15. *Zelurus bruchi* - 16. *Diaditus semicolon* - 17. *Pnirontis edentula* -
18. *Stenopoda cinérea* - 19. *Triatoma guasayana*

Esta familia de mucha importancia para la salud, tanto debido a las especies hematófagas como a la picadura muy dolorosa del resto de las especies, está compuesta en la provincia por 95 especies, con un nuevo registro distribucional de subfamilia (Vescinae) más la tribu (Deliastini) y trece nuevas especies presentados aquí por primera vez para la provincia, habiendo otras 5 o 6 que aún nos restan indeterminadas. Sus tamaños son variables desde 4-5 mm (*Empicoris*) y 30 mm (*Pantopsilus*).

1. Fémures anteriores fuertemente engrosados, tibias y tarsos anteriores fusionados; segmentos antennales III y IV engrosados.....**Phymatinae**
 - Fémures anteriores no fuertemente engrosados, tibias y tarsos anteriores no fusionados; segmentos antennales III y IV más delgados que los anteriores2
2. Cuerpo largo y delgado; patas anteriores raptoras; coxas anteriores alargadas; hemiólitros mayormente membranosos.....3
 - Cuerpo menos alargado y más robusto; patas anteriores no raptoras; coxas anteriores no alargadas; hemiólitros normalmente divididos en corio y membrana.....4
3. Ocelos en adultos y glándulas abdominales en las ninfas ausentes.**Emesinae**
 - Ocelos en adultos y glándulas abdominales en las ninfas presentes.....**Bactrodinae**
4. Pronoto con una constricción hacia el medio5
 - Pronoto sin una visible constricción hacia el medio6
5. Ocelos presentes; tibias anteriores no curvadas y provistas de una *fossula spongiosa*.....**Peiratinae**
 - Ocelos ausentes; tibias anteriores no curvadas y con una espina apical pero sin una *fossula spongiosa*.....**Vescinae**
6. Ocelos ausentes.....**Saicinae**
 - Ocelos presentes, salvo excepcionalmente en alguna especie con forma braquíptera.....7
7. Vena cubital del hemiólitro formando una célula o celda cubital cuadrangular o hexagonal entre el corio y la membrana8
 - Vena cubital del hemiólitro no formando una célula cubital como la anterior9
8. Célula cubital hexagonal; segmento antenal I grueso y apuntando hacia adelante.....**Stenopodainae**
 - Célula cubital cuadrangular; segmento antenal I delgado.....**Harpactorinae**
9. Antenas usualmente con más de 4 segmentos aparentes.....10
 - Antenas con 4 segmentos.....11

10. Escutelo apicalmente bifurcado; segmento antenal III, a veces III y IV divididos en 7-8 pseudosegmentos; ocelos ubicados por detrás de los ojos.....**Ectrichodiinae**
- . Escutelo no bifurcado apicalmente; segmento antenal II dividido entre 4 a 36 pseudosegmentos; ojos ubicados bien atrás en la cabeza con los ocelos dispuestos entre ellos.....**Hammacerinae**
11. Cabeza cilíndrica; antenas insertas delante de los ojos lateralmente**Triatominae**
- . Cabeza no cilíndrica; antenas insertas delante de los ojos lateralmente12
12. Ojos fuertemente pedunculados.....**Cetherinae**
- . Ojos no pedunculados.....**Reduviinae**

EMESINAE

1. Uñas simples.....**Leistarchini**
- . Uñas con proyecciones.....2
2. Especies de menos de 10 mm; espinas en la superficie ventral de las tibias anteriores reducidas, sólo con largos pelos.....**Ploiariolini**
- . Especies grandes, de más de 10 mm; espinas en la superficie ventral de las tibias anteriores bien desarrolladas3
3. Tarsos anteriores no fuertemente esclerotizados, segmentados y con pelos en toda su superficie; escutelo frecuentemente con una espina**Emesini**
- . Tarsos anteriores no fuertemente esclerotizados, no segmentados o divididos; escutelo nunca con una espina.....4
4. Ojos pequeños tanto en las formas macrópteras como en las braquípteras, nunca sobrepasando la base de la cabeza en vista lateral; hemiélitro con sólo una célula discal o acompañada por una muy reducida célula subbasal.....**Metapterini**
- . Ojos grandes en las formas aladas, siempre sobrepasando la base de la cabeza en vista lateral; hemiélitro con 2 o 3 células (discal, subbasal y basal)**Deliastini**

HARPACTORINAE

1. Ocelos en posición lateral, más separados que los ojos.....**Apiomerini**
- Ocelos más próximos unos de otros.....**Harpactorini**

TRIATOMINAE

Mucho se ha hablado sobre el Mal de Chagas, pero ese no es el objetivo de este trabajo sino sólo el reconocimiento de las especies de triatominos (vinchucas) presentes en la provincia, aunque sí se pondrá el acento en aquellas que sean **domiciliarias**, **peridomiciliarias** o **silvestres**, es decir, su potencialidad como transmisoras de la enfermedad a humanos, así como su distribución. Sus hábitos principales son:

- Chinche nocturna que se alimenta de sangre de mamíferos, aves, batracios y reptiles.
- Poca o nula tolerancia a la luz.
- Puede ser encontrada en el ámbito silvestre, peridomicilio e intradomicilio.
- Habita en el interior de troncos, cavernas, estructuras rudimentarias, nidos de aves, madrigueras, etc.

Las 10 vinchucas citadas para la provincia son las siguientes:

Panstrongylus guentheri Berg, 1879

Hábitos: Silvestre, conviviendo con roedores. En Argentina se la ha encontrado en domicilios junto a *T. infestans*, región del Chaco.

Longitud: Macho, entre 22 y 25 mm. Hembra, entre 24 y 27 mm.

Triatoma circummaculata (Stål, 1859)

Hábitos: Especie rupestre, de comportamiento silvestre, aunque en la Pcia. de Entre Ríos, capturamos un ejemplar en un gallinero de la ciudad de Villa Elisa, son frecuentes en la República Oriental del Uruguay y se han encontrado en Río Grande do Sul. Probablemente se alimente en esos ambientes. Otro ejemplar fue colectado en una cueva del margen del arroyo Perucho Verne por el mismo colector; parecen ser las únicas citas para la Argentina. No acude a la luz artificial.

Longitud: Macho, entre 14 y 16 mm. Hembra, entre 21 y 23 mm.

Triatoma delpontei Romaña y Abalos, 1947

Hábitos: Silvestre; es ornitófila, convive en nidos de cotorras. A veces se la encuentra en el peridomicilio.

Longitud: Macho, entre 25 y 27 mm. Hembra, entre, 25 y 28 mm.

Triatoma guasayana Wygodzinsky y Abalos, 1949

Hábitos: Es una especie de “domiciliación relativa”, es decir que se la encuentra en escaso número en los domicilios y junto a *T. infestans*. Es más frecuente observarla en peridomicilios, a su vez se la encuentra en el medio silvestre, bajo troncos, piedras, junto a reptiles y batracios. Cazada atraída por la luz artificial, en la Pcia. de San Luis, San Jerónimo, verano de 1972. Según datos de los pobladores, a quienes se les mostraron los ejemplares, esta especie aparece en grandes cantidades en verano, desde los montes cercanos hacia los domicilios. Por su adaptabilidad domiciliaria y su prolificidad es una especie potencialmente importante desde el punto de vista sanitario.

Longitud: Macho, entre 16 y 19 mm. Hembra, entre 18 y 21 mm.

Triatoma infestans (Klug, 1834)

Hábitos: Esta especie de vinchuca es el más importante vector en Argentina de la enfermedad de Chagas – Mazza. Esta especie es la de más amplia distribución en el ámbito domiciliario, es la que posee la mejor capacidad de adaptación a condiciones externas severas, siendo la que con más facilidad se acomoda a la vivienda humana, radicándose en ellas por generaciones, constituyéndose en un insecto “doméstico”. Se ha hallado en los ecotopos más disímiles: se ubica en climas cálidos como fríos, húmedos o secos, a diferentes altitudes, desde el nivel del mar a más de 3000 m.

Longitud: Macho, entre 15 y 20 mm. Hembra, entre 16 y 22 mm.

Triatoma patagonica Del Ponte, 1929

Hábitos: Silvestre. Se la ubica en nidos y cuevas de roedores frecuentemente peridomiciliaria, penetrando también en los domicilios.

Adaptabilidad a sierras, montañas, pampa seca y/o húmeda, zonas semidesérticas. Es de una extraordinaria agresividad, puede atacar de día.

Longitud: Macho, entre 15 y 17 mm. Hembra, entre 18 y 21 mm.

Triatoma platensis Neiva, 1913

Hábitos: Silvestre y **ornitófila** (se la encuentra en nidos de aves). En nidos de horneros, leñateros, etc. con adaptación peridomiciliaria. Tiene atracción por la luz artificial, Capturada al ser atraída por la luz artificial en el Automóvil Club del Valle Fértil en San Juan, en focos de luz de mercurio y en otros puntos de la ciudad. Verano 1972. Probablemente la vinchuca de más extensa distribución y número en Argentina, después de *Triatoma infestans*. Igual reporte en Resistencia, Chaco, a la luz y con una picadura dolorosa (verano de 2021).

Longitud: Macho, entre 21 y 26 mm Hembra, entre 22 y 26 mm.

Triatoma rubrofasciata (Degeer, 1773)

Hábitos: Se alimenta sobre roedores sinantrópicos (Muridae) y ambos se extendieron por causa del transporte marítimo; pero sólo las poblaciones de Triatominos que colonizaron América pueden, eventualmente ser vectores de *Trypanosoma cruzi*. Hay varias citas de autores argentinos para nuestro país, en 1993 el Dr. Miguel Jörg, donó un ejemplar que había capturado en el puerto de Buenos Aires, a posteriori se capturaron en los puertos de Rosario, La Plata y Bahía Blanca. Solamente en Brasil se han encontrado colonias numerosas de esta especie, y se ha comprobado la transmisión de la enfermedad de Chagas-Mazza.

Longitud: Macho, entre 19 y 24 mm. Hembra, entre 20 y 25 mm.

Triatoma rubrovaria (Blanchard, 1843)

Hábitos: En el sur de Brasil se comporta como doméstica y peridoméstica. En Argentina es una especie silvestre de gran agresividad para cualquiera que se ponga en contacto con ella, conviviendo en pedregales con *Cavia pamparum* (Thos.) (Cuis) y con otros mamíferos especialmente “armadillos”. La hemos encontrado en la Mesopotamia Argentina, sobre todo en la provincia de Entre Ríos, conviviendo con lacértidos, atacando a acampantes de día, en gallineros y ocasionalmente penetrando en domicilios, atraía por la luz artificial – actitud típica de todos los ejemplares silvestres – al menos de los géneros *Panstrongylus*, *Rhodnius* y *Triatoma*. La cita para Buenos Aires es ocasional.

Longitud: Macho, entre, 21 y 24 mm. Hembra, entre 23 y 25 mm.

Triatoma sordida (Stål, 1859)

Hábitos: Selváticos, encontrándose en huecos de árboles, debajo de rocas y nidos de roedores, pero es más frecuente en peridomicilios, como gallineros. Puede invadir domicilios. Reproducción lenta y rara vez produce colonias de muchos individuos.

Longitud: Macho, entre 15 y 20 mm. Hembra, entre 16 y 22 mm.

CLAVE PRÁCTICA PARA LA DETERMINACIÓN DE LOS ADULTOS DE TRIATOMINAE DE LA PROVINCIA DE BUENOS AIRES

1. Cabeza relativamente corta. Tubérculos anteníferos situados inmediatamente delante de los ojos..... *Pastrongylus guentheri*
- . Cabeza más larga. Tubérculos anteníferos situados más o menos en el medio de la región antecular..... *Triatoma*.....2
2. Fémures con extensas zonas claras.....3
- . Fémures con zonas claras poco extensas o uniformemente oscuros4
3. Lóbulo posterior del pronoto y escudete, oscuro uniforme; coxas de aspecto general oscuro. Segundo artículo del rostro menos de dos veces la longitud del primero..... *T. guasayana*
- . Lóbulo posterior del pronoto oscuro con 2; ápice del proceso del escudete claro. Coxas claras. Segundo artículo del rostro más de dos veces la longitud del primero..... *T. sordida*
4. Trocánteres y base de los fémures de color amarillo, el resto negro.....
..... *T. infestans*
- . Patas de color oscuro uniforme, o el fémur con un pequeño anillo claro apical.....5
5. Pronoto negro con las márgenes laterales bordeadas por una línea rojiza ...
..... *T. rubrofasciata*
- . Pronoto con coloración diferente.....6

6. Membrana con mancha oscura central irregular. Cuerpo y apéndices con pilosidad corta y abundante.....*T. platensis*
 - Membrana de color uniforme, a veces con las nervaduras más destacadas. Pilo-
 sidad diferente.....7
7. Hemiélitros uniformemente oscuros. Manchas oscuras del conexivo ocu-
 pando la zona central de los segmentos.....*T. breyeri*
 - Hemiélitros con una mancha clara en su base. Manchas oscuras del conexivo
 acompañando las suturas intersegmentales.....8
8. Pronoto negro con áreas rojas de extensión variable.....*T. rubrovaria*
 - Pronoto uniformemente negro.....9
9. Especie de 21 mm o menos. Fémur negro, con breve anillo apical amari-
 llo*T. patagonica*
 - Especie de 21 mm o más. Fémures uniformemente oscuros.....
*T. circummaculata*

ECTRICHODINAE

Existe también en la provincia un género de otra subfamilia que tiene há-
 bitos hematófagos y que son potenciales transmisores de la enfermedad de
 Chagas – Mazza: el género *Pothea* Amyot y Serville, de la subfamilia Ectri-
 chodiinae, y de la misma familia que los triatomíneos, los Reduviidae. *Pothea*
haglundi Stål, 1872 es la representante bonaerense de este género con especies
 de comprobada hematofagia y son potenciales transmisores de la enfermedad
 de Chagas-Mazza.

BACTRODINAE Stål				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Bactrodes multiannulatus</i> Berg, 1883	BII	P - III	D.

RE.1



RE.2



RE.3.1



RE.3.2



RE.4



RE.5



RE.6



RE.7



Reduviidae: 1. *Bactrodes multiannulatus* - 2. *Eupheno pallens* - 3.1 *Cricetopareis tucumana*.
Hembra - 3.2 *Cricetopareis tucumana*. Macho - 4. *Daraxa australis* -
5. *Daraxa breddini* - 6. *Daraxa nigripes* - 7. *Daraxa portenia*

CETHERINAE Jeannel				
EUPHENINI Millers				
2	<i>Eupheno pallens</i> (Laporte, 1832)	AI	P - III	D.
ECTRICHODIINAE Amyot y Serville				
3	<i>Cricetopareis tucumana</i> Carpintero, 1980	AI, BI, CII	S - III	D. Artrópodos del suelo
4	<i>Daraxa (Daraxa) australis</i> Carpintero, 1980	AI, BI, BII	S - III	D. Artrópodos del suelo
5	<i>Daraxa (Daraxa) breddini</i> Carpintero, 1980	BII	S - III	D. Artrópodos del suelo
6	<i>Daraxa (Daraxa) nigripes</i> Stål, 1860	AI, AII, BII, CIII, CIV, CV	S - III	D. Artrópodos del suelo
7	<i>Daraxa (Daraxa) portenia</i> Carpintero, 1980	AI	S - III	D. Artrópodos del suelo
8	<i>Pothea (Brachypothea) hepperi</i> Carpintero, 1978	AI, AII, BI, BII, CIV	S - III	D - H. Se ha comprobado que varias especies de este género se alimentan de sangre de pequeños mamíferos
9	<i>Pothea (Pothea) bergi</i> Carpintero, 1978	AI	S - III	D - H. Probablemente con el mismo hábito que las otras dos especies bonaerenses del género
10	<i>Pothea (Pothea) haglundi</i> Stål, 1872	AII	S - III	D - H. Se ha comprobado que varias especies de este género se alimentan de sangre de pequeños mamíferos

RE.8



RE.9



RE.10



RE.11



RE.12



RE.13



RE.14



RE.15



Reduviidae: 8. *Pothea hepperi* - 9. *Pothea bergi* - 10. *Pothea haglundii* -
11. *Bergemesa brachmanni* -12. *Stenolemus vianai* - 13. *Ploiaria chilensis* -
14. *Emesaya pollex* - 15. *Pseudometapterus argentinus*

EMESINAE Amyot y Serville				
DELIASTINI Villiers				
11	<i>Bergemesa brachmanni</i> (Berg, 1883)	DI	P - III	D.
EMESINI Amyot y Serville				
12	<i>Stenolemus vianai</i> Wygodzinsky y Ábalos, 1950	AII, AIII	P - III	D.
LEISTARCHINI Stål				
13	<i>Ploiaria chilensis</i> (Philippi, 1862)	BIII	P - III	D.
METAPTERINI Stål				
14	<i>Emesaya pollex</i> McAtee y Malloch, 1925	CI, DI	P - III	D.
15	<i>Pseudometapterus argentinus</i> (Berg, 1900)	AI, BI, AII, CI, CII, CV, DII	P - III	D.
PLOIARIOLINI Van Duzee				
16	<i>Empicoris culiciformis</i> (De Geer, 1773)	AI, BII	P (luz) - III	D. En <i>Celtis tala</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Pavonia sepium</i>
17	<i>Empicoris errabundus</i> (Say, 1832)	CI, CII, CV	P (luz) - III	D.
18	<i>Empicoris rubromaculatus</i> (Blackburn, 1889)	AI, AII, BII, BIII	P, N (luz) - III	D.

RE.16



RE.17



RE.18



RE.19



RE.20



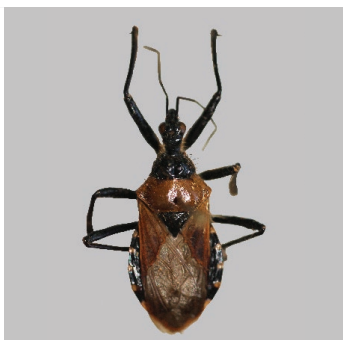
RE.21



RE.22



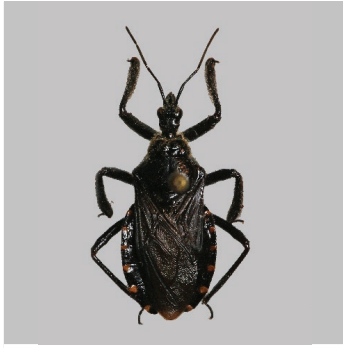
RE.23



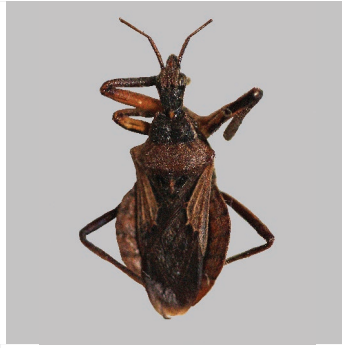
Reduviidae: 16. *Empicoris culiciformis* - 17. *Empicoris errabundus* - 18. *Empicoris rubromaculatus* - 19. *Microtomus conspicillaris* - 20. *Microtomus lunifer* - 21. *Microtomus reuteri* - 22. *Apiomerus arnau* - 23. *Apiomerus barbiellini*

HAMMACERINAE Stål				
19	<i>Microtomus conspicillaris</i> (Drury, 1782)	AI	S - III	D.
20	<i>Microtomus lunifer</i> (Berg, 1900)	CIII, CV	S - III	D.
21	<i>Microtomus reuteri</i> (Berg, 1879)	AI, BI	S - III	D.
HARPACTORINAE Amyot y Serville				
APIOMERINI Amyot y Serville				
22	<i>Apiomerus arnau</i> Costa Lima, Campos Seabra y Hathaway, 1951	CIV	P - III	D.
23	<i>Apiomerus barbiellini</i> Costa Lima, Campos Seabra y Hathaway	AI	P - III	D.
24	<i>Apiomerus costalimai</i> Prosen y Martínez, 1955	CIV, CV	P - III	D.
25	<i>Apiomerus orfilai</i> Costa Lima y Mendes, 1951	DII	P - III	D.
26	<i>Apiomerus sanguineomaculatus</i> Blanchard, 1843	AI	P - III	D.

RE.24



RE.25



RE.26



RE.27



RE.28



RE.29



RE.30



RE.31



Reduviidae: 24. *Apiomerus costalimai* - 25. *Apiomerus orfilai* - 26. *Apiomerus sanguineomaculatus* - 27. *Atopozelus omalus* - 28. *Atrachelus cinereus* - 29. *Cosmoclopius annulipes* - 30. *Cosmoclopius intermedius* - 31. *Cosmoclopius nigroannulatus*

HARPACTORINI Amyot y Serville				
27	<i>Atopozelus omalus</i> Elkins, 1954	AI, AII, BI, BII	P - III	D.
28	<i>Atrachelus (Atrachelus) cinereus</i> (Fabricius, 1798)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CII, CIV, CV, DII	P (luz) (urb.) - III	D. En <i>Solanum melongena</i> atacando Cicadellidae (Hemiptera)
29	<i>Cosmoclopius annulipes</i> (Fallou, 1887)	BII	P - III	D.
30	<i>Cosmoclopius intermedius</i> Berg, 1883	AI, BII, CII	P - III	D.
31	<i>Cosmoclopius nigroannulatus</i> (Stål, 1860)	AI, AII, AIII, BI, BII, CIII, CV, DII	P, N (urb.) - III	D. En <i>Galega officinalis</i>
32	<i>Cosmoclopius pallidus</i> Berg, 1879	DII	P - III	D.
33	<i>Cosmoclopius poecilus</i> (Herrich-Schaeffer, 1848)	BII, CIII, CV	P - III	D.
34	<i>Debilis fusciventris</i> Stål, 1854	AII, BII	P - III	D. En <i>Thunbergia alata</i>
35	<i>Graptocleptes bicolor</i> (Burmeister, 1838)	AI, AII, BI	P, N - III	D.

RE.32



RE.33



RE.34



RE.35



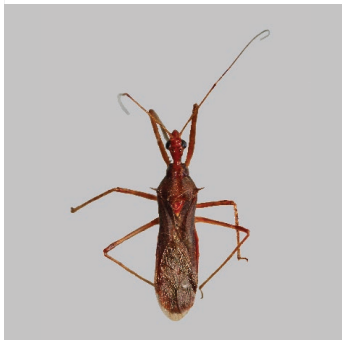
RE.36



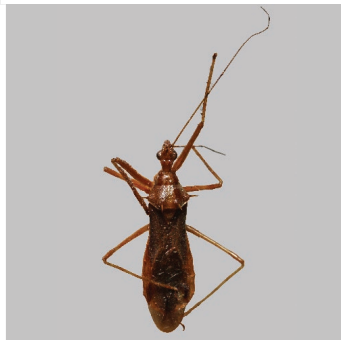
RE.37



RE.38



RE.39



Reduviidae: 32. *Cosmoclopius pallidus* - 33. *Cosmoclopius poecilus* -
34. *Debilia fusciventris* - 35. *Graptocleptes bicolor* - 36. *Harpactor tuberculosus* -
37. *Pselliopus ornaticeps* - 38. *Repipta ayelenae* - 39. *Repipta flavicans*

36	<i>Harpactor tuberculatus</i> Stål, 1872	BII, DI	P - III	D. En <i>Sorghum</i> sp.
37	<i>Pselliopus ornaticeps</i> (Stål, 1860)	AI, BII	P - III	D.
38	<i>Repipta ayelenae</i> Martin-Park, 2012	AII, BII	P - III	D. En <i>Malvastrum coromandelianum</i>
39	<i>Repipta flavicans</i> (Amyot y Serville, 1843)	AI, BI, BII, CIII, CV	P (luz) - III	D.
40	<i>Rocconota bruchi</i> Costa Lima, 1941	AI, AII	P - III	D.
41	<i>Sindala granuligera</i> (Stål, 1860)	AI, BI	P - III	D.
42	<i>Zelus leucogrammus</i> (Perty, 1833)	AI, AII, BI, BII	P (urb.) - III	D.
43	<i>Zelus renardii</i> (Kolenati, 1856)	AII, BII	P (urb.) - III	D.

RE.40



RE.41



RE.42



RE.43



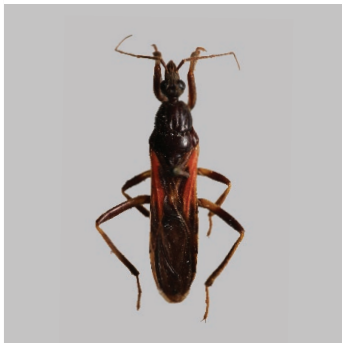
RE.44



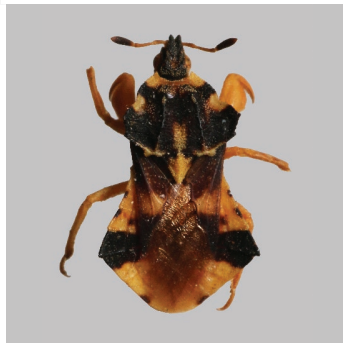
RE.45



RE.46



RE.47



Reduviidae: 40. *Rocconota bruchi* - 41. *Sindala granuligera* - 42. *Zelus leucogrammus* -
43. *Zelus renardii* - 44. *Melanolestes argentinus* - 45. *Rasahus hamatus* - 46. *Sirthenea stria* -
47. *Phymata carinata*

PEIRATINAE Amyot y Serville				
44	<i>Melanolestes argentinus</i> Berg, 1879	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CII, CIV, CV	S - III	D. Distintos artrópodos en suelo y debajo de piedras y troncos caídos
45	<i>Rasahus hamatus</i> (Fabricius, 1781)	AI, AII, BI, BII, BIII, CI, CII, CV, DII	S - III	D. Distintos artrópodos en suelo y debajo de piedras y troncos caídos
46	<i>Sirthenea stria</i> (Fabricius, 1794)	AI, AII, BI, BII, BIII, CII	S - III	D. Distintos artrópodos en suelo y debajo de piedras y troncos caídos
PHYMATINAE Laporte				
PHYMATINI Laporte				
47	<i>Phymata (Phymata) carinata</i> (Fabricius, 1803)	CIII, CIV, CV, DI	P - III	D. Pequeños insectos sobre todo en flores
48	<i>Phymata (Phymata) chilensis</i> Kormilev, 1951	CIV, DI, DII	P - III	D. Pequeños insectos sobre todo en flores
49	<i>Phymata (Phymata) communis</i> Handlirsch, 1897	AI, AII, AIII	P - III	D. Pequeños insectos sobre todo en flores
50	<i>Phymata (Phymata) erosa</i> (Linnaeus, 1758)	AI	P - III	D. Pequeños insectos sobre todo en flores
51	<i>Phymata (Phymatista) fortificata</i> Kormilev, 1951	AI, AII, BII, CIV, DII	P - III	D. En <i>Nephrolepis cordifolia</i> . Pequeños insectos sobre todo en flores

RE.48



RE.49



RE.50



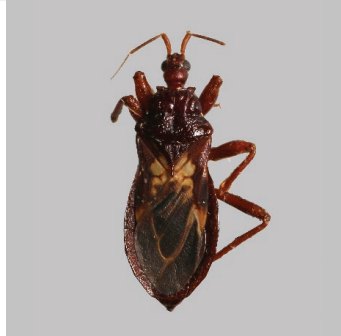
RE.51



RE.52



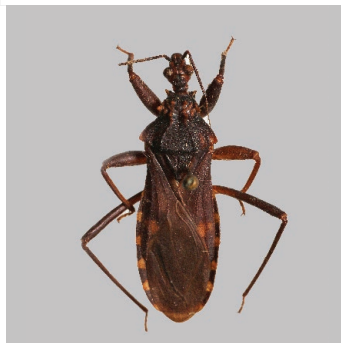
RE.53



RE.54



RE.55



Reduviidae: 48. *Phymata chilensis* - 49. *Phymata communis* - 50. *Phymata erosa* - 51. *Phymata fortificata* - 52. *Leogorrus litura* - 53. *Leogorrus pallipes* - 54. *Nalata setulosa* - 55. *Opisthacidius lutzi*

REDUVIINAE Latreille				
52	<i>Leogorrus litura</i> (Fabricius, 1787)	AI	P - III	D.
53	<i>Leogorrus pallipes</i> Stål, 1872	AII, BII	P - III	D.
54	<i>Nalata setulosa</i> Stål, 1862	CIV	P - III	D.
55	<i>Opisthacidius lutzi</i> (Costa Lima, 1940)	BII	S - III	D.
56	<i>Pantopsilus bosqi</i> Lent y Wygodzinsky, 1947	CIV	S - III	D. Probablemente cavícola como la especie siguiente
57	<i>Pantopsilus longipes</i> (Berg, 1879)	AI, BI, CIII, CIV, DI	S - III	D. Encontrado en cuevas de tuco - tuco (<i>Ctenomys</i> sp.)
58	<i>Patago patagonicus</i> Kirkaldy, 1948	E	S - III	D.
59	<i>Zelurus bergrothi</i> Lent y Wygodzinsky, 1946	AI	S - III	D.
60	<i>Zelurus bruchi</i> (Costa Lima, 1940)	BII, CIII, CIV, DI, DII	S - III	D.
61	<i>Zelurus decarloi</i> Lent y Wygodzinsky, 1946	DI	S - III	D.
62	<i>Zelurus femoralis</i> (Stål, 1854)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI, DII, E	S (luz) - III	D.

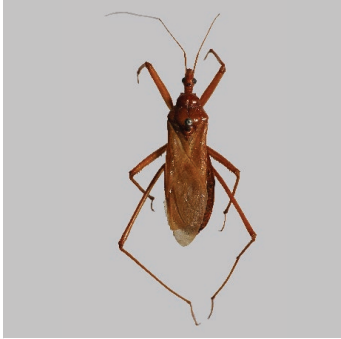
RE.56



RE.57.1



RE.57.2



RE.58



RE.59



RE.60.1



RE.60.2



RE.61



Reduviidae: 56. *Pantopsilus bosqi* - 57.1 *Pantopsilus longipes*. Hembra - 57.2 *Pantopsilus longipes*. Macho - 58. *Patago patagonicus* - 59. *Zelurus bergrothi* - 60.1 *Zelurus bruchi*. Hembra - 60.2 *Zelurus bruchi*. Macho - 61. *Zelurus decarloi*

63	<i>Zelurus fulvomaculatus</i> (Berg, 1879)	AI, AII, BI, BII, CII	S - III	D.
64	<i>Zelurus lepeleterianus</i> (Kirkaldy, 1825)	AI	S - III	D.
65	<i>Zelurus opaciventris</i> (Stål, 1859)	BII, CI, CII	S - III	D.
66	<i>Zelurus quinquin</i> Lent y Wygodzinsky, 1946	BII, CII	S - III	D.
67	<i>Zelurus transnominalis</i> Lent y Wygodzinsky, 1879	AII	S - III	D.
SAICINAE Stål				
68	<i>Oncerothelus lynchii</i> (Berg, 1879)	AI, BI, BII, CII	P - III	D.
69	<i>Saica apicalis</i> Osborn y Drake, 1915	AI, BI, BII	P - III	D.
70	<i>Tagalis inornata</i> Stål, 1860	AI	P - III	D.

RE.62



RE.63



RE.64



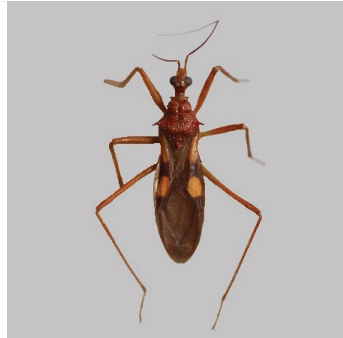
RE.65



RE.66



RE.67



RE.68



RE.69



Reduviidae: 62. *Zelurus femoralis* - 63. *Zelurus fulvomaculatus* - 64. *Zelurus lepeleterianus* - 65. *Zelurus opaciventris* - 66. *Zelurus quiquin* - 67. *Zelurus transnominalis* - 68. *Oncerotrachelus lynchii* - 69. *Saica apicalis*

STENOPODAINAE Amyot y Serville				
71	<i>Diaditus latulus</i> Barber, 1930	AI, AII, BII, CII	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
72	<i>Diaditus semicolon</i> Stål, 1860	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIV, CV	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
73	<i>Gnathobleda (Gnathobleda) fraudulenta</i> Stål, 1860	AI, AII, BI, BII	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
74	<i>Gnathobleda (Gnathobleda) toba</i> Giacchi, 1970	AII, BII	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
75	<i>Gnathobleda (Pnohirmus) violenta</i> (Stål, 1860)	AI	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
76	<i>Narvesus carolinensis</i> Stål, 1860	AI	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
77	<i>Narvesus minor</i> Barber, 1930	AII, BII	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
78	<i>Oncocephalus validispinis</i> Reuter, 1882	AI, AII, BI, BII	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
79	<i>Pnirontis acuminata</i> Barber, 1929	AI	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
80	<i>Pnirontis edentula</i> (Berg, 1879)	AI, AII, BII	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
81	<i>Pnirontis scorpionia</i> (Berg, 1879)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CIII, CV	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
82	<i>Pnirontis stali</i> Mayr, 1865	CII	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
83	<i>Pnirontis tabida</i> Stål, 1860	BII	P (luz) - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas
84	<i>Stenopoda cinerea</i> Laporte 1833	AI	P - III	D. Siempre cerca de ríos, arroyos o lagunas

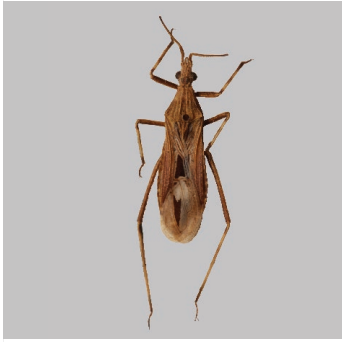
RE.70



RE.71



RE.72



RE.73



RE.74



RE.75



RE.76



RE.77



Reduviidae: 70. *Tagalis inornata* - 71. *Diaditus latulus* - 72. *Diaditus semicolon* - 73. *Gnathobleda fraudulenta* - 74. *Gnathobleda toba* - 75. *Gnathobleda violenta* - 76. *Narvesus carolinensis* - 77. *Narvesus minor*

TRIATOMINAE Jeannel				
TRIATOMINI Jeannel				
85	<i>Panstrongylus guentheri</i> Berg, 1879	AI, AII, CI, DI	H - III	D. Silvestre
86	<i>Triatoma circummaculata</i> (Stål, 1859)	AII	H - III	D. Silvestre
87	<i>Triatoma delponte</i> Romaña y Ábalos, 1947	AI, CI, CII, DI	H, N - III	D. Silvestre
88	<i>Triatoma guasayana</i> Wygodzinsky y Ábalos, 1949	BII, CI, CII, DI, DII	H, N - III	D. Peridomiciliaria
89	<i>Triatoma infestans</i> (Klug, 1834)	AI, AII, BI, BII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI, DII, E	H, N (urb) - III	D. Domiciliaria
90	<i>Triatoma patagonica</i> Del Ponte, 1929	AI, AII, BI, BII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI, DII, E	H - III	D. Silvestre o peridomiciliaria
91	<i>Triatoma platensis</i> Neiva, 1913	AI, AII, BI, BII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI, DII, E	H, N - III	D. Silvestre
92	<i>Triatoma rubrofasciata</i> (De Geer, 1773)	AII, BII	H (urb.) - III	D. Introducida. Con roedores. Ocasionalmente encontrada en puertos

RE.78



RE.79



RE.80



RE.81



RE.82



RE.83



RE.84



RE.85



Reduviidae: 78. *Oncocephalus validispinis* - 79. *Pnirontis acuminata* - 80. *Pnirontis edentula* - 81. *Pnirontis scorpionia* - 82. *Pnirontis stali* - 83. *Pnirontis tabida* - 84. *Stenopoda cinerea* - 85. *Panstrongylus guentheri*

93	<i>Triatoma rubrovaria</i> (Blanchard, 1843)	AI	H - III	D. Silvestre
94	<i>Triatoma sordida</i> (Stål, 1859)	BII	H, N - III	D. Silvestre o peridomiciliaria
VESCINAE Fracker y Brunner				
95	<i>Pessoaia argentina</i> Wygodzinsky, 1943	CV	P - III	D.

RE.86



RE.87



RE.88



RE.89



RE.90



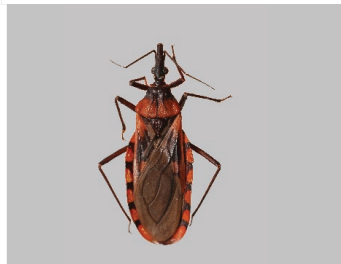
RE.91



RE.92



RE.93



RE.94



RE.95

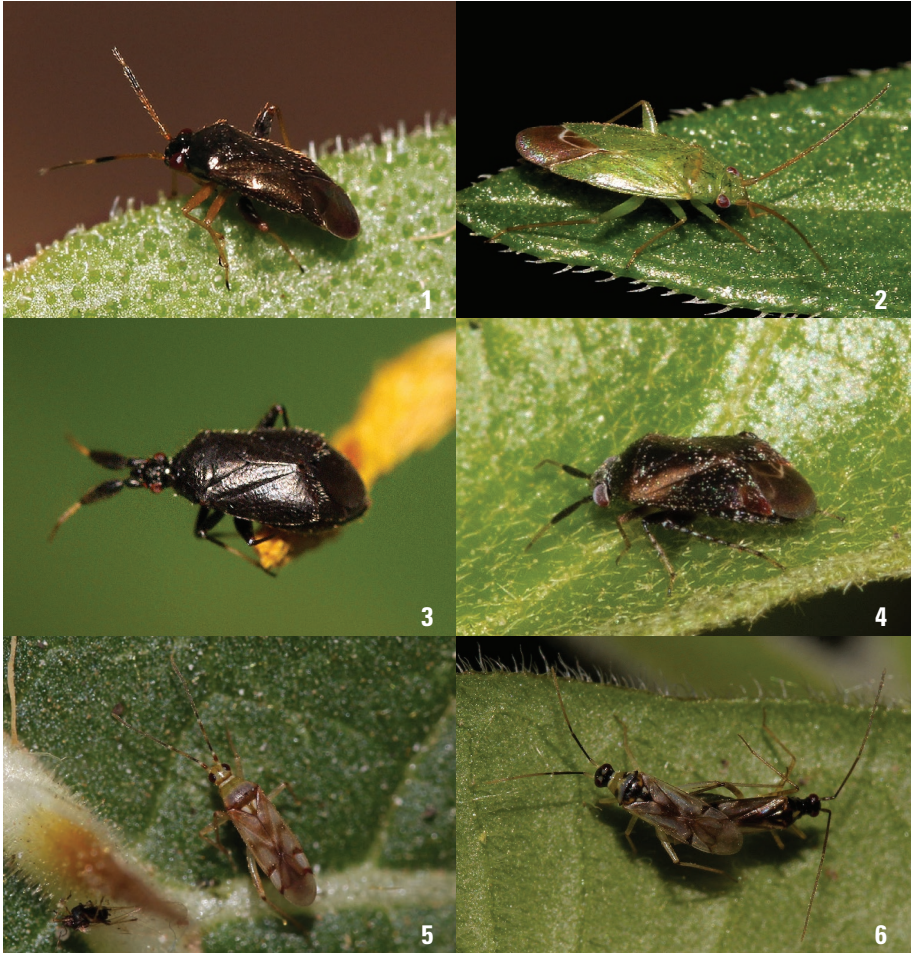


Reduviidae: 86. *Triatoma circummaculata* - 87. *Triatoma delpontei* - 88. *Triatoma guasayana* - 89. *Triatoma infestans* - 90. *Triatoma patagonica* - 91. *Triatoma platensis* - 92. *Triatoma rubrofasciata* - 93. *Triatoma rubrovaria* - 94. *Triatoma sordida* - 95. *Pessoia argentina*

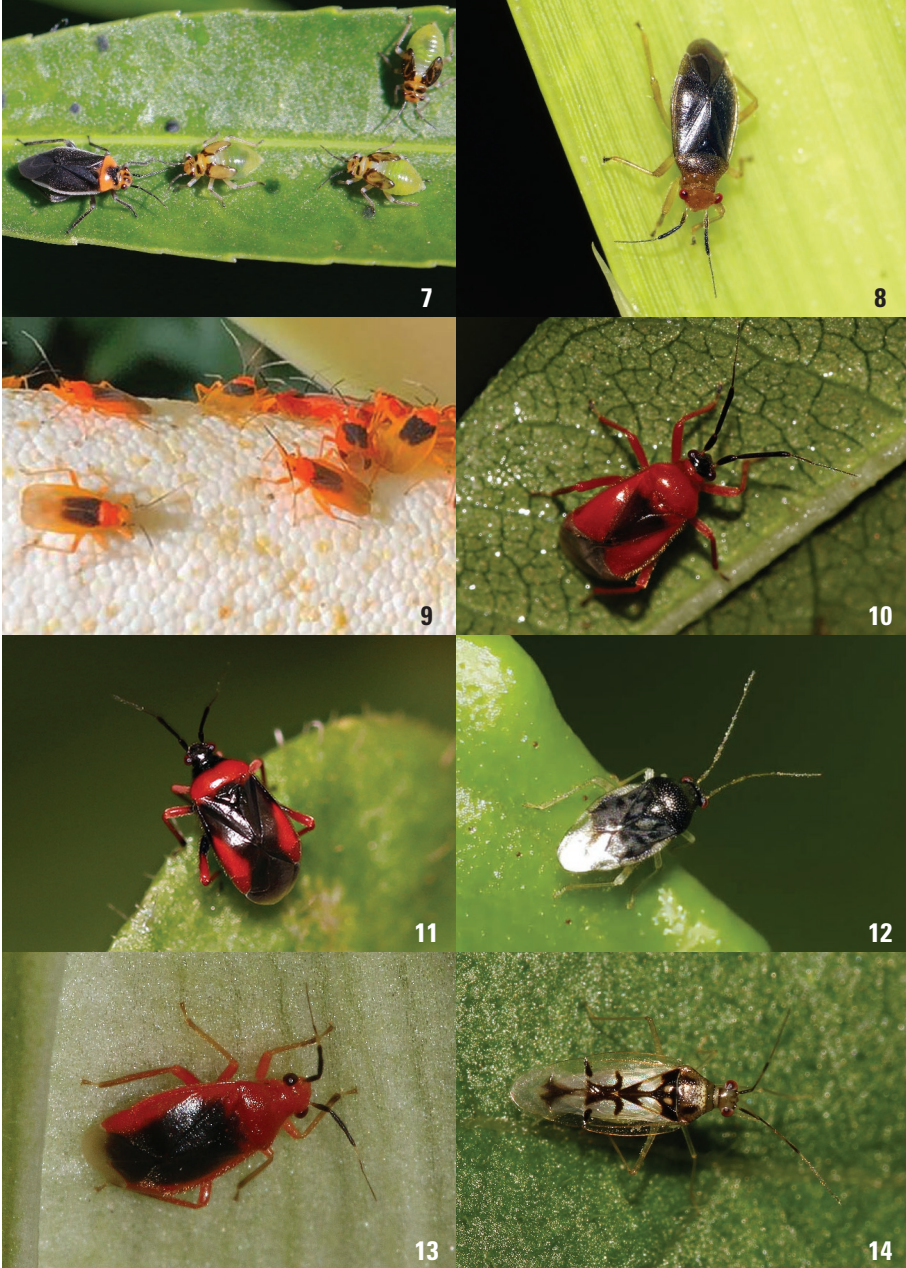
8

Cimicomorpha 3

MIROIDEA
MIRIDAE Hahn (MI)



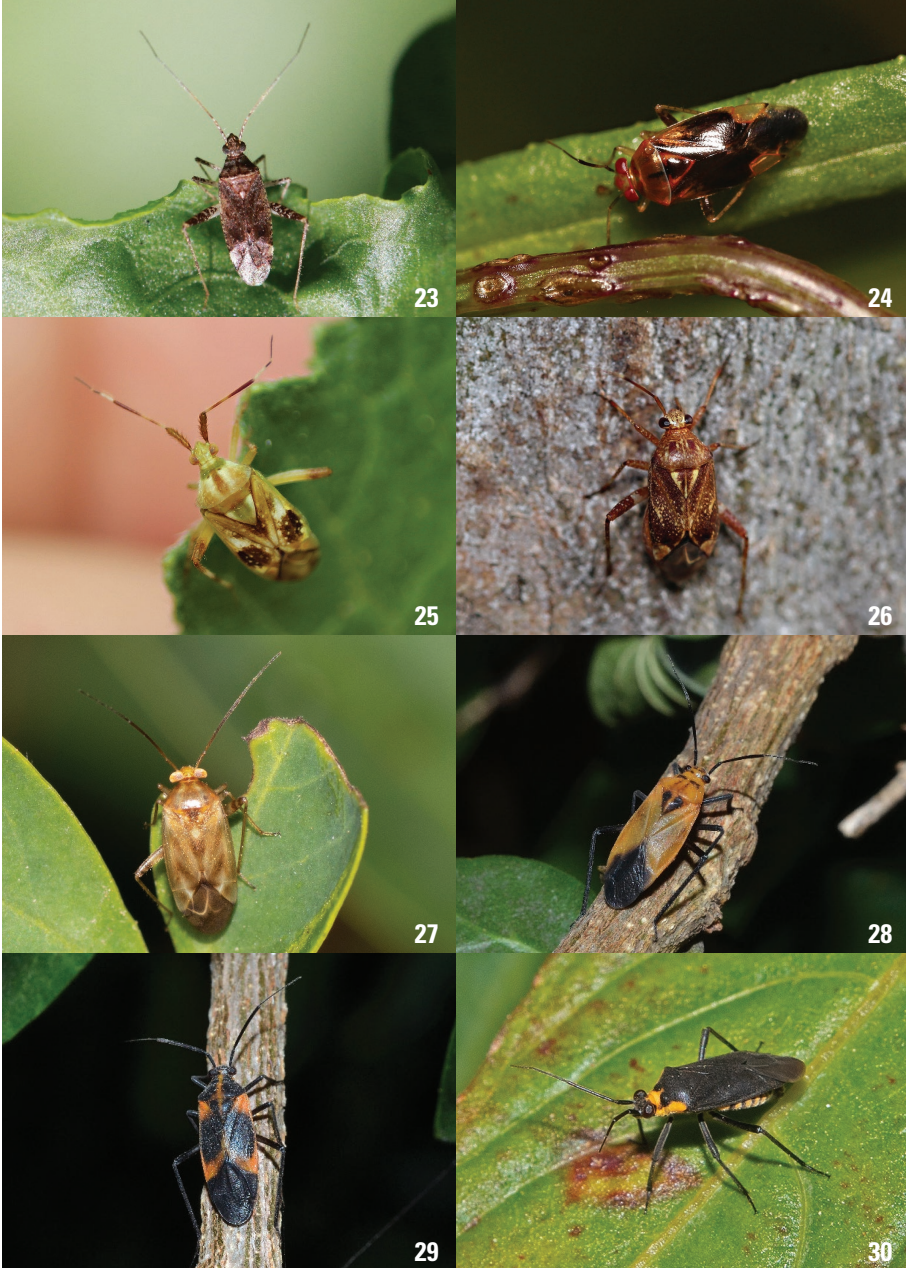
1. *Microtechnites spegazzinii* - 2. *Orthorylus bonaerensis* - 3. *Bergmiris egregius* -
4. *Rhinacloa forticornis* - 5. *Campyloneuropsis cincticornis* - 6. *Tupiocoris cucurbitaceus*



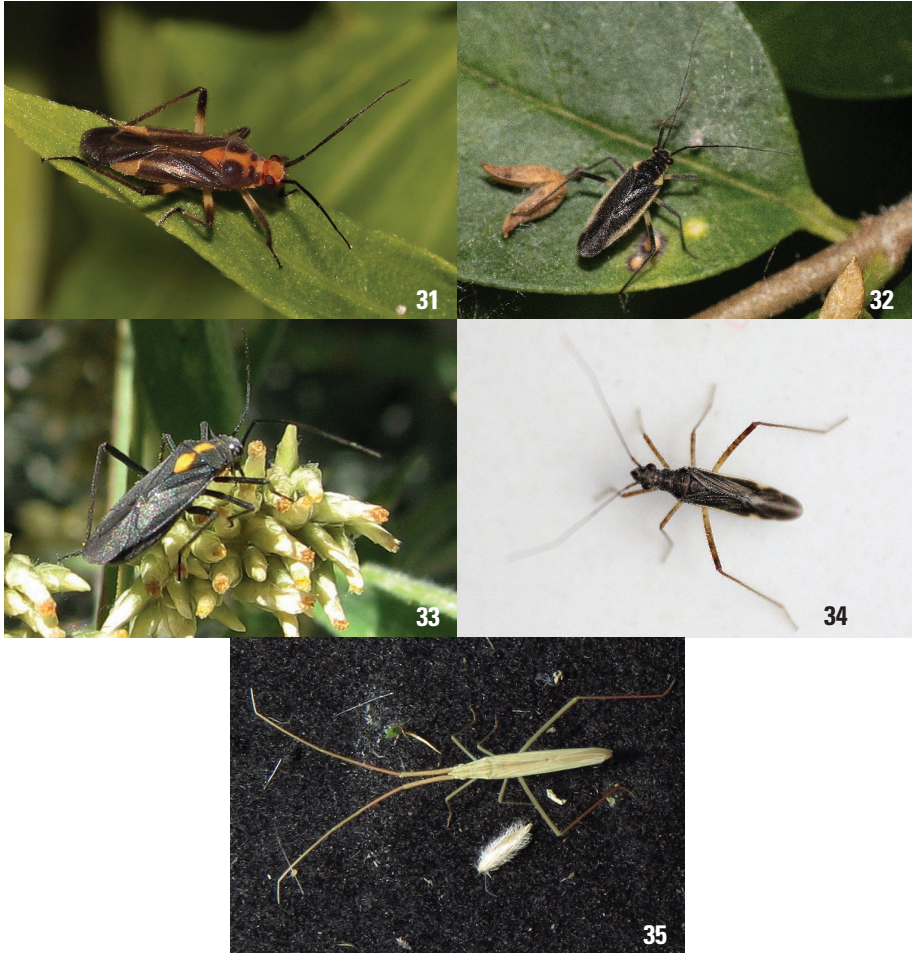
7. *Aspidobothrus ruficeps* - 8. *Caulotops platensis* - 9. *Neoneella argentina* -
10. *Pachymerocerus erythronotus* - 11. *Pachymerocerus purpurissatus* -
12. *Pycnoderes albipes* - 13. *Tenthecoris bicolor* - 14. *Hyaliodoris insignis*



15. *Dagbertus bonariensis* - 16. *Dagbertus phaleratus* - 17. *Derophthalma fluminensis* -
18. *Garganus gracilentus* - 19. *Horcias nobilellus* - 20. *Horciasinus argentinus* -
21. *Horciasinus signoreti* - 22. *Phytocoris bonariensis*



23. *Phytocoris effictus* - 24. *Proba fradulenta* - 25. *Taedia nobilitata* - 26. *Taedia stigmosa* -
27. *Taylorilygus apicalis* - 28. *Platytylus dissociatus* - 29. *Platytylus platensis* -
30. *Prepops circummaculatus*



31. *Prepops cruciferus* - 32. *Prepops flavicosta* - 33. *Prepops univittatus* -
34. *Collaria scenica* - 35. *Cynodonmiris costicollis*

La familia Miridae es la más numerosa del suborden Heteroptera. En la provincia de Buenos Aires se encuentran 170 especies, de entre estas, 25 nuevos registros distribucionales para la provincia así como la tribu Hallodapini, citada aquí por primera vez para la provincia, habiendo aun una veintena de nuevas especies para describir. Su tamaño varía entre 2,5 mm (*Myiomma pallidopleura*) y 15 mm (*Callichilella grandis*). Viven habitualmente sobre las plantas pero hay especies adaptadas al ambiente edáfico. Pueden encontrarse especies de todos los gremios tróficos salvo hematófagos (en Argentina). La mayoría son atraídos por la luz.

CLAVES DE LAS SUBFAMILIAS Y TRIBUS DE MIRIDAE

1. Ocelos presentes.....**Isometopinae**
 - Ocelos ausentes2
2. Arolias (en las uñas) presentes, anchas, largas y libres3
 - Arolias ausentes, sustituidas o no por un par de pelos erectos4
3. Collar del pronoto siempre presente y separado del pronoto por un surco; arolias visiblemente divergentes hacia el ápice.....**Mirinae**
 - Collar del pronoto ausente y si está presente, deprimido; arolias paralelas o convergentes hacia su ápice.....**Orthotylinae**
4. Pseudoarolias presentes, libres o conectadas a las uñas5
 - Pseudoarolias ausentes; uñas largas y delgadas7
5. Membrana con una sola célula; tarsos engrosados hacia su ápice....**Bryocorinae**
 - Membrana con dos células; tarsos lineares6
6. Collar del pronoto presente.....**Dicyphinae**
 - Collar del pronoto ausente.....**Phylinae**
7. Uñas dentadas o engrosadas en la base.....**Deraeocorinae**
 - Uñas lisas en la base, largas y delgadas.....**Cylapinae**

CLAVE PARA LAS TRIBUS PRESENTES EN BUENOS AIRES DE MIRINAE

1. Primer segmento de los tarsos de las patas posteriores tanto o más largo que el segundo y tercero juntos.....**Stenodemini**
 - Primer segmento de los tarsos de las patas posteriores no tan largo como el segundo y tercero juntos2
2. Especies mirmecomorfas con el abdomen adelgazado hacia su base.....**Herdoniini**
 - Especies no mirmecomorfas y sin el abdomen adelgazado hacia su base3
3. Peritrema ostiolar pequeño; collar del pronoto muy ancho, hacia su centro, de igual anchura que los callos pronotales; de color negro opaco combinado con rojos o amarillos y una textura aterciopelada**Resthenini**
 - Peritrema ostiolar grande, prominente; collar del pronoto nunca tan ancho como los callos pronotales; especies si oscuras, usualmente brillantes ...**Mirini**

CLAVE PARA LAS TRIBUS PRESENTES EN BUENOS AIRES DE ORTHOTYLINAE

1. Pequeños, de color negro brillante y con patas saltadoras; las hembras pueden ser coleopteroides; tercer segmento antenal más delgado que el segundo**Halticini**
- . Especies de tamaño mediano, generalmente verdosos y sin patas saltadoras; las hembras pueden ser braquípteras; tercer segmento antenal usualmente de igual grosor que el segundo.....2
2. Todos los segmentos antenales gruesos y de igual grosor.....**Ceratocapsini**¹
- . Segmentos antenales delgados y de distinto grosor.....**Orthotylini**

CLAVE PARA LAS TRIBUS PRESENTES EN BUENOS AIRES DE BRYOCORINAE

1. Especies de colores oscuros, opacos con el embolio claro; membrana fina y densamente pubescente.....**Bryocorini**²
- . Especies de colores vivos rojizo, amarillo o negro con el embolio del mismo color; membrana siempre **glabra** (sin pilosidad)**Eccritotarsini**

CLAVE PARA LAS TRIBUS PRESENTES EN BUENOS AIRES DE PHYLINAE

1. Collar pronotal presente; hembra **mirmecomorfa** (con aspecto de hormiga)**Hallodapini**
- . Collar pronotal ausente; hembras nunca mirmecomorfas2
2. De muy pequeño porte (3 mm) con pilosidad abundante y coloración homogénea en todo su dorso.....**Pilophorini**
- . De tamaño mayor a 5 mm, subglabros, bi o tricolores.....**Phylini**

1 Conservo aquí el criterio de aceptar a los géneros *Hallodapoides*, *Laemocoridae*, *Marinonicoris* y *Sericophanes* dentro de esta tribu junto a *Ceratocapsus*.

2 Existe una especie inédita de esta tribu en la provincia.

CLAVE PARA LAS TRIBUS PRESENTES EN BUENOS AIRES DE DERAECORINAE

1. Pronoto con un surco cuadrangular profundo impreso en el centro de su lóbulo anterior, que pasa por detrás de los callos.....**Clivinematini**
- Pronoto sin la línea antes mencionada2
2. Hemiélitros traslúcidos; embolio ancho.....**Hyaliodini**
- Hemiélitros no traslúcidos; embolio angosto.....**Deraeocorini**

ISOMETOPINAE Fieber				
MYIOMMINI Bergroth				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Myiomma pallidopleura</i> Henry y Carpintero, 2012	BII	P (luz) - I	D.
CYLAPINAE Kirkaldy				
FULVIINI Uhler				
2	<i>Fulvius bisbistillatus</i> (Stål, 1860)	AI, BI	S (luz) - I	F, M.
3	<i>Fulvius chaquenus</i> Carvalho y Costa, 1994	BII	S (luz) - I	F, M.
4	<i>Peritropis guarani</i> Wolski y Henry, 2012	AI, BI	S (luz) - I	D.

MI.1



MI.2



MI.3



MI.4



MI.5.1



MI.5.2



MI.6



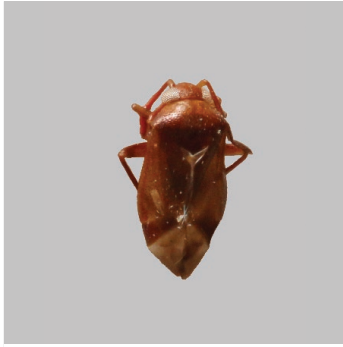
MI.7



Miridae: 1. *Mylomma pallidopleura* - 2. *Fulvius bisbistillatus* - 3. *Fulvius chaquenus* - 4. *Peritropis guarani* - 5.1 *Microtechnites spegazzinii*. Hembra - 5.2 *Microtechnites spegazzinii*. Macho - 6. *Ceratocapsus boliviensis* - 7. *Ceratocapsus bolivosara*

ORTHOTYLINAE Van Duzee				
HALTICINI Kirkaldy				
5	<i>Microtechnites spgazzinii</i> (Berg, 1883)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DII	P - I	F. <i>Brassica rapa</i> , <i>B. nigra</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Helminthotheca echioides</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Petroselinum crispum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i>
CERATOCAPSINI Van Duzee				
6	<i>Ceratocapsus boliviensis</i> Henry, 1983	CII, DI	P - I	D. <i>Solanum tuberosum</i>
7	<i>Ceratocapsus bolivosara</i> Henry, 1983	AI, AII, BII, CIV	P - I	D.
8	<i>Ceratocapsus cordobensis</i> Carvalho y Fontes, 1983	AI, AII, BI, BII, DI	P - I	D. <i>Schinus fasciculatus</i> , S. <i>longifolius</i>
9	<i>Ceratocapsus guaraniensis</i> Carvalho y Fontes, 1983	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	D.
10	<i>Ceratocapsus medius</i> Henry, 1983	AI	P - I	D.
11	<i>Ceratocapsus platensis</i> Carvalho y Fontes, 1983	AI, AII, BII	P - I	D.
12	<i>Ceratocapsus testatipes</i> Henry, 1983	AII, AIII, BII	P - I	D.
13	<i>Ceratocapsus teutonianus</i> Carvalho y Fontes, 1983	AI, BI	P - I	D.

MI.8



MI.9



MI.10



MI.11



MI.12



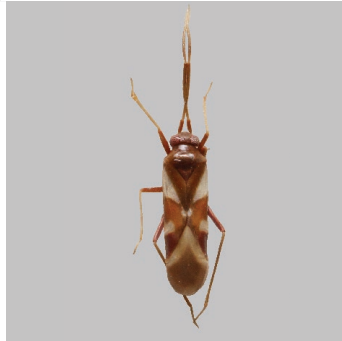
MI.13



MI.14.1



MI.14.2



Miridae: 8. *Ceratocapsus cordobensis* - 9. *Ceratocapsus guaraniensis* - 10. *Ceratocapsus medius* - 11. *Ceratocapsus platensis* - 12. *Ceratocapsus testatipes* - 13. *Ceratocapsus teutonianus* - 14.1 *Hallodapoides guaraniensis*. Hembra - 14.2 *Hallodapoides guaraniensis*. Macho

14	<i>Hallodapoides guaraniensis</i> Carvalho, 1951	AI, AII, BI, BII, CII, CIV, DI	P (luz) - I	D.
15	<i>Laemocoridea dispersa</i> (Carvalho, 1944)	AII, BII	P (luz) - I	D. <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Solanum lycopersicum</i>
16	<i>Laemocoridea quadrimaculata</i> Poppius, 1921	AI, BI	P (luz) - I	D.
17	<i>Marinonicoris myrmecoides</i> Carvalho 1988	AIII	P - I	D.
18	<i>Sericophanes clarus</i> Carvalho y Carpintero, 1991	AI, AII, BI, BII	P - I	D.
19	<i>Sericophanes ornatus</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI, DII, E	P (luz) (urb.) - I	D. <i>Malus domestica</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Solanum tuberosum</i> , <i>Vitis vinifera</i>
20	<i>Sericophanes scotti</i> (Berg, 1883)	AI, AII, BII, CII	P (luz) - I	D.
21	<i>Sericophanes tigrensis</i> Carvalho y Costa, 1988	AI, AII, BI, BII	P (luz) - I	D. <i>Cortaderia selloana</i>

MI.15



MI.16



MI.17



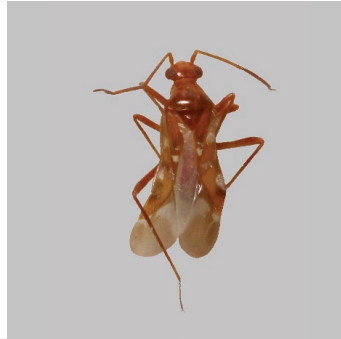
MI.18



MI.19.1



MI.19.2



MI.20.1



MI.20.2



Miridae: 15. *Laemocoridea dispersa* - 16. *Laemocoridea quadrimaculata* - 17. *Marinonicoris myrmecoides* - 18. *Sericophanes clarus* - 19.1 *Sericophanes ornatus*. Hembra - 19.2 *Sericophanes ornatus*. Macho - 20.1 *Sericophanes scotti*. Hembra - 20.2 *Sericophanes scotti*. Macho

ORTHOTYLINI Van Duzee				
22	<i>Brachynotocoris parvinotum</i> (Lindberg, 1840)	BII	P (urb.) - I	F. <i>Fraxinus angustifolia</i>
23	<i>Chileria araucana</i> Carvalho, 1985	BII	P - I	F.
24	<i>Chileria pamparum</i> (Berg, 1883)	AI, AII, BI, BII, CII, CIII, CIV, DI, DII, E	P (luz) (urb.) - I	F. <i>Medicago sativa</i> , <i>Solanum tuberosum</i> , <i>Sphaeralcea australis</i> , <i>S. mendozana</i>
25	<i>Cyrtotylus wygodzinskyi</i> Carvalho, 1950	BII, DI, DII	P (luz) - I	F. <i>Schinus fasciculatus</i> , <i>S. longifolius</i>
26	<i>Dijocaria oculata</i> Carvalho y Carpintero, 1991	AIII, BII, DI	P (luz) - I	F. <i>Prosopis flexuosa</i>
27	<i>Dijocaria pulcherrima</i> Carvalho y Carpintero, 1991	AI, AII, BI, BII	P (luz) - I	F. <i>Vachellia caven</i>
28	<i>Hadronemella argentina</i> (Carvalho y Wallerstein, 1978)	DII, E	P - I	F.
29	<i>Hadronemella patagonica</i> Carvalho y Carpintero, 1991	CIV, DI	P - I	F. <i>Austrobrickellia patens</i>
30	<i>Hadronemella rionegransis</i> Carvalho y Carpintero, 1991	DI, DII	P - I	F. <i>Lycium gilliesianum</i>

MI.21



MI.22



MI.23



MI.24



MI.25



MI.26



MI.27



MI.28



Miridae: 21. *Sericophanes tigrensis* - 22. *Brachynotocoris parvintum* - 23. *Chileria araucana* -
24. *Chileria pamparum* - 25. *Cyrtotylus wygodzinskyi* - 26. *Dijocaria oculata* - 27. *Dijocaria*
pulcherrima - 28. *Hadronemella argentina*

31	<i>Hadronemella sanluisensis</i> Carvalho y Carpintero, 1991	DI	P - I	F. <i>Lycium chilense</i> , <i>L. gilliesianum</i>
32	<i>Hadronemisca corcovadensis</i> (Carvalho y Gomes 1970)	AI	P - I	F. <i>Lycium cestroides</i>
33	<i>Hyalochloria brasiliana</i> Henry, 1978	BII	P - I	D. <i>Arctium minus</i> , <i>Pascaliala glauca</i>
34	<i>Hyporhinocoris fratruelis</i> (Berg, 1878)	DI, E	P (luz) - I	F. <i>Larrea cuneifolia</i> , <i>L. divaricada</i> , <i>L. nitida</i>
35	<i>Orthotylus (Melanotrichus) argentinus</i> Carvalho, 1985	AI, AII, BI, BII, CV, DII	P (luz) - I	F. <i>Aloysia gratissima</i>
36	<i>Orthotylus (Melanotrichus) flavosparsus</i> (Sahlberg, 1892)	AI, AII, BI, BII, CIV, CV, DI	P (luz) - I	F. <i>Atriplex semibaccata</i> , <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Chenopodium album</i> , <i>C. quinoa</i> , <i>Crataegus oxyacantha</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Salix humboldtiana</i> , <i>Senecio pterophorus</i> , <i>Solanum bonariense</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Taxodium distichum</i>
37	<i>Orthotylus (Orthotylus) anjuanensis</i> Carvalho, 1985	DI	P - I	F. <i>Prosopis caldenia</i>

MI.29



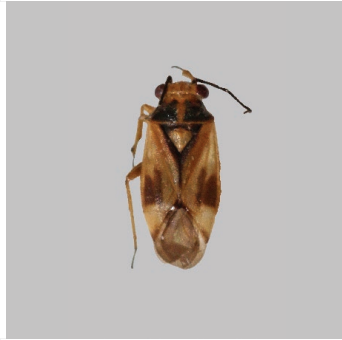
MI.30



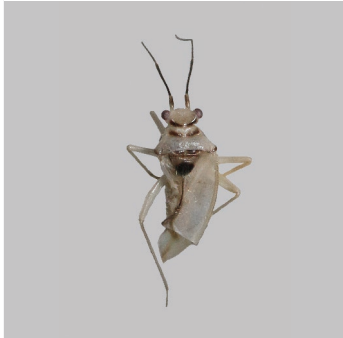
MI.31



MI.32



MI.33



MI.34.1



MI.34.2



MI.35



Miridae: 29. *Hadronemella patagonica* - 30. *Hadronemella rionegrensis* - 31. *Hadronemella sanluisensis* - 32. *Hadronemisca corcovadensis* - 33. *Hyalochloria brasiliana* - 34.1 *Hyporhinocoris fratruelis*. Hembra - 34.2 *Hyporhinocoris fratruelis*. Macho - 35. *Orthotylus argentinus*

38	<i>Orthotylus (Orthotylus) bonaerensis</i> (Carvalho y Carpintero, 1986)	AI, AII, BI, BII	P - I	F. <i>Allium cepa</i> y otras Allioideae (Amaryllidaceae) silvestres y cultivadas, <i>Pascalina glauca</i>
39	<i>Orthotylus (Orthotylus) josei</i> Kerzhner y Schuh, 1995	AI	P - I	F.
40	<i>Orthotylus (Orthotylus) platensis</i> Carvalho, 1973	AII, BII, CII	P (luz) - I	F.
41	<i>Orthotylus (Orthotylus) vianai</i> Carvalho y Carpintero, 1991	BII	P (luz) - I	F.
42	<i>Papaveronia bergi</i> Carvalho y Carpintero, 1991	BII	P (luz) - I	F. <i>Solanum verbascifolium</i>
43	<i>Tigremiris argentinus</i> Carvalho, 1985	AI, BII	P - I	F. <i>Cortaderia selloana</i>

MI.35



MI.36



MI.37



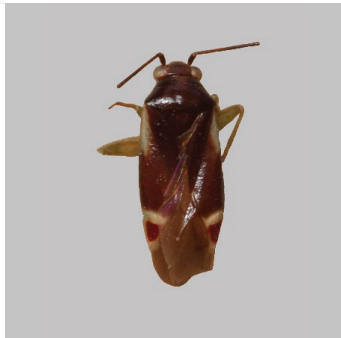
MI.38.1



MI.38.2



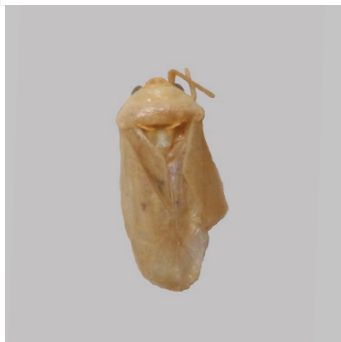
MI.39



MI.40



MI.41



Miridae: 35. *Orthotylus argentinus* - 36. *Orthotylus flavosparsus* - 37. *Orthotylus anjuanensis* - 38.1 *Orthotylus bonaerensis*. Hembra - 38.2 *Orthotylus bonaerensis*. Macho - 39. *Orthotylus josei* - 40. *Orthotylus platensis* - 41. *Orthotylus vianai*

PHYLINAE Douglas y Scott				
HALLODAPINI Van Duzee				
44	<i>Mendozaphylus mendocinus</i> Carvalho y Carpintero, 1991	DI, E	P - I	F. <i>Larrea divaricata</i> , <i>Lycium chilense</i>
PHYLINI Douglas y Scott				
45	<i>Bergmiris egregius</i> (Berg, 1883)	AI, CII, CIV, DII	P - I	F - D.
46	<i>Bergmiris minusculus</i> Carvalho y Carpintero, 1990	CII	P - I	F - D.
47	<i>Moissonia cuneata</i> (Stål, 1869)	AII	P - I	F. <i>Bidens pilosa</i>
48	<i>Platyscytus paulistanus</i> (Carvalho, 1945)	AI, AII, BII	P (luz) - I	F.
49	<i>Platyscytus tucumanensis</i> Carvalho y Fontes, 1972??	AI, AII, BI	P - I	F. <i>Callianthe pauciflorum</i>
50	<i>Reuteroscopus goianus</i> Carvalho, 1984	AI, AII, AIII, BI, BII, CV	P - I	F.
51	<i>Rhinacloa apicalis</i> (Reuter, 1905)	AII, BII	P - I	D.

MI.42



MI.43



MI.44.1



MI.44.2



MI.45



MI.46



MI.47



MI.48



Miridae: 42. *Papaveronia bergi* - 43. *Tigremiris argentinus* - 44.1 *Mendezaphylus mendocinus*. Hembra - 44.2 *Mendezaphylus mendocinus*. Macho - 45. *Bergmiris egregius* - 46. *Bergmiris minusculus* - 47. *Moissonia cuneata* - 48. *Platyscytus paulistanus*

52	<i>Rhinacloa cardinii</i> (Barber y Brunner, 1946)	E	P - I	D. <i>Atriplex lampa</i> , <i>A. semibaccata</i>
53	<i>Rhinacloa clavicornis</i> (Reuter, 1905)	AI, AII, BI, BII, CIV	P - I	D. <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Solanum melongena</i> , <i>Zea mays</i>
54	<i>Rhinacloa forticornis</i> Reuter, 1876	BII	P - I	D. En <i>Gossypium hirsutum</i> predando huevos de <i>Anomis texana</i> (Lepidoptera, Noctuidae)
55	<i>Spanagonicus argentinus</i> (Berg, 1883)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CII, CIV, DII	P (urb.) - I	F - D. <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Solanum tuberosum</i>
56	<i>Tapuruyunus acangatus</i> Carvalho, 1946	BII	P - I	F.
57	<i>Tytthus entrerianus</i> Carvalho y Carpintero, 1986	BIII	P - I	D. Se alimentan de huevos de Delphacidae
58	<i>Tytthus neotropicalis</i> (Carvalho, 1945)	AI, AII, BI, BII, BIII, CII	P (luz) - I	D. Se alimentan de huevos de Delphacidae
59	<i>Tytthus parviceps</i> (Reuter, 1890)	AI, AII, BI, BII, CIV	P (luz) - I	D. Se alimentan de huevos de Delphacida

MI.49



MI.50



MI.51



MI.52



MI.53



MI.54



MI.55



MI.56



Miridae: 49. *Platyscytus tucumanensis* - 50. *Reuteroscopus goianus* - 51. *Rhinacloa apicalis* - 52. *Rhinacloa cardinii* - 53. *Rhinacloa clavicornis* - 54. *Rhinacloa forticornis* - 55. *Spanagonicus argentinus* - 56. *Tapuruyunus acangatus*

PILOPHORINI Douglas y Scott				
60	<i>Sthenaridea hansonii</i> Schuh y Schwartz, 1988	DII	I	D. Cyperaceae
DICYPHINAE Reuter				
61	<i>Campyloneuropsis cincticornis</i> (Stål, 1860)	AI, AII, AIII, BI, BII, CIV, CV, DI, DII	P (luz) (urb.) - I	F - D. <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Solanum atriplicifolium</i> , <i>S. sisymbriifolium</i>
62	<i>Campyloneuropsis infumatus</i> (Carvalho, 1947)	AII, BII, BIII	P (luz) - I	F - D. <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Senecio selloi</i> , <i>Smallanthus connatus</i>
63	<i>Engytatus varians</i> (Distant, 1884)	AII	P - I	F - D. <i>Nicotiana tabacum</i>
64	<i>Tupiocoris chlorogaster</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BI, BII, CIII, CIV, CV, DII	P (luz) (urb.) - I	F - D. <i>Calendula officinalis</i> , <i>Nicotiana noctiflora</i> , <i>Petroselinum crispum</i> , <i>Petunia x hybrida</i>
65	<i>Tupiocoris cucurbitaceus</i> (Spinola, 1852)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DII	P (luz) (urb.) - I	F - D. <i>Cucurbita maxima</i> , <i>C. pepo</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Pelargonium hortorum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Urolepis hecatantha</i>

MI.57



MI.58



MI.59



MI.60



MI.61



MI.62



MI.63



MI.64



Miridae: 57. *Tytthus entrerianus* - 58. *Tytthus neotropicalis* - 59. *Tytthus parviceps* - 60. *Sthenaridea hansonii* - 61. *Campyloneuropsis cincticornis* - 62. *Campyloneuropsis infumatus* - 63. *Engytatus varians* - 64. *Tupiocoris chlorogaster*

BRYOCORINAE Baeresprung				
ECCRITOTARSINI Berg				
66	<i>Aspidobothrus flavicosta</i> (Carvalho, 1949)	AIII	P - I	F. <i>Sapium haematospermum</i> , <i>Sebastiana brasiliensis</i>
67	<i>Aspidobothrus ruficeps</i> (Berg, 1878)	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	F. <i>Sapium haematospermum</i> , <i>Sebastiana brasiliensis</i> , <i>Solanum tuberosum</i>
68	<i>Aspidobothrus signaticollis</i> Reuter, 1907	CIV	P - I	F. <i>Sapium haematospermum</i> , <i>Sebastiana brasiliensis</i>
69	<i>Caulotops platensis</i> (Berg, 1883)	AI, AII	P - I	F. <i>Eryngium pandanifolium</i>
70	<i>Neoneella argentina</i> Carvalho, 1960	AII, BII	P (urb.) - I	F. <i>Thaumatophyllum bipinnatifidum</i>
71	<i>Neoneella uruguayensis</i> Carvalho, 1985	BII	P (urb.) - I	F. <i>Thaumatophyllum bipinnatifidum</i>
72	<i>Neoneella zikani</i> Costa Lima, 1942	AI, AII, BII, CV	P (urb.) - I	F. <i>Thaumatophyllum bipinnatifidum</i> , Orchidaceae cultivadas

MI.65



MI.66



MI.67



MI.68



MI.69



MI.70.1



MI.70.2



MI.71



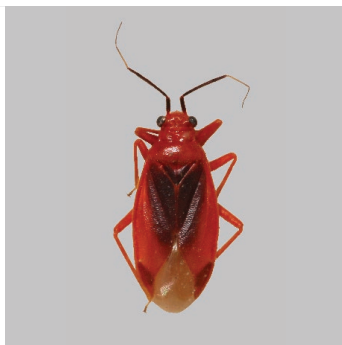
Miridae: 65. *Tupiocoris cucurbitaceus* - 66. *Aspidobothrus flavicosta* - 67. *Aspidobothrus ruficeps* - 68. *Aspidobothrus signaticollis* - 69. *Caulotops platensis* - 70.1 *Neoneella argentina*. Hembra - 70.2 *Neoneella argentina*. Macho - 71. *Neoneella uruguayensis*

73	<i>Pachymerocerus erythronotus</i> (Berg, 1883)	AI, AII, AIII, BII	P - I	F.
74	<i>Pachymerocerus purpurissatus</i> (Berg, 1878)	AI, AII, AIII, BII	P - I	F.
75	<i>Parafurius discifer</i> (Stål, 1860)	AI, AII, AIII	P - I	F. <i>Zantedeschia aethiopica</i>
76	<i>Pycnoderes albipes</i> (Berg, 1891)	AI, AII, BI, BII, CIV, CV	P - I	F. <i>Tradescantia fluminensis</i>
77	<i>Spartacus entrerianus</i> Carvalho y Carpintero, 1986	AI, AII, BI, BII	P - I	F.
78	<i>Tenthecoris bicolor</i> Scott, 1886	AI, AII, BII, CV	P (urb.) - I	F. <i>Hippeastrum</i> sp., Orchidaceae cultivadas
79	<i>Tenthecoris generosus</i> (Stål, 1862)	AII	P - I	F.
80	<i>Tenthecoris orchidearum</i> (Reuter, 1902)	AII	P (urb.) - I	F. Orchidaceae cultivadas

MI.71



MI.72.1



MI.72.2



MI.73



MI.74



MI.75



MI.76



MI.77



Miridae: 71. *Neoneella uruguayensis* - 72.1 *Neoneella zikani*. Hembra - 72.2 *Neoneella zikani*. Macho - 73. *Pachymerocerus erythronotus* - 74. *Pachymerocerus purpurissatus* - 75. *Parafurius discifer* - 76. *Pycnoderes albipes* - 77. *Spartacus entrerianus*

DERAEOCORINAE Douglas y Scott				
CLIVINEMATINI Reuter				
81	<i>Ofellus mantiqueiranus</i> Carvalho y Sailer, 1953	AI, AII, BII, CII, CV, DII	P - I	D. Se alimentan de Ortheziidae (Hemiptera, Sternorrhyncha)
HYALIODINI Carvalho y Drake				
82	<i>Antias bonaerensis</i> Carvalho y Carpintero, 1986	AII, BII	P - I	D. Se alimentan de Sternorrhyncha (Hemiptera)
83	<i>Hyaliodocoris insignis</i> (Stål, 1860)	AI, AII, BI, BII	P - I	D. Se alimentan de Sternorrhyncha (Hemiptera). En <i>Austro eupatorium</i> <i>inulifolium</i> , <i>Conyza</i> <i>bonariensis</i> , Inuleae
DERAEOCORINI Douglas y Scott				
84	<i>Diplozona dispersa</i> Carvalho y Fontes, 1972	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	D.
85	<i>Posantias lucidus</i> (Berg, 1891)	BII	P - I	D.

MI.78



MI.79



MI.80



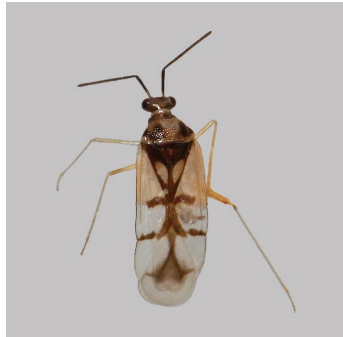
MI.81



MI.82



MI.83



MI.84



MI.85



Miridae: 78. *Tenthecoris bicolor* - 79. *Tenthecoris generosus* - 80. *Tenthecoris orchidearum* - 81. *Ofellus mantiqueiranus* - 82. *Antias bonaerensis* - 83. *Hyaliodorcoris insignis* - 84. *Diplozona dispersa* - 85. *Posantias lucidus*

MIRINAE Hahn				
HERDONIINI Distant				
86	<i>Allommatus (Allommatinus) paraguayensis</i> (Carvalho y Hussey, 1954)	AII, BII	P, S - I	F? Mirmecofilos y mirmecomorfos
87	<i>Allommatus (Allommatinus) sulinus</i> Carvalho y Ferreira, 1973	CII	P, S - I	F? Mirmecofilos y mirmecomorfos
88	<i>Allommatus (Allommatinus) triangulifer</i> Poppius, 1921	DI	P, S - I	F? Mirmecofilos y mirmecomorfos. <i>En Lycium tenuispinosum</i>
89	<i>Herdonius vittatus</i> Carvalho y Ferreira, 1973	AIII	P, S - I	F? Mirmecofilos y mirmecomorfos
90	<i>Myrmecozeletes lynchii</i> Berg, 1883	CII, DII, E	P, S - I	F? Mirmecofilos y mirmecomorfos. <i>En Larrea divaricata</i>

MI.86



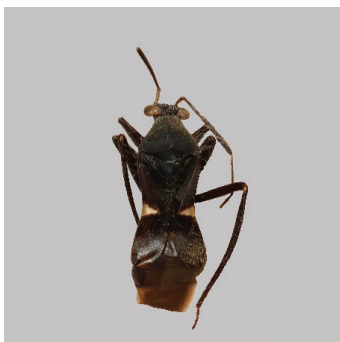
MI.87



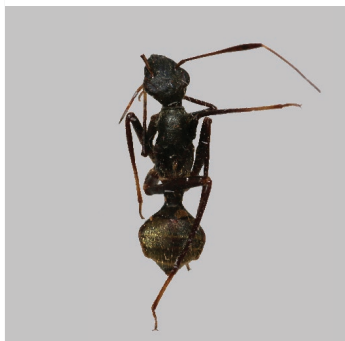
MI.88.1



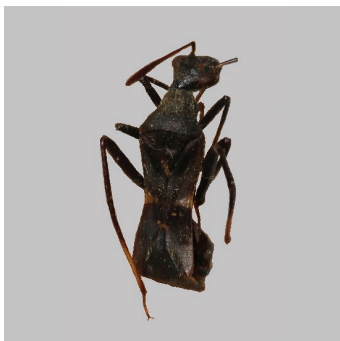
MI.88.2



MI.89.1



MI.89.2



MI.90.1



MI.90.2



Miridae: 86. *Allommatus paraguayensis* - 87. *Allommatus sulinus* - 88.1 *Allommatus triangulifer*. Hembra - 88.2 *Allommatus triangulifer*. Macho - 89.1 *Herdonius vittatus*. Hembra - 89.2 *Herdonius vittatus*. Macho - 90.1 *Myrmecozeletes lynchii*. Hembra - 90.2 *Myrmecozeletes lynchii*. Macho

MIRINI Hahn				
91	<i>Creontiades rubrinervis</i> Stål, 1862	BII	P - I	F. <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Sorghum bicolor</i> , <i>Vicia faba</i>
92	<i>Dagbertus bahianus</i> Carvalho, 1975	BII, DI	P - I	F.
93	<i>Dagbertus bonariensis</i> (Stål, 1859)	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIV	P (luz) - I	F.
94	<i>Dagbertus phaleratus</i> (Berg, 1892)	AI, BI, BII, CIV	P (luz) - I	F. <i>Mikania cordifolia</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i>
95	<i>Derophthalma corcovadensis</i> Carvalho y Gomes, 1980	BII	P - I	F.
96	<i>Derophthalma fluminensis</i> Carvalho, 1944	AI, AII, BII	P - I	F.
97	<i>Derophthalma guaraniana</i> Carvalho, 1979	AII	P - I	F.
98	<i>Derophthalma reuteri</i> Berg, 1883	AI, AII, BI, BII, CII, CV	P - I	F. <i>Anthemis cotula</i>
99	<i>Derophthalma reuteriana</i> Carvalho y Gomes, 1980	AII, BII	P - I	F.
100	<i>Garganus gracilentus</i> (Stål, 1860)	AI, AII, BII	P (luz) - I	F. <i>Abelmoschus esculentus</i> , <i>Bidens pilosa</i> , <i>Broussonetia papyrifera</i> , <i>Cucurbita moschata</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Sida rhombifolia</i> , <i>Solanum tuberosum</i> , <i>Sorghum bicolor</i> , <i>Vicia faba</i>

MI.91



MI.92



MI.93.1



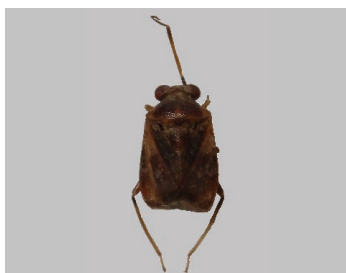
MI.93.2



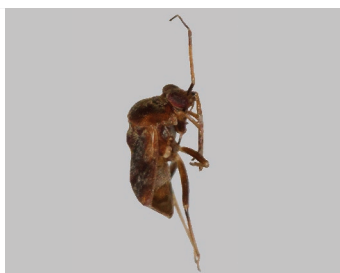
MI.94



MI.95.1



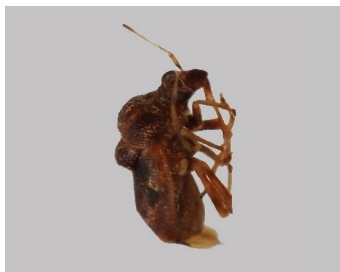
MI.95.2



MI.96.1



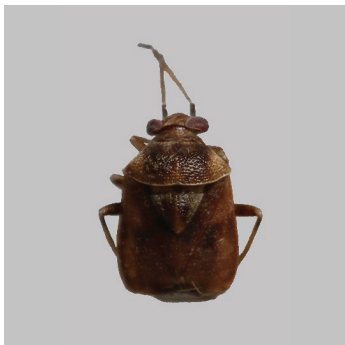
MI.96.2



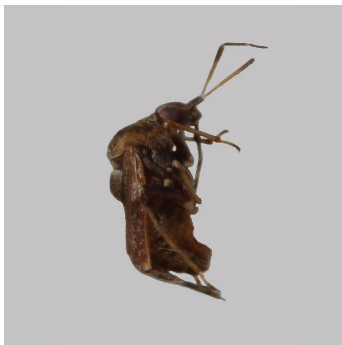
Miridae: 91. *Creontiades rubrinervis* - 92. *Dagbertus bahianus* - 93.1 *Dagbertus bonaeriensis*. Hembra - 93.2 *Dagbertus bonaeriensis*. Macho - 94. *Dagbertus phaleratus* - 95.1 *Derophthalma corcovadensis* (vista dorsal) - 95.2 *Derophthalma corcovadensis* (vista lateral) - 96.1 *Derophthalma fluminensis* (vista dorsal) - 96.2 *Derophthalma fluminensis* (vista lateral)

101	<i>Garganus saltensis</i> (Berg, 1892)	DI	P (luz) - I	F. <i>Gomphrena perennis</i> , <i>Parthenium hysterophorus</i>
102	<i>Henicocnemis patellata</i> (Stål, 1860)	AII, AIII	P - I	F. <i>Urera baccifera</i> Planta no citada para Buenos Aires. Nosotros la hemos encontrado en Martín García
103	<i>Horcias (Horcias) aspersus</i> Carvalho, 1976	AI	P - I	F.
104	<i>Horcias (Horciasoides) nobilellus</i> (Berg, 1883)	AI, AII, AIII, BI, BII	P (luz) - I	F. <i>Amaranthus spinosus</i> , <i>Austro eupatorium inulifolium</i> , <i>Baccharis dracunculifolia</i> , <i>B. punctulata</i> , <i>Bidens pilosa</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Malvastrum coromandelianum</i> , <i>Mikania cordifolia</i> , <i>Sida cordifolia</i> , <i>S. rhombifolia</i> , <i>Solidago chilensis</i> , <i>Sorghum bicolor</i> , <i>Triumfetta semitriloba</i>
105	<i>Horciasinus argentinus</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BI, BII, CI, CIV, CV, DII	P (luz) - I	F. <i>Alternanthera philoxeroides</i> , <i>Cissus verticillata</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Portulaca oleracea</i> , <i>Salpichroa origanifolia</i> , <i>Solanum tuberosum</i> , <i>Trifolium pratense</i>
106	<i>Horciasinus guttatipes</i> (Renter, 1907)	AI, AII, AIII, BI, BII, CIV	P (luz) - I	F. <i>Alternanthera philoxeroides</i> , <i>Solanum tuberosum</i>
107	<i>Horciasinus humeralis</i> (Berg, 1892)	BII	P - I	F.
108	<i>Horciasinus signoreti</i> (Stål, 1859)	AII	P - I	F.

MI.97.1



MI.97.2



MI.98.1



MI.98.2



MI.99.1



MI.99.2



MI.100



MI.101



Miridae: 97.1 *Derophthalma guaraniana* (vista dorsal) - 97.2 *Derophthalma guaraniana* (vista lateral) - 98.1 *Derophthalma reuteri* (vista dorsal) - 98.2 *Derophthalma reuteri* (vista lateral) - 99.1 *Derophthalma reuteriana* (vista dorsal) - 99.2 *Derophthalma reuteriana* (vista lateral) - 100. *Garganus gracilentus* - 101. *Garganus saltensis*

109	<i>Horciasinus unicolor</i> Carvalho y Carpintero, 1986	AI	P - I	F.
110	<i>Neostenotus querandí</i> Chérot y Carpintero, 2008	AII, BII	P (luz) - I	F.
111	<i>Phytocoris albiventris</i> Carpintero y Chérot, 2008	AI, AII, BII, CIV	P (luz) - I	D.
112	<i>Phytocoris aspersus</i> Carvalho y Gomes, 1970	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIV, CV	P (luz) - I	F. <i>Baccharis cordifolia</i> , <i>B. dracunculifolia</i> , <i>B. glutinosa</i> , <i>B. trimera</i> , <i>Mikania cordifolia</i> , <i>Senecio pterophorus</i> , <i>Solidago chilensis</i>
113	<i>Phytocoris bergi</i> Atkinson, 1890	CIV, DI	P (luz) - I	F. <i>Lycium chilense</i> , <i>L gilliesianum</i>
114	<i>Phytocoris bergianus</i> Carpintero y Chérot, 2005	AI, AII, BI, BII	P (luz) - I	F. <i>Senegalia bonariensis</i>
115	<i>Phytocoris bonaerensis</i> Berg, 1883	AI, AII, AIII, BI, BII, CII, CV, DII	P (luz) - I	D. <i>Baccharis trimera</i> , <i>Mikania cordifolia</i> , <i>Solidago chilensis</i>
116	<i>Phytocoris chaquensis</i> Carpintero y Chérot, 2008	DI, E	P (luz) - I	F. <i>Geoffroea decorticans</i> , <i>Prosopis flexuosa</i>
117	<i>Phytocoris comechingon</i> Carpintero y Chérot, 2008	DI, E	P (luz) - I	D. <i>Prosopis flexuosa</i>
118	<i>Phytocoris cylapinus</i> Carvalho y Gomes, 1970	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIV	P (luz) - I	F.

MI.102



MI.103



MI.104



MI.105



MI.106



MI.107



MI.108



MI.109



Miridae: 102. *Henicocnemis patellata* - 103. *Horcias aspersus* - 104. *Horcias nobilellus* - 105. *Horciasinus argentinus* - 106. *Horciasinus guttatipes* - 107. *Horciasinus humeralis* - 108. *Horciasinus signoreti* - 109. *Horciasinus unicolor*

119	<i>Phytocoris effictus</i> Stål, 1860	AI, AII, AIII, BI, BII, CIV	P (luz) - I	<i>D. Mikania cordifolia,</i> <i>Parthenium</i> <i>hysterophorus,</i> <i>Phaseolus vulgaris,</i> <i>Phytolacca dioica,</i> <i>Setaria poiretiana</i>
120	<i>Phytocoris irroratus</i> Blanchard, 1852	CV	P - I	<i>F. Medicago sativa,</i> <i>Solanum tuberosum</i>
121	<i>Phytocoris jeanpericarti</i> Chérot y Carpintero, 2009	AI, BI, BII, BIII	P - I	<i>F. Sarcocornia ambigua</i>
122	<i>Phytocoris jordii</i> Carpintero y Chérot, 2011	E	P (luz) - I	D.
123	<i>Phytocoris patagoniensis</i> Carpintero y Chérot, 2008	DI	P (luz) - I	<i>F. Austrobrickellia patens</i>
124	<i>Phytocoris rionegrensis</i> Carpintero y Chérot, 2008	DI, E	P - I	<i>F. Prosopis strombulifera</i>
125	<i>Phytocoris subvittatus</i> Stål, 1860	AI, BI	P (luz) - I	<i>D. Baccharis</i> <i>dracunculifolia, B.</i> <i>trimera, Mikania</i> <i>cordifolia, Parthenium</i> <i>hysterophorus</i>
126	<i>Phytocorisca argentina</i> Carvalho y Fontes, 1972	AI	P (luz) - I	D.
127	<i>Phytocorisca subnigra</i> Carpintero y Chérot, 2005	CIV, DI, E	P (luz) - I	<i>D. Larrea divaricata</i>

MI.110



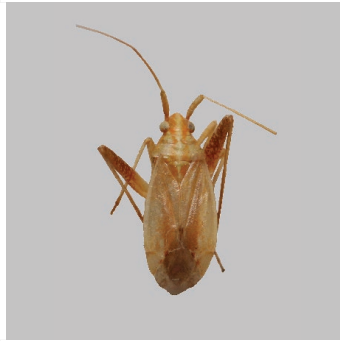
MI.111



MI.112



MI.113



MI.114



MI.115



MI.116



MI.117



Miridae: 110. *Neostenotus querandi* - 111. *Phytocoris albiventris* - 112. *Phytocoris aspersus*
- 113. *Phytocoris bergi* - 114. *Phytocoris bergianus* - 115. *Phytocoris bonaerensis* -
116. *Phytocoris chaquensis* - 117. *Phytocoris comechigon*

128	<i>Polymerus modestus</i> (Blanchard, 1852)	AI, AII, BII, CIV	P (luz) - I	F. <i>Beta vulgaris</i> var. <i>rapacea</i> , <i>Eryngium paniculatum</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Pisum sativum</i> , <i>Trifolium repens</i>
129	<i>Polymerus ocellatus</i> (Signoret, 1863)	AI, AII, BI, BII, CIII, CIV, CV, DII	P (luz) - I	F. <i>Helianthus annuus</i> , <i>Xanthium spinosum</i>
130	<i>Polymerus rubricuneus</i> (Berg, 1892)	CIV	P (luz) - I	F.
131	<i>Polymerus testaceipes</i> (Stål, 1860)	AI, AII, BI, BII	P (luz) - I	F. <i>Amaranthus dubius</i> , <i>A. spinosus</i> , <i>A. viridis</i> , <i>Bidens pilosa</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Parthenium hysterophorus</i> , <i>Solanum lycopersicum</i>
132	<i>Proba elquiensis</i> (Blanchard, 1852)	AI, AII, BI, BII, CIV, CV, DI	P (luz) - I	F. <i>Solanum tuberosum</i>
133	<i>Proba fraudulenta</i> (Stål, 1860)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CIII, CIV, CV	P (luz) - I	F. <i>Baccharis salicifolia</i> , <i>Cynara cardunculus</i> , <i>C. scolymus</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Salvia officinalis</i> , <i>Senecio pterophorus</i> , <i>Solanum tuberosum</i>
134	<i>Proba vittiscutis</i> (Stål, 1860)	AI, BII	P (luz) - I	F. <i>Baccharis dracunculifolia</i> , <i>B. punctulata</i> , <i>Parthenium hysterophorus</i>
135	<i>Taedia guttulosa</i> (Reuter, 1907)	CII, DII	P (luz) - I	F. <i>Gomphrena perennis</i>

MI.118



MI.119



MI.120



MI.121



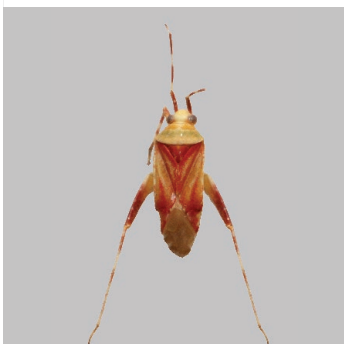
MI.122



MI.123



MI.124



MI.125



Miridae: 118. *Phytocoris cylapinus* - 119. *Phytocoris effectus* - 120. *Phytocoris irroratus* -
121. *Phytocoris jeanpericarti* - 122. *Phytocoris jordii* - 123. *Phytocoris patagoniensis* -
124. *Phytocoris rionegrensis* - 125. *Phytocoris subvittatus*

136	<i>Taedia nobilitata</i> (Stål, 1860)	DII	P (luz) - I	F.
137	<i>Taedia stigmosa</i> (Berg, 1892)	AI, AII, BI, BII, BIII, CII	P (luz) - I	F. <i>Baccharis dracunculifolia</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Stemodia verticillata</i>
138	<i>Taylorilygus apicalis</i> (Fieber, 1861)	AI, AII, BI, BII, BIII, CIV, CV, DII	P (luz) - I	F. <i>Acicarpa tribuloides</i> , <i>Ambrosia tenuifolia</i> , <i>Ammi visnaga</i> , <i>Anthemis cotula</i> , <i>Austroeupatorium inulifolium</i> , <i>Baccharis dracunculifolia</i> , <i>B. glutinosa</i> , <i>B. punctulata</i> , <i>B. spicata</i> , <i>B. trimera</i> , <i>Conyza bonariensis</i> , <i>Chaenopodium album</i> , <i>Chromolaena laevigata</i> , <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Galinsoga parviflora</i> , <i>Gamochaeta subfalcata</i> , <i>G. pensylvanica</i> , <i>Gomphrena perennis</i> , <i>Hyptis lappacea</i> , <i>Mikania cordifolia</i> , <i>Parthenium hysterophorus</i> , <i>Pseudognaphalium viravira</i> , <i>Solanum tuberosum</i> , <i>Solidago chilensis</i> , <i>Sonchus asper</i> , <i>Stevia multiaristata</i> , <i>Symphytotricum squamatum</i> , <i>Urolepis hecatanthum</i>

MI.126.1



MI.126.2



MI.127.1



MI.127.2



MI.128



MI.129



MI.130



MI.131



Miridae: 126.1 *Phytocorisca argentina* (vista dorsal) - 126.2 *Phytocorisca argentina* (vista lateral) - 127.1 *Phytocorisca subnigra* (vista dorsal) - 127.2 *Phytocorisca subnigra* (vista lateral) - 128. *Polymerus modestus* - 129. *Polymerus ocellatus* - 130. *Polymerus rubricuneus* - 131. *Polymerus testaceipes*

RESTHENINI Reuter				
139	<i>Callichilella grandis</i> (Blanchard, 1843)	AI	P - I	F.
140	<i>Carpinteroa patagonica</i> Carvalho y Carpintero, 1990	DI, E	P - I	F. <i>Condalia microphylla</i> , <i>Larrea divaricata</i>
141	<i>Carpinteroa singularis</i> (Carvalho y Fontes, 1969)	DI, DII, E	P - I	F. <i>Lycium chilense</i> , <i>L. gilliesianum</i>
142	<i>Cephaloresthenia proluteiceps</i> (Carvalho y Fontes, 1970)	AI, BI, BII, BIII, CII, CIV, DI	P - I	F. <i>Medicago sativa</i>
143	<i>Heteroscytus multifarius</i> (Berg, 1878)	CII	P - I	F.
144	<i>Heteroscytus uruguayensis</i> (Berg, 1883)	AI	P - I	F.
145	<i>Nanniresthenia cinnamomea</i> (Berg, 1878)	AI	P - I	F.
146	<i>Nanniresthenia minor</i> Carvalho y Carpintero, 1991	AI, AII, BI, BII, BIII, CIV	P (luz) - I	F.
147	<i>Platytylus dissociatus</i> (Berg, 1892)	BI, CV	P - I	F. <i>Celtis tala</i>

MI.132



MI.133



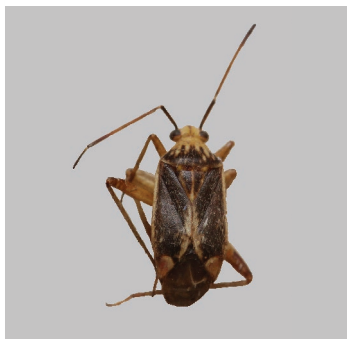
MI.134



MI.135



MI.136



MI.137



MI.138



MI.139



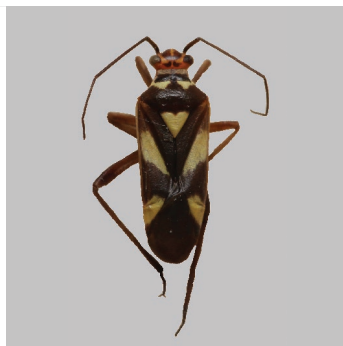
Miridae: 132. *Proba elquiensis* - 133. *Proba fraudulenta* - 134. *Proba vittiscutis* - 135. *Taedia guttulosa* - 136. *Taedia nobilitata* - 137. *Taedia stigmosa* - 138. *Taylorilygus apicalis* - 139. *Callichilella grandis*

148	<i>Platytylus platensis</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BI, BII	P - I	F. <i>Celtis tala</i>
149	<i>Prepops circummaculatus</i> (Stål, 1854)	AI, AII, AIII, BI, BII, CIV	P (luz) (urb.) - I	F. <i>Cynodon dactylon</i> , <i>Thaumatophyllum bipinnatifidum</i>
150	<i>Prepops cruciferus</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BII	P (luz) - I	F. <i>Ludwigia octovalvis</i> , <i>L. peruviana</i>
151	<i>Prepops cruciferoides</i> Carvalho y Fontes, 1972	AI	P - I	F.
152	<i>Prepops entrerianus</i> Carvalho y Carpintero, 1987	AI	P (luz) - I	F.
153	<i>Prepops flavicosta</i> (Berg, 1883)	AI, AII, AIII, BII	P - I	F.
154	<i>Prepops guaranianus</i> Carvalho y Fontes, 1970	AI, AII, BI, BII, DI	P - I	F.
155	<i>Prepops luteiceps</i> (Stål, 1859)	AI, BIII, CIII, DI	P - I	F. <i>Margyricarpus pinnatus</i>
156	<i>Prepops procorrentinus</i> Carvalho y Carpintero, 1992	AI, BII	P (luz) - I	F. <i>Nerium oleander</i> , <i>Thaumatophyllum bipinnatifidum</i>
157	<i>Prepops univittatus</i> (Berg, 1878)	AI, BI, CV, DI	P - I	F. <i>Achyrocline satureioides</i>
158	<i>Prepops wallersteini</i> Carvalho y Fontes, 1970	BII	P - I	F. <i>Urtica urens</i>
159	<i>Prepops zetterstedti</i> (Stål, 1860)	AI	P - I	F.

MI.140



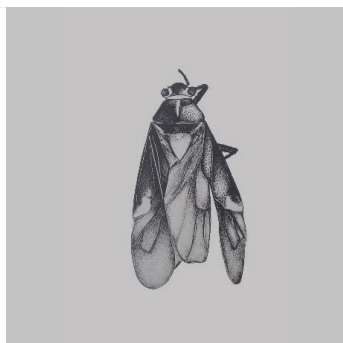
MI.141



MI.142



MI.143



MI.144



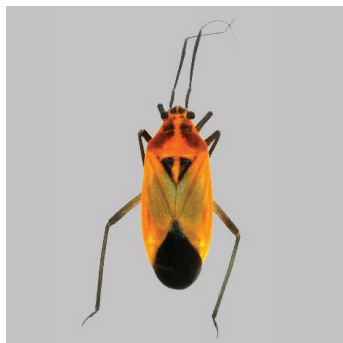
MI.145



MI.146



MI.147



Miridae: 140. *Carpinteroa patagonica* - 141. *Carpinteroa singularis* - 142. *Cephaloresthenia proluteiceps* - 143. *Heteroscytus multifarius* - 144. *Heteroscytus uruguayensis* - 145. *Nanniresthenia cinnamomea* - 146. *Nanniresthenia minor* - 147. *Platytylus dissociatus*

STENODEMINI China				
160	<i>Collaria manoloi</i> Carvalho y Carpintero, 1989	AI, AII, BI, BII, CV	P - I	F.
161	<i>Collaria scenica</i> (Stål, 1859)	AI, AII, BI, BII, CII, CV, DII	P - I	F. <i>Alternanthera phylloxeroides</i> , <i>Avena sativa</i> , <i>Chloris</i> sp., <i>Cynodon dactylon</i> , <i>Panicum miliaceum</i> , <i>Triticum aestivum</i>
162	<i>Cynodonmiris costicollis</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BI, BII, CII, CV	P - I	F. <i>Cynodon dactylon</i> , <i>Digitaria sanguinalis</i> , <i>Echinochloa colona</i>
163	<i>Ophthalmomiris reuteri</i> Berg, 1883	AII	P - I	F.
164	<i>Opisthocasis albocostata</i> Berg, 1883	CII, CIV	P - I	F. <i>Ammi visnaga</i>
165	<i>Porpomiris campinensis</i> Carvalho, 1947	AI, BII	P (luz) - I	F.

MI.148



MI.149



MI.150



MI.151



MI.152



MI.153



MI.154



MI.155



Miridae: 148. *Platytulus platensis* - 149. *Prepops circummaculatus* - 150. *Prepops cruciferus* - 151. *Prepops cruciferoides* - 152. *Prepops enterianus* - 153. *Prepops flavicosta* - 154. *Prepops guaranianus* - 155. *Prepops luteiceps*

166	<i>Porpomiris picturatus</i> Berg, 1883	AI, AII, BI, CII, CIV, CV, DII	P (luz) - I	F. <i>Cortaderia selloana</i>
167	<i>Spartinomiris pampeanus</i> Carpintero y Estévez, 2001	BI, BII, BIII, CII, CIII, E	P - I	F. <i>Spartina densiflora</i> , <i>Spartina x longispica</i>
168	<i>Stenodema insuavis</i> (Stål, 1860)	AI, AII, BII, BIII, CIII, CIV, CV, DI, DII	P (luz) - I	F. <i>Nassella hyaline</i> , <i>Parthenium hysterothorus</i>
169	<i>Stenodema praecelsa</i> (Distant, 1891)	DII	P - I	F. <i>Festuca</i> sp. sobre el Cerro Curá-Malal (1000 m s.n.m.)
170	<i>Trigonotylus tenuis</i> (Reuter, 1893)	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIV	P (luz) - I	F. <i>Cynodon dactylon</i> , <i>Eleusine indica</i> , <i>Solanum tuberosum</i>

THAUMASTOCOROIDEA THAUMASTOCORIDAE Kirkaldy (TA)



1. *Thaumastocoris peregrinus*

MI.156



MI.157



MI.158



MI.159



MI.160



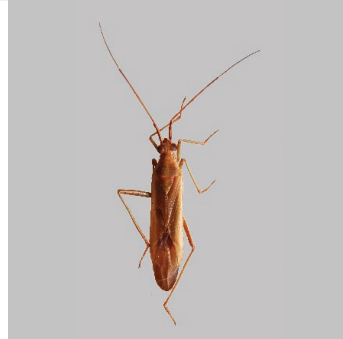
MI.161



MI.162



MI.163

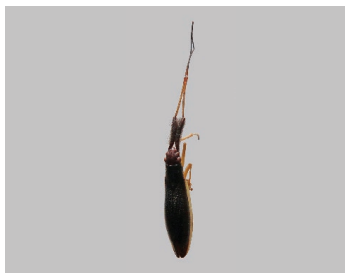


Miridae: 156. *Prepops procorrentinus* - 157. *Prepops univittatus* - 158. *Prepops wallersteini* - 159. *Prepops zetterstedti* - 160. *Collaria manoloi* - 161. *Collaria scenica* - 162. *Cynodonmiris costicollis* - 163. *Ophthalmomiris reuteri*

Pequeña familia con 3 representantes en la Argentina y sólo una especie en Buenos Aires de la subfamilia Thaumastocorinae, de 3 mm, que es una importante plaga de los eucaliptos. Existen otras 2 especies de la subfamilia Xylastodorinae, una de cuyas especies se encuentra en la palmera Yatay (*Butia yatay*) que llega como límite sur al centro-sur de la provincia de Entre Ríos por lo que eventualmente podría encontrársela en Buenos Aires.

THAUMASTOCORINAE Kirkaldy				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Thaumastocoris peregrinus</i> Carpintero y Dellapé, 2006	AI, AII, BI, BII, CIV	P (urb.) - I	F. <i>Eucalyptus camaldulensis</i> , <i>E. tereticornis</i> , <i>E. viminalis</i>

MI.164.1



MI.164.2



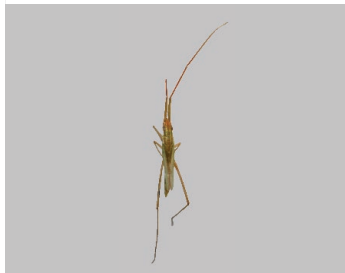
MI.165



MI.166



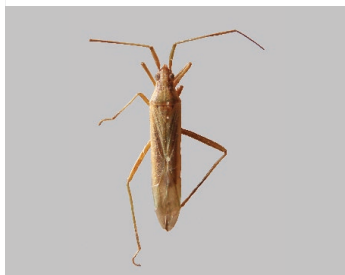
MI.167



MI.168



MI.169



MI.170



TH.1

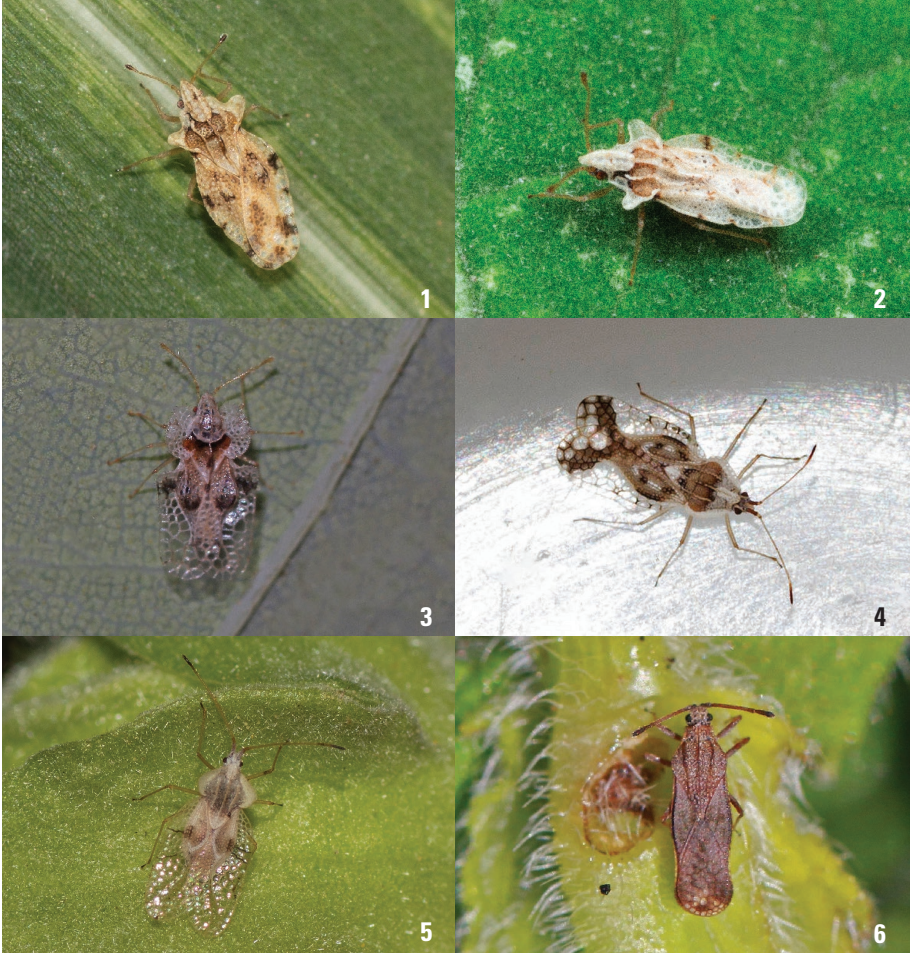


Miridae: 164.1 *Opisthocasis albocostata* (vista dorsal) - 164.2 *Opisthocasis albocostata* (vista lateral) - 165. *Porpomiris campinensis* - 166. *Porpomiris picturatus* - 167. *Spartinomiris pampeanus* - 168. *Stenodema insuavis* - 169. *Stenodema praecelsa* - 170. *Trigonotylus tenuis* / **Thaumastocoridae:** 1. *Thaumastocoris peregrinus*

9

Cimicomorpha 4

TINGOIDEA TINGIDAE Laporte (TI)



1. *Corythaica monacha* - 2. *Corythaica passiflorae* - 3. *Corythucha bonariensis* -
4. *Gargaphia brunfelsiae* - 5. *Gargaphia subpilosa* - 6. *Teleonemia forticornis*



7. *Teleonemia scrupulosa*

Las conocidas “chinches de encaje”, son especies de pequeño porte entre 2 y 4mm, con 39 representantes en la provincia, con dos nuevos registros distribucionales entre ellas, a los que se podrían agregar algún otro probable nuevo registro para la provincia de ejemplares que tenemos indeterminados. Varias especies de importancia para la agricultura.

1. Cabeza siempre sobrepasando el ápice del segmento antenal I.....**Cantacaderinae**
**Cantacaderinae**
 -. Cabeza nunca sobrepasando el ápice del segmento antenal I.....**Tinginae**

De esta familia, la única especie de la que no hemos encontrado materiales en nuestras colecciones, es *Corythaica pavonia* Ajmat, 2000. De ella podemos decir que es próxima a *Corythaica monacha* (Stål, 1860), con una vena cubital poco marcada, pero con los paranota (márgenes del pronoto), ampliamente redondeados como en el caso de *Corythaica cucullata* (Berg, 1879).

CANTACADERINAE Stål				
PHATNOMATINI Drake y Davis				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Eocader vegrandis</i> Drake y Hambleton, 1934		P, S - I	E
2	<i>Pampacader cicchinoi</i> Carpintero y Montemayor, 2005		P, S - I	E

TI.1



TI.2



TI.3



TI.4



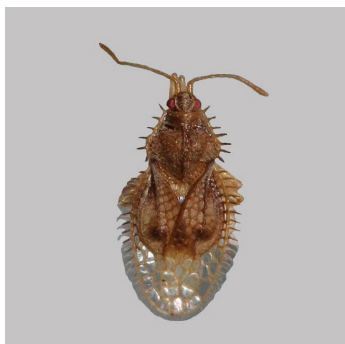
TI.5



TI.6



TI.7



TI.8



Tingidae: 1. *Eocader vegrandis* - 2. *Pampacader cicchinioi* - 3. *Phatnoma maculata* - 4. *Phatnoma vernoniae* - 5. *Baeotingis ogloblini* - 6. *Baeotingis vianai* - 7. *Carvalhotingis hollandi* - 8. *Coleopterodes brunnea*

3	<i>Phatnoma maculata</i> Monte, 1946		P, S - I	F.
4	<i>Phatnoma vernoniae</i> Drake y Humbleton, 1938		P, S - I	F.
TINGINAE Laporte				
TINGINI Drake				
5	<i>Baeotingis ogloblini</i> Drake y Poor, 1939	DII	P, S - I	F.
6	<i>Baeotingis vianai</i> Kormilev, 1955	DII	P, S - I	F.
7	<i>Carvalhotingis hollandi</i> (Drake, 1935)	BII	P - I	F. <i>Dolichandra ugnis-cati</i>
8	<i>Coleopterodes brunnea</i> Drake y Poor, 1938	CII	P - I	F. <i>Baccharis glutinosa</i>
9	<i>Coleopterodes liliputiana</i> (Signoret, 1863)	CII	P - I	F. <i>Baccharis glutinosa</i> , <i>Vachellia caven</i>
10	<i>Corythaica cucullata</i> (Berg, 1879)	AI, BI, DII	P - I	F. <i>Althaea rosea</i> , <i>Sphaeralcea miniata</i>
11	<i>Corythaica leprosa</i> Montemayor y Melo, 2012	BII	P - I	F.
12	<i>Corythaica monacha</i> (Stål, 1860)	AI, BI, BII, CIV, DII	P - I	F. <i>Abutilon megapotamicum</i> , <i>Pavonia sepium</i> , <i>Sida cordifolia</i> , <i>S. rhombifolia</i> , <i>Solanum granulolum-leprosum</i> , <i>S. lycopersicum</i>
13	<i>Corythaica passiflorae</i> (Berg, 1883)	AI, AII, AIII, BI, BII, DII	P - I	F. <i>Cayaponia bonariensis</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Passiflora coerulea</i> , <i>Ricinus communis</i> , <i>Sida rhombifolia</i> , <i>Solanum bonariense</i> , <i>S. lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>S. sisymbriifolium</i> , <i>S. tuberosum</i> (más otras 26 spp del género)

TI.9



TI.10



TI.11



TI.12



TI.13



TI.15



TI.16



TI.17



Tingidae: 9. *Coleopterodes liliputiana* - 10. *Corythaica cucullata* - 11. *Corythaica leprosa* -
12. *Corythaica monacha* - 13. *Corythaica passiflorae* - 15. *Corythucha bonaerensis* -
16. *Dictyla parmata* - 17. *Gargaphia bergi*

14	<i>Corythaica pavonia</i> Ajmat, 2000	DI	P - I	F. <i>Abutilon megapotamicum</i>
15	<i>Corythucha bonaerensis</i> Montemayor, 2009	BII	P - I	F. <i>Quercus robur</i>
16	<i>Dictyla parmata</i> (Distant, 1888)	AI, CII	P - I	F. <i>Varronia dichotoma</i>
17	<i>Gargaphia bergi</i> Monte, 1940	AI, AII, BII, CII, DI	P - I	F. <i>Ambrosia tenuifolia</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Ipomoea bonariensis</i> , <i>Mikania periplocifolia</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Prunus</i> <i>cerassus</i> , <i>P. persicae</i> , <i>Pyrus</i> <i>communis</i> , <i>Solanum</i> <i>tuberosum</i>
18	<i>Gargaphia brunfelsiae</i> Monte, 1938	AI, BI	P - I	F. <i>Brunfelsia australis</i>
19	<i>Gargaphia implicata</i> Drake y Hambleton, 1940	AI	P - I	F.
20	<i>Gargaphia iridiscens</i> Champion, 1897	CII	P - I	F. <i>Ambrosia tenuifolia</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Malva sylvestris</i>
21	<i>Gargaphia lunulata</i> (Mayr, 1865)	AII, CII	P - I	F. <i>Abelmoschus</i> <i>esculentus</i> , <i>Canavalia</i> <i>bonariensis</i> , <i>Ceiba</i> <i>speciosa</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Hibiscus striatus</i> , <i>Manihot</i> <i>grahamii</i> , <i>Passiflora</i> <i>coerulea</i> , <i>Phaseolus</i> <i>vulgaris</i> , <i>Pyrus communis</i> , <i>Rosa sp.</i>
22	<i>Gargaphia munda</i> (Stål, 1860)	BII	P - I	F. <i>Brunfelsia australis</i>
23	<i>Gargaphia oreades</i> Drake, 1928	AI, BI, BII, CII	P - I	F. <i>Cestrum parqui</i> , <i>Solanum argentinum</i> , <i>S.</i> <i>pseudocapsicum</i>

TI.18



TI.19



TI.20



TI.21



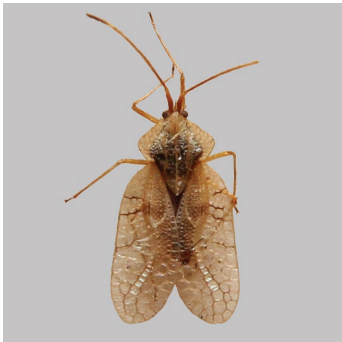
TI.22



TI.23



TI.24



TI.25



Tingidae: 18. *Gargaphia brunfelsiae* - 19. *Gargaphia implicata* - 20. *Gargaphia iridiscens* -
21. *Gargaphia lunulata* - 22. *Gargaphia munda* - 23. *Gargaphia oreades* - 24. *Gargaphia*
subpilosa - 25. *Gargaphia torresi*

24	<i>Gargaphia subpilosa</i> Berg, 1879	AI, AII, BI, BII, CI, CII, CIII, CIV, CV	P, N - I	F. <i>Abutilon</i> <i>megapotamicum</i> , <i>Ambrosia tenuifolia</i> , <i>Carduus acanthoides</i> , <i>Cynara scolymus</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Ipomoea bonariensis</i> , <i>Mikania periplocifolia</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Prunus cerasus</i> , <i>P.</i> <i>persicae</i> , <i>Pyrus communis</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. pseudocapsicum</i> , <i>S.</i> <i>tuberosum</i>
25	<i>Gargaphia torresi</i> Costa Lima, 1922	AII, CIII	P - I	F. <i>Abutilon</i> <i>megapotamicum</i> , <i>Althaea rosea</i> , <i>Glycine</i> <i>max</i> , <i>Gossypium</i> <i>hirsutum</i> , <i>Helianthus</i> <i>annuus</i> , <i>Hibiscus syriacus</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Malus</i> <i>sylvestris</i> , <i>Pelargonium</i> <i>zonale</i> , <i>Phaseolus</i> <i>vulgaris</i> , <i>Prunus cerasus</i> , <i>P. persicae</i> , <i>Pyrus</i> <i>communis</i> , <i>Solanum</i> <i>lycopersicum</i> , <i>S.</i> <i>tuberosum</i> , <i>Sphaeralcea</i> <i>bonariensis</i> , <i>Triumfetta</i> <i>semitriloba</i> , <i>Zinnia</i> <i>elegans</i> , <i>Zea mays</i>
26	<i>Gargaphia venosa</i> Drake y Poor, 1942	AI, BI	P - I	F.
27	<i>Leptobyrsa bruchi</i> Drake, 1928	AI, BI, BII, CV	P - I	F. <i>Baccharis salicifolia</i> , <i>Sagittaria montevidensis</i>
28	<i>Leptocysta notialis</i> Drake, 1948	CII	P, S - I	F.
29	<i>Leptocysta novatis</i> Drake, 1928	AII, BII, CII, CV	P, S - I	F. <i>Ipomoea batatas</i>
30	<i>Leptocysta</i> <i>sexnebulosa</i> (Stål, 1860)	AI, BI, CII	P, S - I	F. <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Mikania cordifolia</i> , <i>Vernonia echioides</i>
31	<i>Leptocysta tertia</i> Monte, 1946	CIV	P, S - I	F.
32	<i>Stephanitis pyrioides</i> (Scott, 1873)	BII	P - I	F. <i>Rhododendron</i> <i>indicum</i>

TI.26



TI.27



TI.28



TI.29



TI.30



TI.31



TI.32



TI.33



Tingidae: 26. *Gargaphia venosa* - 27. *Leptobyrsa bruchi* - 28. *Leptocysta notialis* - 29. *Leptocysta novatis* - 30. *Leptocysta sexnebulosa* - 31. *Leptocysta tertia* - 32. *Stephanitis pyrioides* - 33. *Teleonemia argentinensis*

33	<i>Teleonemia argentinensis</i> Drake y Poor, 1942	AI, AII	P - I	F.
34	<i>Teleonemia carmelana</i> (Berg, 1892)	AI, BII	P - I	F. <i>Lantana camara</i> , <i>Verbena intermedia</i>
35	<i>Teleonemia forticornis</i> Champion, 1898	AI, AII, AIII, BI	P - I	F. <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Verbena bonariensis</i>
36	<i>Teleonemia inornata</i> Monte, 1941	AIII	P - I	F.
37	<i>Teleonemia proluxa</i> (Stål, 1860)	AI, BII, CV	P - I	F. <i>Lantana camara</i>
38	<i>Teleonemia scrupulosa</i> Stål, 1873	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	F. <i>Lantana camara</i> , <i>L. montevidensis</i> , <i>Xanthium spinosum</i>
39	<i>Teleonemia validicornis</i> Stål, 1872	AII, BII	P - I	F. <i>Jacaranda mimosifolia</i> , <i>Lantana camara</i>

VIANAIDIDAE Kormilev (VI)

Esta pequeña familia de Tingoideos carentes de ojos, se encuentra representada en el país por sólo esta especie y que se encuentra sólo en el norte de la provincia. Existe la descripción original de ejemplares colectados en el Tigre y una segunda observación hecha por el primer autor en suelos inundables en la reserva de Punta Lara. Poco se sabe de la biología de esta especie de pequeño porte (2 mm) de la que hay una decena de otras especies en el Neotrópico.

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Anommatocoris coleopteratus</i> (Kormilev, 1955)	AI, AII	S - I	F. En nidos de hormiga podadora (<i>Acromyrmex lundii</i>) y en hojarasca

TI.34



TI.35



TI.36



TI.37



TI.38



TI.39



VI.1



Tingidae: 34. *Teleonemia carmelana* - 35. *Teleonemia forticornis* - 36. *Teleonemia inornata* - 37. *Teleonemia prolixa* - 38. *Teleonemia scrupulosa* - 39. *Teleonemia validicornis* /
Vianaididae: 1. *Anommatocoris coleopteratus*

10

Pentatomomorpha 1

ARADOIDEA ARADIDAE Amyot y Serville (AR)



1. *Mezira granuliger* - 2. *Mezira neonigripennis*

Sólo 9 especies representan el actual elenco para la provincia de Buenos Aires. Una nueva especie que tenemos en manos y algún nuevo registro distribucional podrían agregarse en el futuro a esta lista. Su particular aspecto (aplana-dos dorsoventralmente) les permite vivir bajo la corteza de árboles y arbustos. Sus hábitos alimenticios, en particular para las especies locales, es poco conocido. De hecho no existe ningún registro escrito de sus plantas huésped. Hay especies de esta familia que son micetófagas. Son de un porte de entre 2 y 5 mm.

1. Labio que surge del área abierta de las búculas (“atrio abierto”); orificio de la glándula odorífera dorso-abdominal o cicatriz anterior, no o solo ligeramente desplazada posteriormente.....**Aneurinae**

- El labio surge de un área casi cerrada de las búculas (“atrio cerrado”); apertura del primer orificio (o cicatriz) de la glándula odorífera dorso-abdominal desplazada posteriormente al margen medio o posterior del segmento IV.....2

4. Orificios de las glándulas odoríferas metapleurales con un área de evaporación bien desarrollada, generalmente en forma de canal, que se extiende hasta el margen lateral de la metapleura; cuerpo generalmente no granuloso dorsalmente.....**Mezirinae**

4'. Ausencia de orificios metapleurales de las glándulas odoríferas; área de evaporación indistinta; cuerpo a veces dorsalmente con gránulos.....**Aradinae**

ANEURINAE Douglas y Scott				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Aneurosoma dissimile</i> (Bergroth, 1889)	AII	C - I	F, M?
2	<i>Iralunelus subdipterus</i> (Burmeister, 1835)	AI	C - I	F, M?
ARADINAE Amyot y Serville				
3	<i>Aradus angustellus</i> (Blanchard, 1852)	AII, CIII	C - I	F, M?
4	<i>Aradus penningtoni</i> Drake, 1942	AII, BII, CIV, CV, DII	C - I	F, M?
MEZIRINAE Oshanin				
5	<i>Mezira bonaerensis</i> Kormilev, 1960	AII, CIV	C - I	F, M?
6	<i>Mezira granuliger</i> (Stål, 1860)	AI, BI, BII	C - I	F, M?
7	<i>Mezira neonigripennis</i> Kormilev, 1953	AI, AII	C - I	F, M?
8	<i>Mezira reuteri</i> (Bergroth, 1886)	AII, BII	C - I	F, M?
9	<i>Neuroctenus centralis</i> (Berg, 1879)	AI, AII	C - I	F, M?

AR.1



AR.2



AR.3



AR.4



AR.5



AR.6



AR.7



AR.8



AR.9

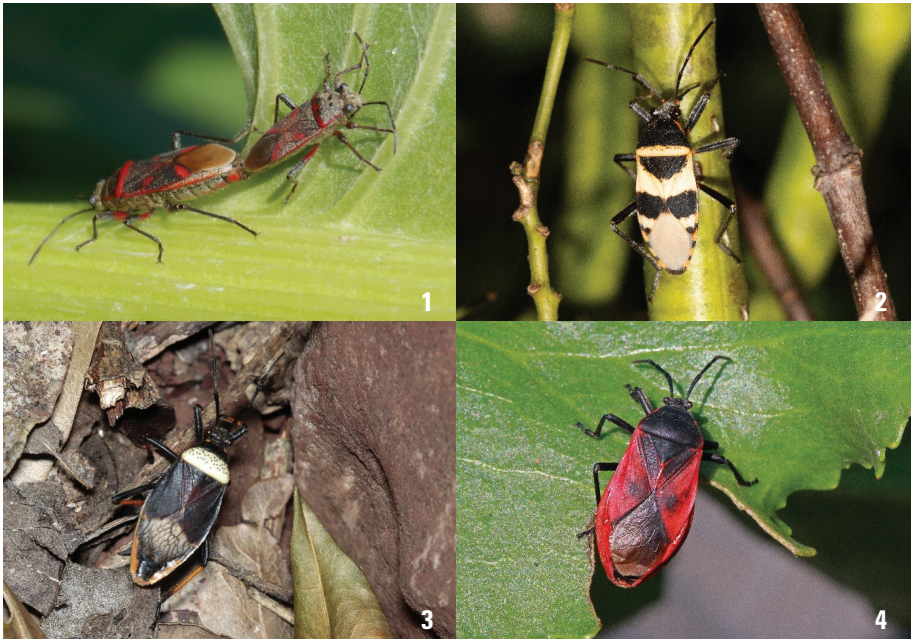


Aradidae: 1. *Aneurosoma dissimile* - 2. *Iralunelus subdipterus* - 3. *Aradus angustellus* -
4. *Aradus penningtoni* - 5. *Mezira bonaerensis* - 6. *Mezira granuliger* - 7. *Mezira neonigripennis*
misionensis - 8. *Mezira reuteri* - 9. *Neuroctenus centralis*

11

Pentatomomorpha 2

PYRRHOCOROIDEA LARGIDAE Amyot y Serville (LA)



1. *Acinocoris lunaris* - 2. *Largus fasciatus* - 3. *Largus humilis* - 4. *Largus rufipennis*

Primer registro distribucional del género *Acinocoris* para la provincia y dos nuevos registros de especies. Además del mismo, se encuentran otras 4 especies del género *Largus*, las más distribuidas en el país. Muy habituales de ver, en particular caminando por el suelo del bosque ribereño rioplatense. Especies encontradas en un gran número de cultivos y por toda la provincia. De un porte de entre 10 y 15 mm.

LARGINAE Amyot y Serville				
LARGINI Amyot y Serville				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Acinocoris lunaris</i> (Gmelin, 1787)	AI	P - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Jacaranda mimosifolia</i> , <i>Lactuca sativa</i>
2	<i>Largus fasciatus</i> Blanchard, 1843	AI, AIII, BII, CI, DI, DII	P, S - I	F. <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Cynara cardunculus</i> , <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>I. cairica</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Phoeniculum vulgare</i> , <i>Prunus persicae</i> , <i>Salpichroa origanifolia</i> , <i>Senecio pterophorus</i> , <i>Solanum melongena</i> , <i>Zea mays</i>
3	<i>Largus humilis</i> (Drury, 1782)	AI, BI	P, S - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Ipomoea batatas</i>
4	<i>Largus rufipennis</i> Laporte, 1833	AI, AII, AIII, BII, CIII, CIV, CV, DI, DII	P, S - I	F. <i>Allium sativum</i> , <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Cichorium intybus</i> , <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Daucus carota</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Lactuca sativa</i> , <i>Lantana megapotamica</i> , <i>Muehlenbeckia sagittifolia</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Salpichroa origanifolia</i> , <i>Senecio brasiliensis</i> , <i>S. pterophorus</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Sphaeralcea bonariensis</i> , <i>Vachellia caven</i>
5	<i>Largus trochanterus</i> Signoret, 1862	AII	P, S - I	F.

LA.1.1



LA.1.2



LA.2



LA.3



LA.4



LA.5



PY.1



PY.2



PY.3



Largidae: 1.1 *Acinocoris lunaris*. Hembra - 1.2 *Acinocoris lunaris*. Macho - 2. *Largus fasciatus* -
3. *Largus humilis* - 4. *Largus rufipennis* - 5. *Largus trochanterus* /
Pyrrhocoridae: 1. *Dysdercus albofasciatus* - 2. *Dysdercus chaquensis* - 3. *Dysdercus ruficollis*

PYRRHOCORIDAE Amyot y Serville (PY)



1. *Dysdercus albofasciatus*

En la provincia se encuentran 3 especies de “chinches tintóreas”, como llaman a los *Dysdercus*. Tienen importancia para la agricultura, en particular en el norte del país. Las especies bonaerenses se distribuyen en el norte de la provincia, debido a que es una familia con representantes de estirpe tropical o subtropical. Su porte va de 10 a 15 mm.

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Dysdercus albofasciatus</i> Berg, 1878	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	F. <i>Celtis tala</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Ligustrum sinense</i> , <i>Pavonia hastata</i> , <i>P. sepium</i> , <i>Phytolacca dioica</i> , <i>Rhaphisalis lumbricoides</i> , <i>Sida cordifolia</i> , <i>Tilia cordata</i> , <i>Tillandsia aeranthös</i>
2	<i>Dysdercus chaquensis</i> Freiberg, 1948	AI, AII, AIII, BI, BII, CIII	P - I	F. <i>Citrus medica</i> , <i>C. x aurantium</i> (grupo pomelo), <i>Capsicum annum</i> , <i>Ceiba speciosa</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Jacaranda mimosifolia</i> , <i>Lactuca sativa</i> , <i>Malvastrum coromandelianum</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Pavonia hastata</i> , <i>P. sepium</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Pinus pinaster</i> , <i>Sida rhombifolia</i> , <i>S. spinosa</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Sphaeralcea bonariensis</i> , <i>Zea mays</i>
3	<i>Dysdercus ruficollis</i> (Linnaeus, 1764)	AII, AIII, BII, CII	P - I	F. <i>Ceiba speciosa</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Hibiscus striatus</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Pavonia sepium</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>Xanthium spinosum</i>

12

Pentatomomorpha 3

LYGAEOIDEA ARTHENEIDAE Stål (AR)

Artheneidae es una pequeña familia de Heteroptera que comprende tres subfamilias con siete géneros y 21 especies todas originariamente de distribución Paleártica. *Holcocranum saturejæ* (Kolenati, 1845), el “cattail bug” o chinche de la totora, coloniza un área relativamente grande en Europa, Asia y el norte de África, extendiéndose luego al África tropical llegando hasta el sur del continente africano. La especie se reportó por primera vez en América del Norte en 1985 y se estableció allí. Esta especie mide entre 3-3,5 mm. Ahora acaba de aparecer por primera vez en el Neotrópico aquí (Carpintero *et al.*, 2021), en la Reserva Santa Catalina convirtiéndose así en la familia 36 de nuestra fauna provincial.

ARTHENEINAE Stål				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Holcocranum saturejæ</i> (Kolenati, 1845)	BII	P - I	F. Sobre <i>Typha angustifolia</i> y <i>T. latifolia</i>

BERYTIDAE Fieber (BE)



1. *Jalysus sobrinus*

De las 8 especies conocidas para el país, 5 se encuentran en la provincia. Se agrega aquí por primera vez para la provincia a *Gampsocoris tuberculatus* y a la tribu a la que pertenece, Gampsocorini. Especies de entre 4 y 7,5 mm. Se los considera fitófagos, pero eventualmente tienen hábitos depredadores.

1. Peritrema ostiolar liso, extendido por sobre un surco alargado o espina digitiforme.....**Metacanthinae**

- Peritrema ostiolar alineado con placas escamosas aplanadas que se extiende por sobre una estructura en forma de bolsa o canal odorífero y surco completamente ausentes.....**Gampsocorinae**.....2

2. Peritrema ostiolar presente; cada lado del collar del pronoto con una espina erecta o tubérculo.....**Gampsocorini**

- Peritrema ostiolar ausente; pronoto con espinas o tubérculos pero nunca una a cada lado del collar**Hoplinini**

GAMPSOCORINAE Southwood y Leston				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
GAMPSOCORINI Southwood y Leston				
1	<i>Gampsocoris tuberculatus</i> (Štusák, 1966)	AI		F - D. Sobre plantas con hojas glandulosas
HOPLININI Henry				
2	<i>Hoplinus spinosissimus</i> (Signoret, 1863)	AII		F - D. Sobre plantas con hojas glandulosas
3	<i>Metajalysus horvathi</i> Štusák, 1977	DII		F - D. <i>Cucumis</i> sp., <i>Salpichroa origanifolia</i>

AR.1.1



AR.1.2



BE.1



BE.2



BE.3



BE.4



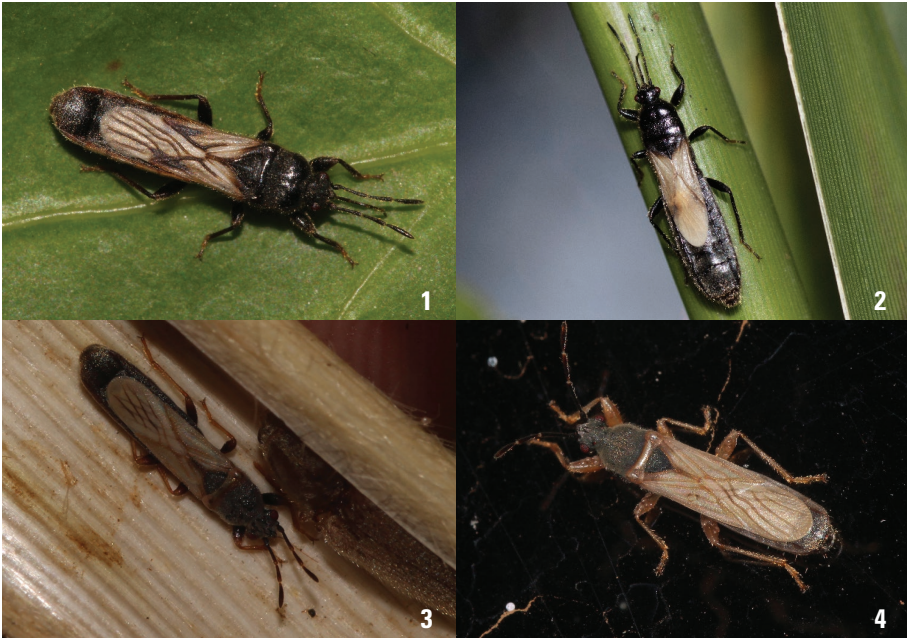
BE.5



Artheneidae: 1.1 *Holcocranum saturejae* - 1.2 *Holcocranum saturejae* /
Berytidae: 1. *Gampsocoris tuberculatus* - 2. *Hoplinus spinosissimus* -
3. *Metajalysus horvathi* - 4. *Jalysus macer* - 5. *Jalysus sobrinus*

METACANTHINAE Douglas y Scott				
METACANTHINI Douglas And Scott				
4	<i>Jalysus macer</i> (Stål, 1859)	AII		F - D. Sobre plantas con hojas glandulosas
5	<i>Jalysus sobrinus</i> Stål, 1862	AI, AII, AIII, BII		F - D. <i>Abutilon grandifolium</i> , <i>Lantana camara</i> , <i>Modiolastrum malvifolium</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> . Algunos miembros del género <i>Jalysus</i> pueden alimentarse de huevos de polillas, como los de <i>Heliothis virescens</i> (bugguide.net/node/view/103911)

BLISSIDAE Stål (BL)



1. *Ischnodemus bosqi* - 2. *Ischnodemus grossinigrus*
3. *Ischnodemus signoretii* - 4. *Ischnodemus staliellus*

BL.1



BL.2



BL.3



BL.4



BL.5



BL.6



BL.7



BL.8



Blissidae: 1. *Blissus bosqi* - 2. *Blissus parasitaster* - 3. *Blissus richardsoni* -
4. *Ischnodemus antennatus* - 5. *Ischnodemus bosqi* - 6. *Ischnodemus grossinigrus* -
7. *Ischnodemus oblongus* - 8. *Ischnodemus signoretii*

Una docena de especies citadas para la provincia, bien distribuida en toda su extensión. Muy probablemente se encuentren otros 4-5 nuevos registros distribucionales, en particular del muy diverso género *Ischnodemus*, al revisar bien las colecciones. Sus especies varían entre 3 y 6 mm.

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Blissus bosqi</i> Drake, 1937	AI, AII, AIII, BII	P, S - I	F. <i>Stenotaphrum secundatum</i>
2	<i>Blissus parasitaster</i> (Bergroth, 1903)	AI, AII, BI, BII, BIII, DII	P, S - I	F. En hormigueros
3	<i>Blissus richardsoni</i> Drake, 1940	AII, DII	P, S - I	F. En hormigueros
4	<i>Ischnodemus antennatus</i> Slater y Wilcox, 1969	AI	P - I	F. Poaceae cespitosas
5	<i>Ischnodemus bosqi</i> Slater y Wilcox, 1969	AI, AII, AIII, BI, CIV	P - I	F. <i>Cortaderia selloana</i>
6	<i>Ischnodemus grossinigrus</i> Slater y Wilcox, 1969	AI, BI, BII	P - I	F. Poaceae cespitosas
7	<i>Ischnodemus oblongus</i> (Fabricius, 1803)	AI, AII	P - I	F. Poaceae cespitosas
8	<i>Ischnodemus signoretii</i> Berg, 1883	AI, AIII, BIII, CII, CIV	P - I	F. <i>Schoenoplectus americanus</i>
9	<i>Ischnodemus spatulatus</i> Slater y Wilcox, 1969	AI, AII, BI, BII	P - I	F. Poaceae cespitosas
10	<i>Ischnodemus staliellus</i> Slater y Wilcox, 1969	AI, AII, BII	P - I	F. <i>Cortaderia selloana</i>
11	<i>Ischnodemus stalii</i> (Signoret, 1857)	AI, AII	P - I	F. <i>Eryngium paniculatum</i> .
12	<i>Patritiodemus dilutipes</i> (Stål, 1860)	AII	P - I	F. Poaceae cespitosas

COLOBATHRISTIDAE Stål (CL)



1. *Trichocentrus vianai*

BL.9



BL.10



BL.11



BL.12



CO.1



CO.2.1



CO.2.2



CY.1



Blissidae: 9. *Ischnodemus spatulatus* - 10. *Ischnodemus staliellus* - 11. *Ischnodemus stalii* - 12. *Patritodemus dilutipes* / **Colobathristidae:** 1. *Trichocentrus gibbosus* - 2.1 *Trichocentrus vianai* (vista dorsal) - 2.2 *Trichocentrus vianai* (vista lateral) / **Cymidae:** 1. *Cymodema breviceps*

Dos de las tres especies citadas para el país se encuentran en la provincia. Es una familia de especies de distribución tropical por lo que llegan aquí sólo hasta las costas del Paraná y el Río de la Plata. Sus tamaños oscilan entre 5 y 7 mm.

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Trichocentrus gibbosus</i> Horváth, 1904	AII	P - I	F. Poaceae
2	<i>Trichocentrus vianai</i> Kormilev, 1949	AI	P - I	F. Poaceae

CYMIDAE Baerensprung (CM)

Una sola especie presente en la provincia. Muy fácil de encontrar sobre distintas especies de Cyperaceae. Su tamaño es de alrededor de 3,5 mm.

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Cymodema breviceps</i> Stål, 1868	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CIV	P - I	F. <i>Androtrichum trigynum</i> , <i>Cyperus eragrostis</i>

GEOCORIDAE Dahlbom (GE)

Se conocen en la provincia 3 especies de un solo género, *Geocoris*, y existen otras 3 inéditas del mismo género. Son depredadores generalistas, es decir que no tienen preferencia por alguna presa, siempre que sean de menor tamaño. Sus tamaños varían entre 3 y 4 mm.

GEOCORINAE Dahlbom				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Geocoris callosulus</i> Berg, 1878	AII, DI	P - II	D. Pequeños artrópodos sobre plantas. <i>Chenopodium quinoa</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Solanum tuberosum</i>
2	<i>Geocoris pallipes</i> Stål, 1859	AI, AIII, CII	P - II	D. Pequeños artrópodos sobre plantas. <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Solanum tuberosum</i>
3	<i>Geocoris ventralis</i> (Fieber, 1861)	DI	P - II	D. Pequeños artrópodos sobre plantas

GE.1



GE.2



GE.3



LY.1



LY.2



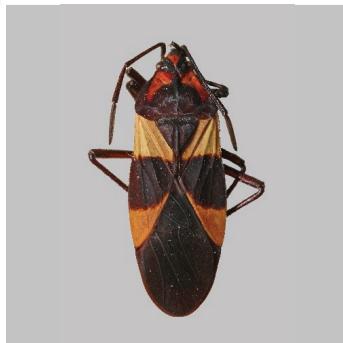
LY.3



LY.4



LY.5



Geocoridae: 1. *Geocoris callosulus* - 2. *Geocoris pallipes* - 3. *Geocoris ventralis* /
Lygaeidae: 1. *Acroleucus coxalis* - 2. *Lygaeus alboornatus* - 3. *Ochrimnus cinctipennis* -
4. *Oncopeltus unifasciatellus* - 5. *Oncopeltus bergianus*

LYGAEIDAE Schilling (LG)



1. *Acroleucus coxalis* - 2. *Lygaeus alboornatus* - 3. *Ochrimnus cinctipennis*
4. *Oncopeltus unifasciatellus* - 5. *Torvochrimnus poeyi* - 6. *Nysius simulans*

Once especies conocidas para la provincia, una de ellas es un nuevo registro para Buenos Aires. Especies muy habituales de ver y muchas de ellas bien distribuidas por el país. De importancia para la agricultura, en particular los Orsillinae. Sus especies son de un porte variado entre 3 y 15 mm.

1. Coloración por lo general con colores vivos, rojo, naranja amarillo; la mayoría de las especies casi glabras.....**Lygaeinae**
- Coloración gris opaco a castaño amarillento; especies pubescentes.....**Orsillinae**.....2
2. Márgenes laterales del corio rectos en la mayor parte de su longitud, al menos hasta el nivel del ápice de la comisura claval; conexivo a menudo expuesto lateralmente al corio.....**Orsillini**
- Márgenes laterales del corio a menudo expandidos desde la base, nunca rectos más allá del nivel del ápice del escutelo; conexivo no expuesto lateralmente al corio.....3
- 3- Márgenes laterales del corio con *estridulitrum* formado por fina hilera de surcos y bordes.....**Metrargini**
- Márgenes laterales del corio sin estructuras estridulatorias.....**Nysiini**

LYGAEINAE Schilling				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Acroleucus coxalis</i> (Stål, 1860)	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	F. <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Lycium cestroides</i>
2	<i>Lygaeus alboornatus</i> Blanchard, 1852	AI, AII, AIII, BI, BII, CIV, DI, DII	P - I	F. Apocynaceae. <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Lycium chilense</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i>
3	<i>Ochrimnus (Phaeochrimnus) cinctipennis</i> (Stål, 1860)	AI, AII, BI, CV	P - I	F. <i>Cortaderia selloana</i>
4	<i>Oncopeltus (Erythrischius) unifasciatellus</i> Slater, 1833	AI, AII, BII, BIII, CII, CV, DI	P - I	F. Sobre Apocynaceae con preferencia por <i>Araujia sericifera</i> , <i>Morrenia odorata</i> y <i>Hoya carnosa</i>
5	<i>Oncopeltus (Oncopeltus) bergianus</i> Kirkaldy, 1878	AI, AII, BII, BIII, CIII	P - I	F. Sobre Apocynaceae con preferencia por <i>Araujia sericifera</i> y <i>Morrenia odorata</i>
6	<i>Torvochrimnus poeyi</i> (Guérin, 1838)	AI, AII, AIII, BII	P - I	F.

LY.6



LY.7



LY.8



LY.9



LY.10



LY.11



NI.1



Lygaeidae: 6. *Torvochromnus poeyi* - 7. *Xyonysius californicus* - 8. *Xyonysius major* -
9. *Balionysius maculatus* - 10. *Neortholomus gibbifer* - 11. *Nysius simulans* /
Ninidae: 1. *Cymoninus notabilis*

ORSILLINAE Stål				
METRARGINI Kirkaldy				
7	<i>Xyonysius californicus</i> (Stål, 1859)	AII, BII	P - II	F. <i>Senecio pterophorus</i> , <i>Buddleja thyrsoides</i>
8	<i>Xyonysius major</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BI, BII	P - II	F. <i>Citrullus lanatus</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Lactuca sativa</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Solanum melongena</i> , <i>S. tuberosum</i>
9	<i>Balionysius maculatus</i> Ashlock 1967	DI	P - II	F. <i>Prosopis flexuosa</i>
ORSILLINI Stål				
10	<i>Neortholomus gibbifer</i> (Berg, 1892)	AI, AII, BI, BII, CIV	P - II	F. <i>Salvia hispanica</i>
NYSIINI Uhler				
11	<i>Nysius simulans</i> Stål, 1859	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CIII, CIV, CV, DI, DII	P (luz) (urb) - II	F. <i>Carduus acanthoides</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Chenopodium quinoa</i> , <i>Chrysanthemum parthenium</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helminthotheca echioidea</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Lactuca sativa</i> , <i>Linum usitatissimum</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phoeniculum vulgare</i> , <i>Pluchea sagittalis</i> , <i>Salvia hispanica</i> , <i>Solanum tuberosum</i> , <i>Trifolium repens</i> , <i>Triticum aestivum</i> , <i>Vicia fava</i> , <i>Xanthium cavanillesii</i> , <i>Zea mays</i>

NINIDAE Barber (NI)

Primera cita para la provincia de esta familia de muy pocas especies. En la Argentina existen 2 géneros con 3 especies. El ejemplar fue colectado en la Reserva Municipal Ramallo (Ramallo), en el extremo norte de la provincia. Su tamaño es de unos 3,5 mm.

OX.1



OX.2



OX.3



OX.4



PA.1



PA.2



RH.1



RH.2



Oxycarenidae: 1. *Anomaloptera coleopteroides* - 2. *Anomaloptera leucocnemis* - 3. *Notocoderus argentinus* - 4. *Oxycareus hyalinipennis* / **Pachygrontidae:** 1. *Dedancala meridionalis* - 2. *Phlegyas patruelis* / **Rhyparochromidae:** 1. *Antillocoris* sp - 2. *Cistalia signoretii*

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Neoninus illustris</i> (Kormilev, 1955)	AI, BII	P - I	F. <i>Cyperus esculentus</i>

OXYCARENIDAE Stål (OX)



1. *Oxycarenus hyalinipennis*

Cuatro especies en la provincia distribuidas en 3 géneros. En Argentina existe una especie más, por lo que la provincia tiene una buena representación de la familia. Sus especies se alimentan de semillas sobre las plantas pero justamente 3 de las 4 especies de Buenos Aires son **geófilas** (que viven en el suelo). *Oxycarenus hyalinipennis* es introducida y una importante plaga de Malvaceae. Sus tamaños varían entre 2,5 mm y 3,5 mm.

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Anomaloptera coleopteroides</i> Kormilev, 1950	AI	S - I	F.
2	<i>Anomaloptera leucocnemis</i> (Berg, 1879)	CII, CIV, CV	S - I	F.
3	<i>Notocoderus argentinus</i> Henry y Dellapé, 2009	CV, DII	S - I	F.
4	<i>Oxycarenus hyalinipennis</i> (Costa, 1843)	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	F. <i>Abutilon grandifolium</i> , <i>Calendula officinalis</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Salvia hispanica</i> , <i>Sphaeralcea bonariensis</i>

RH.3



RH.4



RH.5



RH.6



RH.7



RH.8



RH.9



RH.10



Rhyparochromidae: 3. *Cryphula australis* - 4. *Cryphula dubia* - 5. *Esuris terginus* -
6. *Lipostemmata humeralis* - 7. *Lipostemmata major* - 8. *Lipostemmata scutellatus* -
9. *Neopetissius perplexus* - 10. *Stictolethaeus inerme*

PACHYGRONTHIDAE Stål (PA)

Sólo 2 especies de 2 géneros presentes en la provincia. En la Argentina hay 3 géneros con 6 especies. Su tamaño varía entre 3 y 5 mm. Se alimentan de semillas de monocotiledóneas, en particular de Poaceae y Cyperaceae.

1. Primer segmento antenal largo, sobrepasa ampliamente el ápice del clípeo, tanto o más largo que los demás segmentos.....**Pachygronthinae**

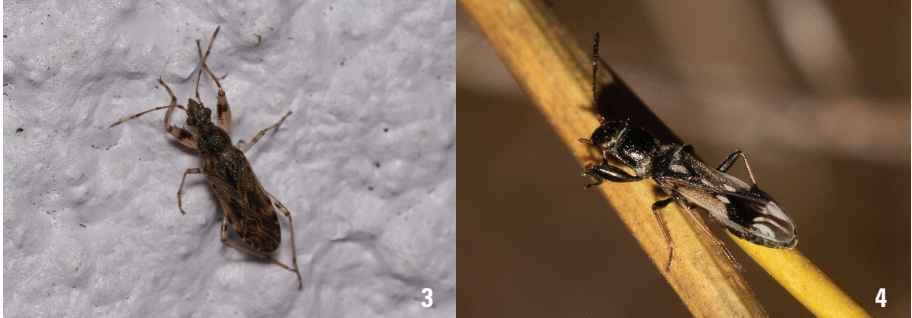
- Primer segmento antenal corto, no sobrepasa o apenas alcanza el ápice del clípeo, mucho más corto que los demás segmentos.....**Teracriinae**

PACHYGRONTHINAE Stål				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Oedancala meridionalis</i> Stål, 1874	AI	P - I	F. <i>Gossypium hirsutum</i>
TERACRIINAE Stål				
2	<i>Phlegyas patruelis</i> Berg, 1883	AII, BII, CII	P - I	F.

RHYPAROCHROMIDAE Amyot y Serville (RY)



1. *Cryphula dubia* - 2. *Baranowskiobius bimaculatus*



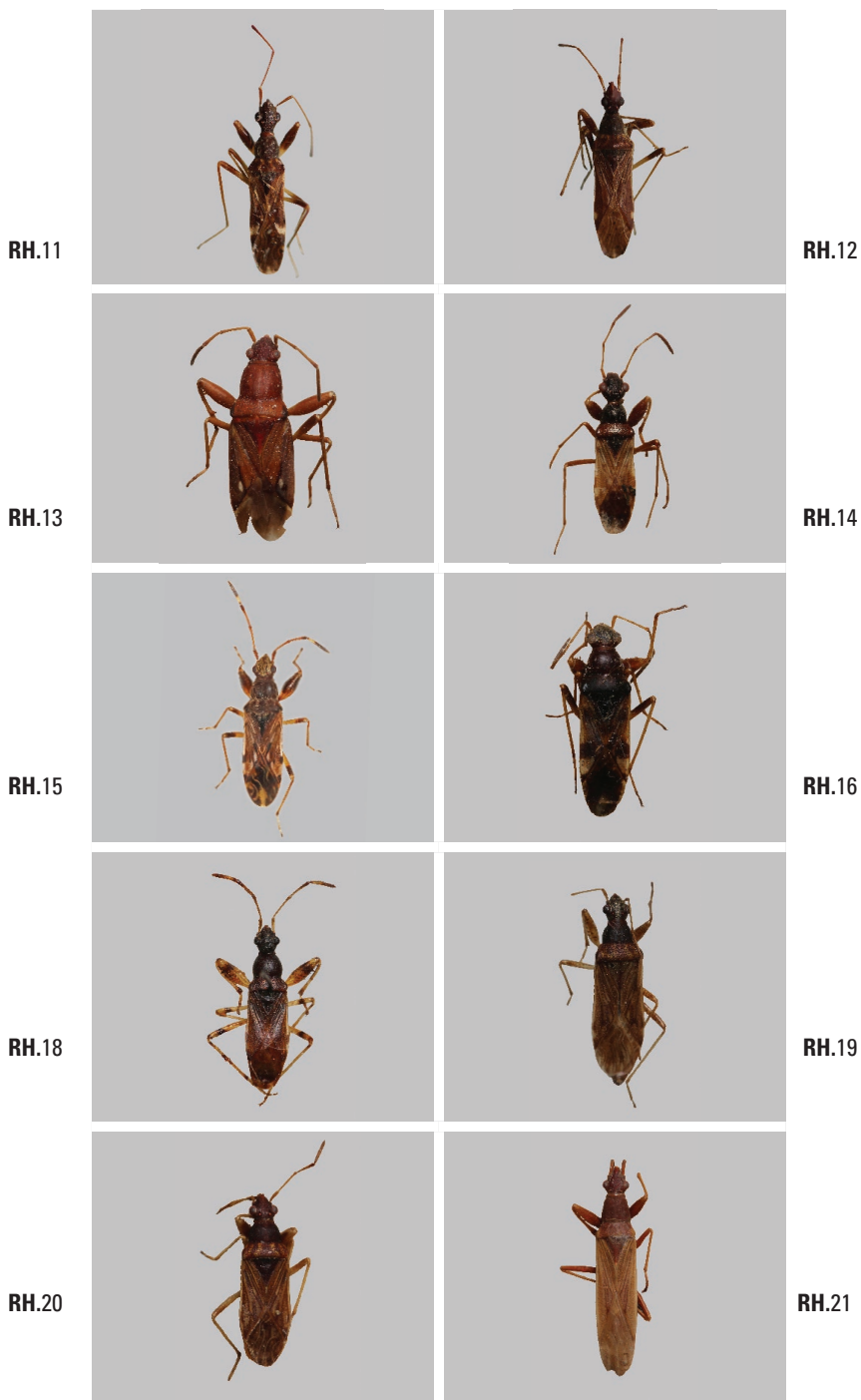
3. *Paisana brachialis* - 4. *Pseudoparomius slateri*

Encontramos 30 especies de esta familia, la más numerosa de los Lygaeoidea, presentes en la provincia, entre ellas una especie indeterminada, probablemente del género *Prytanes*. La mayoría de ellas se alimentan de semillas en el suelo, raramente sobre las plantas. Presentan también el particular género *Lipostemmata* cuyos integrantes son los únicos considerados acuáticos fuera de los Gerromorpha y los Nepomorpha. Sus tamaños varían entre 2 y 7 mm.

1. Espiráculos abdominales II a IV localizados dorsalmente.....2
 - Todos los espiráculos abdominales localizados ventralmente.....3
2. Márgenes laterales del pronoto redondeados; laterotergitos abdominales internos ausentes.....**Myodochini**
 - Márgenes laterales del pronoto aplanados; laterotergitos abdominales internos presentes.....**Udeocorini**
3. Cabeza con uno o dos parches iridiscentes ubicados dorsalmente en su base, a veces algo ocultos bajo el pronoto.....**Lethaeini**
 - Cabeza sin parches iridiscentes.....4
4. Pequeños, menores a 5 mm de longitud; margen apical del corio cóncavo; laterotergitos abdominales internos presentes.....**Antillocorini**
 - De mayor tamaño, mayores a 5 mm de longitud; margen apical del corio recto; laterotergitos abdominales internos ausentes.....**Ozophorini**

De esta familia, la única especie de la que no tenemos materiales en nuestras colecciones, es *Neopamera platana* (Bergroth, 1894). En la descripción original, el autor compara a esta especie con *Paromius longulus* (Dallas, 1852) y con *Paisana brachialis* (Stål, 1860), de las que dice que tiene la forma del primero y la coloración del segundo, pero diferenciándose de ambos por sus “puntuaciones dorsales características”. Sólo se conoce al tipo y no hay claras referencias a esta especie por lo que la incorporamos a este listado con ciertas dudas sobre su verdadera identidad.

RHYPAROCHROMINAE Amyot y Serville				
ANTILLOCORINI Ashlock				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Antillocoris</i> sp.	AI, AII, AIII, BII, CV	S (luz) - I	F.
LETHAEINI Stål				
2	<i>Cistalia signoretii</i> (Guérin-Méneville, 1857)	AI, AII, BI, BII, CIV	S (luz) - I	F.
3	<i>Cryphula australis</i> (Berg, 1884)	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIII, CIV, CV, DII	S - I	F. Con semillas de <i>Geoffroea decorticans</i> y en suelo debajo de <i>Myrsine laetevirens</i>
4	<i>Cryphula dubia</i> (Berg, 1883)	AI, CII, CIV	S - I	F.
5	<i>Esuris terginus</i> (Stål, 1860)	CIV	S - I	F.
6	<i>Lipostemmata humeralis</i> Berg, 1879	AI, AII, BII	P - I	F. <i>Eichhornia crassipes</i>
7	<i>Lipostemmata major</i> Ashlock, 1970	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	F. En vegetación acuática
8	<i>Lipostemmata scutellatus</i> Ashlock, 1970	AI, AII, BII	P - I	F. En vegetación acuática
9	<i>Neopetissius perplexus</i> O'Donnell, 2001	AI, AII, BII	S - I	F.
10	<i>Stictolethaeus inerme</i> (Berg, 1883)	AI, AII, BI, BII, CIV, CV, DII	S - I	F.
MYODOCHINI Blanchard				
11	<i>Baranowskiobius bimaculatus</i> Dellape, Melo y Henry, 2016	AI, AII, BI, BII, BIII, CII,	P (luz) - I	F.
12	<i>Baranowskiobius elegans</i> (Walker, 1873)	CII	S - I	F.



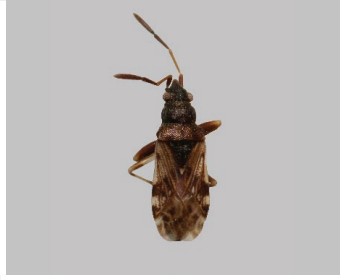
Rhyparochromidae: 11. *Baranowskiobius bimaculatus* - 12. *Baranowskiobius elegans* - 13. *Bergicoris albimaculus* - 14. *Erlacda argentinensis* - 15. *Neopamera albocincta* - 16. *Neopamera bilobata* - 18. *Paisana brachialis* - 19. *Paisana maculata* - 20. *Paisana pampeana* - 21. *Paromius longulus*

13	<i>Bergicoris albimaculus</i> (Berg, 1878)	CII	S - I	F. <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Nicotiana tabacum</i>
14	<i>Erlacda argentinensis</i> Dellapé y Melo, 2004	AI, AII, AIII, BI, BII, CII, CIV, CV, DII	S (luz) - I	F.
15	<i>Neopamera albocincta</i> Barber, 1953	BII	S - I	F.
16	<i>Neopamera bilobata</i> (Say, 1831)	AI, AII, BII, CIV	S - I	F. <i>Solanum lycopersicum</i>
17	<i>Neopamera platana</i> (Bergroth, 1894)	BII	S - I	F.
18	<i>Paisana brachialis</i> (Stål, 1860)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CIV, CV	S (luz) - I	F. <i>Aloysia polystachya</i>
19	<i>Paisana maculata</i> Dellapé, 2008	CIV, CV	S (luz) - I	F.
20	<i>Paisana pampeana</i> Dellapé, 2008	AI, AII, BI, BII, CIV, DI, DII	S (luz) - I	F.
21	<i>Paromius longulus</i> (Dallas, 1852)	CII, DII	P, S - I	F.
22	<i>Paromius procerulus</i> (Berg, 1892)	AI, BI, BII, CII, CIV	P, S - I	F. <i>Gossypium hirsutum</i>
23	<i>Prytanes formosa</i> (Distant, 1882)	AI	P, S - I	F.
24	<i>Prytanes</i> sp.	AI	P, S - I	F.
25	<i>Pseudopachybrachius vinctus</i> (Say, 1831)	AII, BII, CV	P, S - I	F.
26	<i>Pseudoparomius linearis</i> (Stål, 1874)	BII, CIV, DII	P, S - I	F.
27	<i>Pseudoparomius slateri</i> Dellapé y Coscarón, 2004	AI, AII, AIII, BI, BII, CIV, DII	P, S - I	F.
OZOPHORINI Sweet				
28	<i>Ozophora gracilipes</i> (Stål, 1860)	AI	S - I	F.
UDEOCORINI Sweet				
29	<i>Bathycles amarali</i> (Correa, 1956)	BII	S - I	F.
30	<i>Tempyra biguttula</i> Stål, 1874	AI, CIV	S - I	F.

RH.22



RH.23



RH.24



RH.25



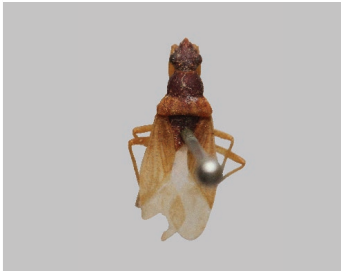
RH.26



RH.27



RH.28



RH.29



RH.30



Rhyparochromidae: 22. *Paromius procerulus* - 23. *Prytanus formosa* - 24. *Prytanus* sp -
25. *Pseudopachybrachius vinctus* - 26. *Pseudoparomius linearis* - 27. *Pseudoparomius slateri* -
28. *Ozophora gracilipes* - 29. *Bathycles amarali* - 30. *Tempyra biguttula*

13

Pentatomomorpha 4

PENTATOMOIDEA ACANTHOSOMATIDAE Signoret (AC)



1. *Epactiohellica farinai* - 2. *Hellica nítida* - 3. *Hellicoides johni*

Familia cuyos representantes bonaerenses fueron recientemente estudiados por el primer autor y siguen siendo objeto de estudio por el mismo. Su real posición dentro de esta familia está siendo evaluada. Las 4 especies locales viven sobre la inflorescencia de distintas Cyperaceae. Sus tamaños varían entre 4 y 7,5 mm.

#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Alloeohellica faundezi</i> Carpintero y De Biase, 2019	CV	P - I	F.
2	<i>Epactiohellica farinai</i> Carpintero y De Biase, 2019	BIII	P - I	F. <i>Androtrichum trigynum</i>
3	<i>Hellica nitida</i> Haglund, 1868	AI, AII, AIII, BII, CV	P - I	F. <i>Cyperus eragrostis</i>
4	<i>Hellicoides johni</i> (Froeschner, 2000)	AI, AII, BIII	P - I	F. <i>Scirpus giganteus</i>

CYDNIDAE Billberg (CD)



1. *Cyrtomenus bergi* - 2. *Pangaeus moestus* -
3. *Tominotus inconspicuus* - 4. *Scaptocoris castaneus*

AC.1



AC.2



AC.3



AC.4



CY.1



CY.2



CY.3



CY.4



Acanthosomatidae: 1. *Alloeohellica faundezi* - 2. *Epactiohellica farinai* - 3. *Hellica nitida* - 4. *Hellicoides johnei* / **Cydnidae:** 1. *Amnestus lateralis* - 2. *Amnestus lautipennis* - 3. *Amnestus pusio* - 4. *Amnestus subferrugineus*

Tenemos registradas 18 especies de esta familia eminentemente edáfica y fitófaga cuyas especies se alimentan a la altura del cuello de los tallos de las plantas aunque poco se conoce de sus plantas huésped. Incluso *Scaptocoris castanea* lo hace por debajo de la línea del suelo. Dada la gran cantidad de material indeterminado que tenemos en mano, creemos que el número de especies puede ser superior al registrado hasta hoy. El tamaño de sus especies varía entre 2 (*Amnestus pusio*) y 18 mm (*Prolobodes giganteus*).

- 1. Comisura claval presente.....**Amnestinae**
- Comisura claval ausente2
- 2. Tibias anteriores fuertemente prolongadas, muy salientes, más allá de la inserción tarsal, los tarsos aparecen como saliendo de la mitad de la longitud tibial.....**Cephalocteinae**
- Tibias anteriores no prolongadas; tarsos saliendo muy cerca del ápice de la tibia.....**Cydninae**

AMNESTINAE Hart				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Amnestus lateralis</i> Signoret, 1883	AI, AII, AIII, BI, BII, CIV, DII	S - I	F.
2	<i>Amnestus lautipennis</i> (Stål, 1860)	AI, AIII, CII	S - I	F.
3	<i>Amnestus pusio</i> (Stål, 1860)	AI, BI, BII, CIII, CIV, CV	S - I	F.
4	<i>Amnestus subferrugineus</i> Westwood, 1837	AI, AII, BI, DII	S - I	F.
CYDNINAE Billberg				
5	<i>Cyrtomenus bergi</i> Froeschner, 2000	AI, AII, BI, BII, CI	S - I	F. <i>Medicago sativa</i> , <i>Nicotiana tabacum</i>
6	<i>Cyrtomenus ciliatus</i> (Palisot de Beauvies, 1805)	AI, AII, CII, DI, DII	S - I	F. <i>Zea mays</i>
7	<i>Cyrtomenus mirabilis</i> (Perty, 1833)	AI, AII, BI, BII, CIV, CV	S - I	F.

CY.5



CY.6



CY.7



CY.8



CY.9



CY.10



CY.11



CY.12



Cydnidae: 5. *Cyrtomenus bergi* - 6. *Cyrtomenus ciliatus* - 7. *Cyrtomenus mirabilis* -
8. *Dallasiellus bergi* - 9. *Pangaeus moestus* - 10. *Pangaeus neogeus* -
11. *Pangaeus pluripunctatus* - 12. *Pangaeus serripes*

8	<i>Dallasiellus</i> (<i>Dallasiellus</i>) <i>bergi</i> (Signoret, 1883)	AII	S - I	F.
9	<i>Pangaeus moestus</i> (Stål, 1860)	AI, AII, AIII	S - I	F.
10	<i>Pangaeus neogeus</i> Froeschner, 1960	AII	S - I	F.
11	<i>Pangaeus pluripunctatus</i> Froeschner, 1960	AI	S - I	F.
12	<i>Pangaeus serripes</i> (Westwood, 1837)	AII, DII	S - I	F.
13	<i>Pangaeus xanthopus</i> Signoret, 1882	AII	S - I	F.
14	<i>Prolobodes giganteus</i> (Burmeister, 1835)	AI	S - I	F.
15	<i>Tominotus inconspicuus</i> Froeschner, 1960	AI, BII, CII	S - I	F.
16	<i>Tominotus laeviculus</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BII, CIII, CIV, CV	S - I	F.
17	<i>Tominotus signoreti</i> (Mulsant y Rey, 1866)	DI	S - I	F.
CEPHALOCTEINAE Mulsant y Rey				
SCAPTOCORINI Froeschner				
18	<i>Scaptocoris castanea</i> Perty, 1833	BIII, CV	S - I	F. <i>Capsicum annuum</i> , <i>Cupressus sempervirens</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Pinus pinaster</i> ; <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Sorghum bicolor</i> , <i>Spartina ciliata</i>

CY.13



CY.14



CY.15



CY.16



CY.17



CY.18



PE.1



PE.2



Cydnidae: 13. *Pangaeus xanthopus* - 14. *Prolobodes giganteus* - 15. *Tominotus inconspicuus* -
16. *Tominotus laeviculus* - 17. *Tominotus signoreti* - 18. *Scaptocoris castanea* /
Pentatomidae: 1. *Alcaeorrhynchus grandis* - 2. *Brontocoris nigrolimbatus*

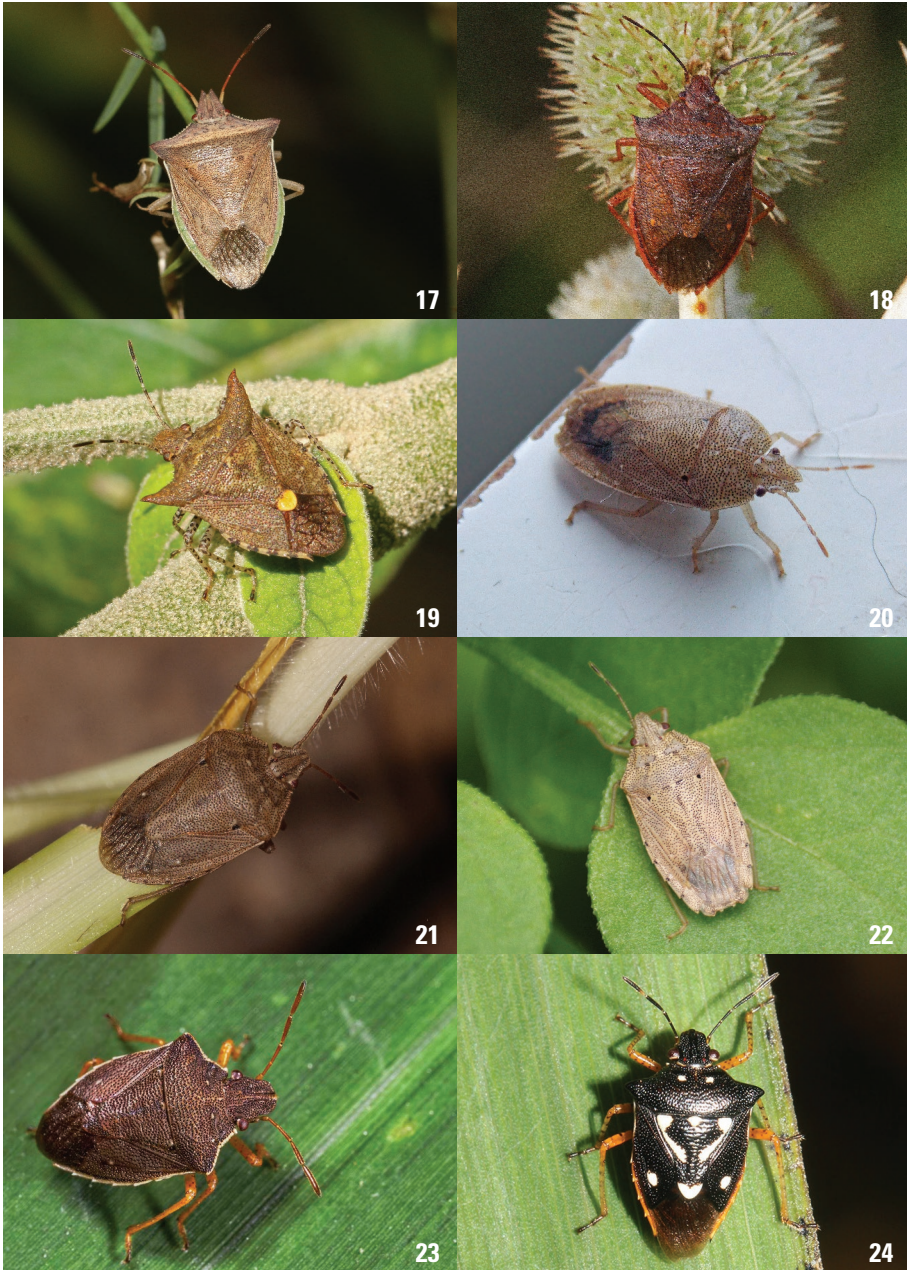
PENTATOMIDAE Leach (PE)



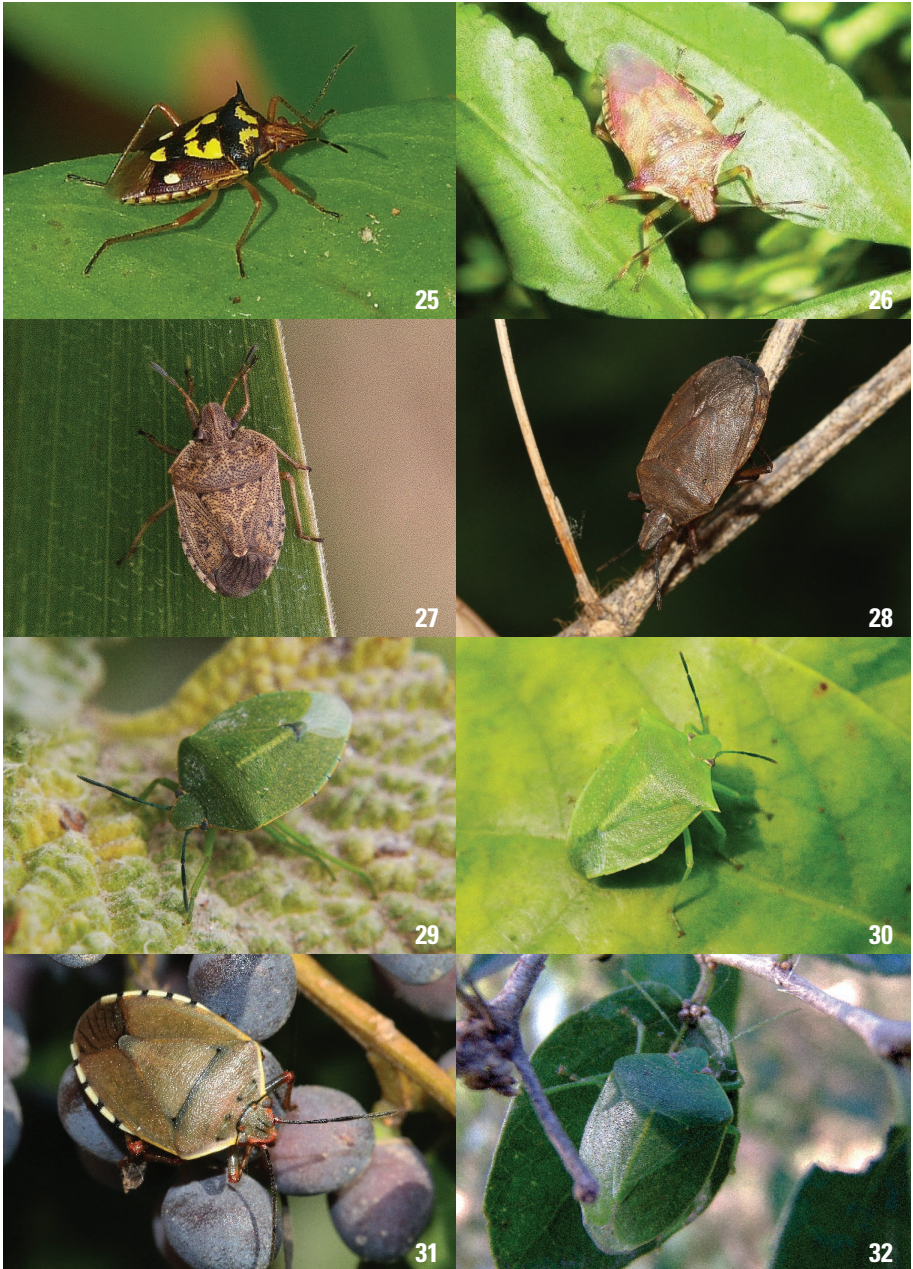
01. *Alcaeorrhynchus grandis* - 02. *Brontocoris nigrolimbatus* - 03. *Brontocoris tabidus* -
04. *Oplomus cruentus* - 05. *Oplomus festivus* - 06. *Podisus fuscescens* -
07. *Podisus nigrispinus* - 08. *Stiretrus decastigmus*



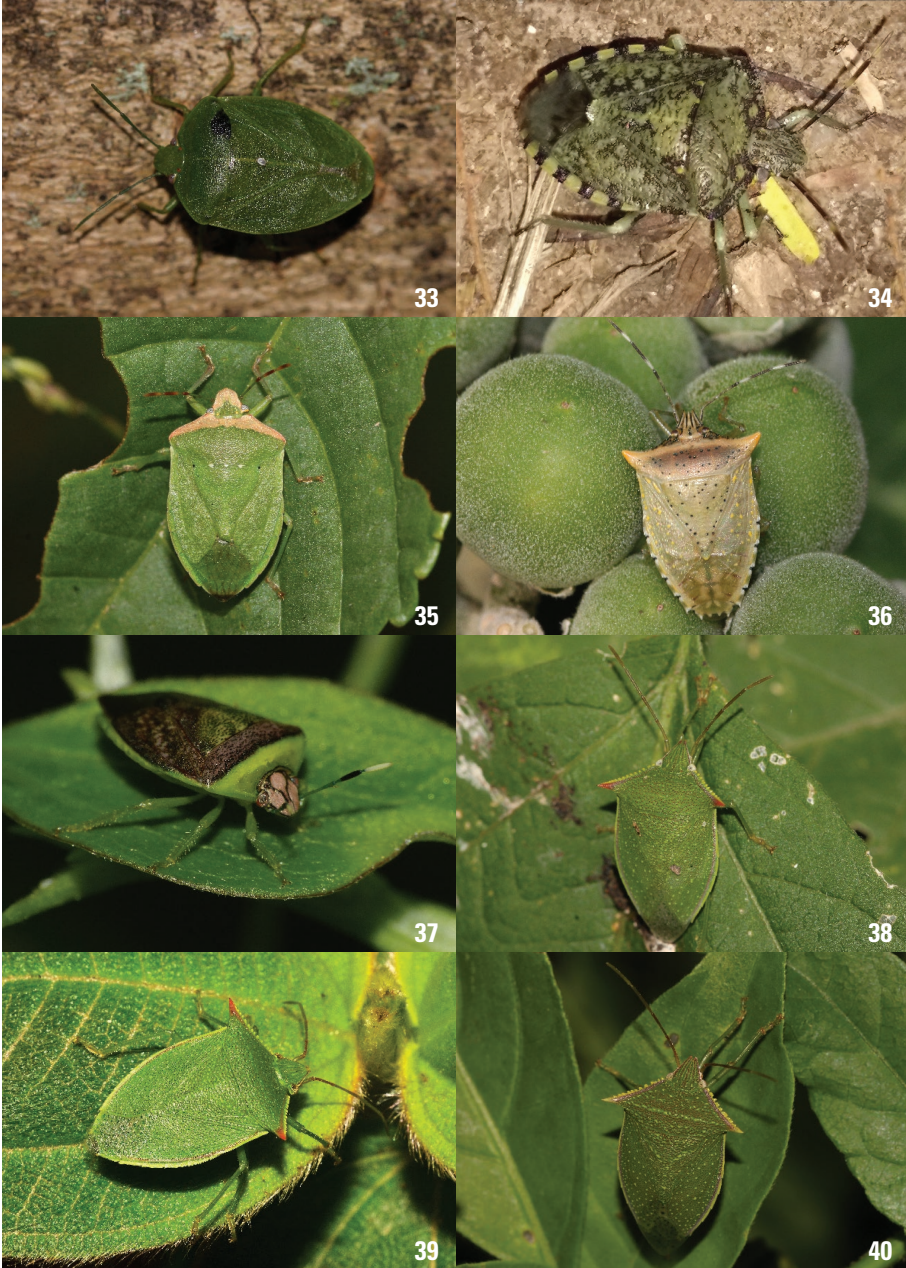
09. *Supputius cincticeps* - 10. *Tylospilus nigrobinotatus* - 11. *Antiteuchus mixtus* -
 12. *Macropygium reticulare* - 13. *Brachystethus geniculatus* - 14. *Edessa meditabunda*
 - 15. *Acladra bonariensis* - 16. *Adustonotus tauricornis*



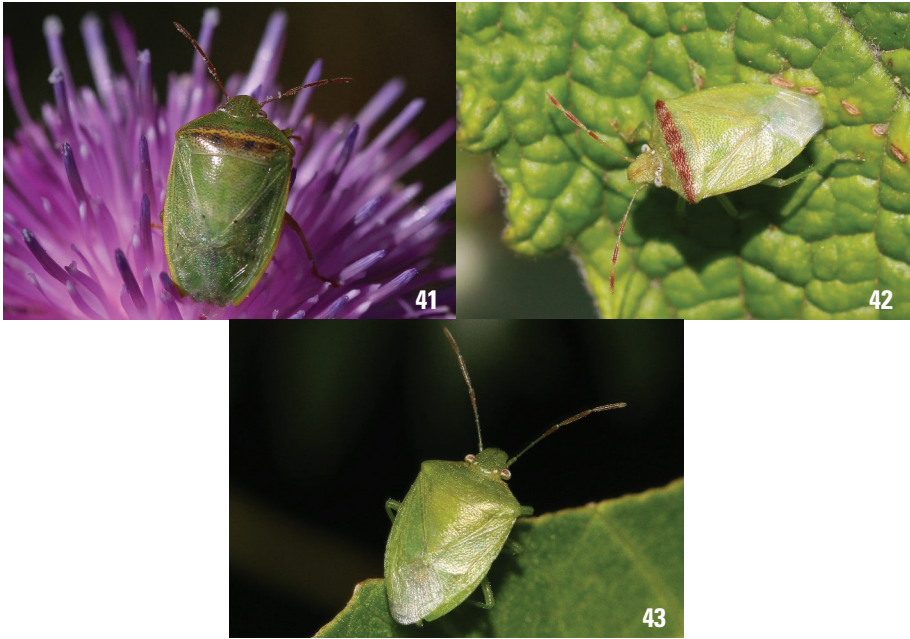
17. *Dichelops furcatus* - 18. *Euschistus imitato* - 19. *Euschistus picticornis* -
20. *Hypatropis australis* - 21. *Hypatropis inermis* - 22. *Hypatropis sternalis* -
23. *Mormidea paupercula* - 24. *Mormidea v-luteum*



25. *Oebalus poecilus* - 26. *Oebalus ypsilon* - 27. *Oenopiella punctaria* -
 28. *Tibraca limbativentris* - 29. *Chinavia apicicornis* - 30. *Chinavia armígera* -
 31. *Chinavia erythrocnemis* - 32. *Chinavia herveda*



33. *Chinavia longicorialis* - 34. *Chinavia musiva* - 35. *Nezara viridula* - 36. *Arvelius albopunctatus* - 37. *Kermana fucosa* - 38. *Loxa deducta* - 39. *Loxa virescens* - 40. *Loxa viridis*



41. *Piezodorus guildinii* - 42. *Thyanta acuminata* - 43. *Thyanta aeruginosa*

La muy diversa familia Pentatomidae está representada en la provincia de Buenos Aires por 122 especies, algunas de ellas endémicas, es decir que no han sido halladas fuera de la provincia hasta el momento. Esos endemismos están particularmente presentes en los sistemas serranos de Tandilia y Ventania. Nueve de estas especies son un nuevo registro distribucional para la provincia y uno más para el país (*Tylospilus armatusimilis*). Sus tamaños van de unos 3 mm (*Glyphepomis*, *Thoreyella*) a 25 mm (*Alcaeorhynchus grandis*). Tenemos en manos al menos un par de nuevas especies y algunas especies por definir por lo que el número definitivo de especies bonaerenses es ligeramente superior al oficialmente reconocido. Posee esta familia especies benéficas como aquellas pertenecientes a la subfamilia Asopinae y especies fitófagas, muchas consideradas plagas agrícolas como *Nezara viridula*, *Edessa meditabunda* y *Dichelops furcatus* entre otras.

1. Primer segmento labial muy grueso y no oculto entre las búculas. Asopinae
- Primer segmento labial no engrosado y oculto entre las búculas2
2. Metasterno anteriormente saliente, en forma de espina sobre el mesosterno, raramente llega al prosterno; el labio nunca sobrepasando las coxas medias.....**Edessinae**

- Metasterno raramente saliente, y si éste fuera el caso, el labio alcanza el abdomen; el labio siempre alcanza o supera las coxas posteriores3
- 3. Segmento labial I nunca más largo que las búculas; escutelo usualmente en forma de U y siempre alcanzando el borde posterior del abdomen; tibias sin un surco en su margen externo.....**Podopinae**
- Segmento labial I más largo que las búculas; escutelo no alcanzando el ápice del abdomen.....4
- 4. Base del abdomen con un tubérculo medio; metasterno saliente y aplanado**Pentatominae**
- Base del abdomen raramente con un tubérculo en la base; metasterno saliente y aplanado; de ser así, el metasterno está finamente carenado hacia el medio.....**Discocephalinae**

De esta familia, de la única especie que no hemos conseguido materiales de colección es de *Paramecocephala bachmanni* Frey-da-Silva y Grazia, 2002. Esta especie se diferencia de las otras del género –en Buenos Aires se encuentra *Paramecocephala uruguayensis* (Pirán, 1970)– por tener la cabeza más ancha que larga, mientras que en el resto de las especies la cabeza es más larga que ancha. Creemos que la referencia para la provincia de Dellapé *et al.* (2003) de *Podisus distinctus* (Stål, 1860) es incorrecta.

ASOPINAE Amyot y Serville				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Alcaeorrhynchus grandis</i> (Dallas, 1851)	AI, AII, BII	P - II	D. En <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i>
2	<i>Brontocoris nigrolimbatus</i> (Spinola, 1852)	AII, AIII, BII, CI, CII, CV	P - II	D.
3	<i>Brontocoris tabidus</i> (Signoret, 1863)	AII, BII	P - II	D. Esta especie fue reportada atacando larvas de <i>Heteroperreyia hubrichi</i> (Hymenoptera: Pergidae) en <i>Schinis terebinthifolius</i>
4	<i>Oplomus catena</i> (Drury, 1782)	AII	P - II	D.
5	<i>Oplomus cruentus</i> (Burmeister, 1835)	AI, AII, AIII, BII, CI, CII	P, N - II	D. Se alimenta de larvas de <i>Haltica transversa</i> (Coleoptera: Chrysomelidae) en <i>Muehlenbeckia sagittifolia</i> , <i>Solanum bonariense</i>

PE.3



PE.4



PE.5



PE.6



PE.7



PE.8



PE.9



PE.10



Pentatomidae: 3. *Brontocoris tabidus* - 4. *Oplomus catena* - 5. *Oplomus cruentus* - 6. *Oplomus festivus* - 7. *Oplomus pulchiventris* - 8. *Oplomus punctatus* - 9. *Parajalloides flavomarginata* - 10. *Parajalloides pampeana*

6	<i>Oplomus festivus</i> Dallas, 1851	AI, BII, CV	P - II	D. Se alimenta de larvas de <i>Actinote</i> sp. (Lepidoptera) en <i>Austro eupatorium inulifolium</i>
7	<i>Oplomus pulchiventris</i> Horváth, 1911	AII, BII	P - II	D.
8	<i>Oplomus punctatus</i> Montandon, 1835	AIII	P - II	D.
9	<i>Parajalloides flavomarginata</i> Carpintero y De Biase, 2019	¿C, D?	P - II	D.
10	<i>Parajalloides pampeana</i> Carpintero y De Biase, 2019	CV, DI, DII	P - II	D.
11	<i>Podisus aenescens</i> (Stål, 1860)	AI, AIII, BI	P - II	D.
12	<i>Podisus australis</i> Berg, 1879	AII, BII, CIV	P - II	D.
13	<i>Podisus fuscescens</i> (Dallas, 1851)	AI	P - II	D.
14	<i>Podisus nigrispinus</i> (Dallas, 1851)	BII, CII	P - II	D. En <i>Zea mays</i>
15	<i>Podisus pallipes</i> (Dallas, 1851)	AIII	P - II	D.
16	<i>Podisus rostralis</i> (Stål, 1860)	AII	P - II	D.
17	<i>Stiretrus decastigmus</i> (Herrich-Schaeffer, 1838)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CV	P, N - II	D. En <i>Austro eupatorium inulifolium</i> , <i>Dispsacus fullonum</i>

PE.11



PE.12



PE.13



PE.14



PE.15



PE.16



PE.17.1



PE.17.2



Pentatomidae: 11. *Podisus aenescens* - 12. *Podisus australis* - 13. *Podisus fuscescens* -
14. *Podisus nigrispinus* - 15. *Podisus pallipes* - 16. *Podisus rostralis* -
17.1 *Stiretrus decastigmus* - 17.2 *Stiretrus decastigmus*

18	<i>Stiretrus decemguttatus</i> (Lepeletier y Serville, 1828)	AI, AII, AIII, CII, CIV	P - II	D. En <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Chenopodium quinoa</i> , <i>Xanthium cavanillesii</i>
19	<i>Stiretrus erythrocephalus</i> (Lepeletier y Serville, 1828)	AI, AII, BI, BII, CII	P - II	D. En <i>Baccharis glutinosa</i> , <i>Ipomoea batatas</i>
20	<i>Stiretrus loratus</i> Germar, 1839	AII, BII	P - II	D.
21	<i>Supputius cincticeps</i> (Stål, 1858)	AII, BII	P - II	D.
22	<i>Tylospilus armatussimilis</i> Brugnera, Paim y Grazia	BI	P - II	D.
23	<i>Tylospilus chilensis</i> (Spinola, 1852)	DI	P - II	D. En <i>Chenopodium quinoa</i>
24	<i>Tylospilus distans</i> Bergroth, 1891	DI	P - II	D.
25	<i>Tylospilus nigrobinotatus</i> (Berg, 1879)	AI, AII, AIII, BI, BII,	P - II	D.

PE.18.1



PE.18.2



PE.19.1



PE.19.2



PE.20



PE.21



PE.22



PE.23



Pentatomidae: 18.1 *Stiretrus decemguttatus* - 18.2 *Stiretrus decemguttatus* - 19.1 *Stiretrus erythrocephalus* - 19.2 *Stiretrus erythrocephalus* - 20. *Stiretrus loratus* - 21. *Supputius cincticeps* - 22. *Tylospilus armatussimilis* - 23. *Tylospilus chilensis*

DISCOCEPHALINAE Fieber				
DISCOCEPHALINI Fieber				
26	<i>Antiteuchus mixtus</i> (Fabricius, 1787)	BII	P (urb.) - I	F.
27	<i>Dinocoris</i> (<i>Dinocoris</i>) <i>corrosus</i> (Herrich-Schaeffer, 1844)	CIV	P - I	F.
28	<i>Dinocoris</i> (<i>Praedinocoris</i>) <i>prolineatus</i> Becker y Grazia, 1985	AII	P - I	F.
29	<i>Dryptocephala punctata</i> Amyot y Serville, 1843	AI	P - I	F. <i>Solanum verbascifolium</i>
OCHLERINI Rolston				
30	<i>Macropygium reticulare</i> (Fabricius, 1803)	AI, AII, BIII, CV	P - I	F.

PE.24



PE.25



PE.26



PE.27



PE.28



PE.29



PE.30



PE.31



Pentatomidae: 24. *Tylospilus distans* - 25. *Tylospilus nigrobinotatus* - 26. *Antiteuchus mixtus* -
27. *Dinocoris corrosus* - 28. *Dinocoris prolineatus* - 29. *Dryptocephala punctata* -
30. *Macropygium reticulare* - 31. *Brachystethus geniculatus*

EDESSINAE Kirkaldy				
EDESSINI Kirkaldy				
31	<i>Brachystethus geniculatus</i> (Fabricius, 1787)	AII	P - I	F.
32	<i>Edessa albomarginata</i> (Stål, 1855)	AI, AII, BI, BII, CIV, DII	P - I	F.
33	<i>Edessa carnososa</i> Westwood, 1837	AIII	P - I	F.
34	<i>Edessa fulvicornis</i> F., 1803	AII, BII, CII	P - I	F.
35	<i>Edessa marginalis</i> Dallas, 1851	AIII	P - I	F.
36	<i>Edessa meditabunda</i> (Fabricius, 1784)	AI, AII, AIII, BI, BII, CI, CII, CIII, CIV, CV	P, N (urb.) - I	F. <i>Amaranthus viridis</i> , <i>Ammi visnaga</i> , <i>Avena fatua</i> , <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Capsicum annuum</i> , <i>Carduus acanthoides</i> , <i>Cichorium intybus</i> , <i>Citrullus lanatus</i> , <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Cortaderia selloana</i> , <i>Cucumis sativus</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Dipsacus fullonum</i> , <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Phoeniculum vulgare</i> , <i>Potentilla chilensis</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>H. tuberosus</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Lactuca sativa</i> , <i>Malva sylvestris</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Prunus domestica</i> , <i>Raphanus raphanistrum</i> , <i>Rapistrum rugosum</i> , <i>Ricinus communis</i> , <i>Rumex crispus</i> , <i>Salvia coccinea</i> , <i>S. officinalis</i> , <i>Solanum bonariense</i> , <i>S. lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Sorghum halepense</i> , <i>Trifolium repens</i> , <i>Triticum aestivum</i> , <i>Vicia fava</i> , <i>Vitis vinifera</i> , <i>Xanthium cavanillesi</i> , <i>Zea mays</i>

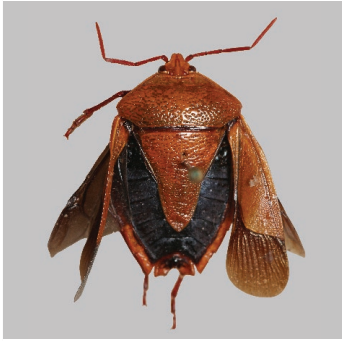
PE.32



PE.33



PE.34



PE.35



PE.36



PE.37



PE.38



PE.39



Pentatomidae: 32. *Edessa albomarginata* - 33. *Edessa carnosa* - 34. *Edessa fulnicornis* -
35. *Edessa marginalis* - 36. *Edessa meditabunda* - 37. *Edessa rufomarginata* -
38. *Edessa rugiventris* - 39. *Acliedra bonariensis*

37	<i>Edessa rufomarginata</i> (De Geer, 1773)	AII, AIII, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DII	P - I	F. <i>Capsicum annum</i> , <i>Citrullus lanatus</i> , <i>Cucumis melo</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Prunus domestica</i> , <i>Salpichroa organifolia</i> , <i>Solanum bonariense</i> , <i>S. granulosum-leprosum</i> , <i>S. lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>S. sisymbriifolium</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Vitis vinifera</i> , <i>Zea mays</i>
38	<i>Edessa rugiventris</i> Berg, 1892	CIV	P - I	F.
PENTATOMINAE Leach				
CARPOCORINI Mulsant y Rey				
39	<i>Acledra (Acledra) bonariensis</i> (Stål, 1859)	AIII, BII, CV	P - I	F. <i>Phaseolus vulgaris</i>
40	<i>Acledra (Acledra) fraterna</i> (Stål, 1859)	AI, AIII, BIII, CIII, CIV	P - I	F.
41	<i>Acledra (Acledra) gregalis</i> (Berg, 1879)	DI	P - I	F.
42	<i>Acledra (Acledra) kinbergii</i> (Stål, 1859)	AI, CIV, CV, DII	P - I	F. <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Sorghum cafforumm</i> , <i>Trifolium repens</i> , <i>Triticum aestivum</i>
43	<i>Acledra (Acledra) modesta</i> (Stål, 1859)	AI, DII	P - I	F.
44	<i>Acledra (Acledra) serrana</i> Pirán, 1958	BII, CIV, DII	P - I	F.
45	<i>Adustonotus tauricornis</i> (Stål, 1872)	AI, AII, BIII, CV	P - I	F. <i>Androtrichum trigynum</i>
46	<i>Agroecus lizerianus</i> (Pennington, 1922)	AI, AII, AIII	P - I	F.
47	<i>Anhanga modesta</i> Distant, 1887	BII	P - I	F.

PE.40



PE.41



PE.42



PE.43



PE.44



PE.45



PE.46



PE.47



Pentatomidae: 40. *Acledra fraterna* - 41. *Acledra gregalis* - 42. *Acledra kinbergii* - 43. *Acledra modesta* - 44. *Acledra serrana* - 45. *Adustonatus taucornis* - 46. *Agroecus lizerianus* - 47. *Anhanga modesta*

48	<i>Copeocoris truncaticornis</i> (Stål, 1864)	AI, AII, BI, BII	P - I	F.
49	<i>Cosmopepla coeruleata</i> Montandon, 1893	AI	P - I	F.
50	<i>Dichelops (Diceraeus) furcatus</i> (Fabricius, 1775)	AI, AII, BI, BII, CI, CII, CIII, CIV, DI, DII	P - I	F. <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Chenopodium quinoa</i> , <i>Cichorium intybus</i> , <i>Citrullus vulgaris</i> , <i>Cucumis melo</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Daucus carota</i> , <i>Galega officinalis</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Lactuca sativa</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Melilotus officinalis</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Ricinus communis</i> , <i>Sambucus australis</i> , <i>Solanum granulosum-leprosum</i> , <i>S. lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>Sorghum cafforum</i> , <i>Trifolium repens</i> , <i>Xanthium cavanillesi</i> , <i>Zea mays</i>
51	<i>Dichelops (Diceraeus) melacanthus</i> (Dallas, 1851)	AI, DII	P - I	F.
52	<i>Euschistus (Euschistus) heros</i> (Fabricius, 1798)	AII	P - I	F.
53	<i>Euschistus (Euschistus) taurulus</i> Berg, 1878	AI	P - I	F.
54	<i>Euschistus (Euschistomorphus) longiceps</i> Berg, 1891	DI	P - I	F. <i>Cucurbita maxima</i>
55	<i>Euschistus (Lycipta) circumfusus</i> Berg, 1883	AIII, CIV, CV	P - I	F.

PE.48



PE.49



PE.50



PE.51



PE.52



PE.53



PE.54



PE.55



Pentatomidae: 48. *Copeocoris truncaticornis* - 49. *Cosmopepla coeruleata* - 50. *Dichelops furcatus* - 51. *Dichelops melacanthus* - 52. *Euschistus heros* - 53. *Euschistus taurulus* - 54. *Euschistus longiceps* - 55. *Euschistus circumfusus*

56	<i>Euschistus (Lycipta) imitator</i> Berg, 1878	AII, BII	P - I	F.
57	<i>Euschistus (Lycipta) picticornis</i> Stål, 1872	AI, AII, AIII, BI	P - I	F. <i>Cucumis melo</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Nicotiana tabacum</i>
58	<i>Glypheapomis adroguensis</i> Berg, 1891	AI, AII, BII, CII	P - I	F.
59	<i>Glypheapomis setigera</i> Kormilev y Pirán, 1952	AI, BII, CIV	P - I	F.
60	<i>Hypatropis australis</i> Fernandes y Grazia 1996	AI, AII	P - I	F.
61	<i>Hypatropis inermis</i> (Stål, 1872)	AI	P - I	F.
62	<i>Hypatropis sternalis</i> (Stål, 1869)	AI, BI, BII	P - I	F. <i>Cortaderia selloana</i>
63	<i>Mecocephala acuminata</i> Dallas, 1851	AII, AIII, BII, CII, CIII, CIV, CV, DII	P - I	F.

PE.56



PE.57



PE.58



PE.59



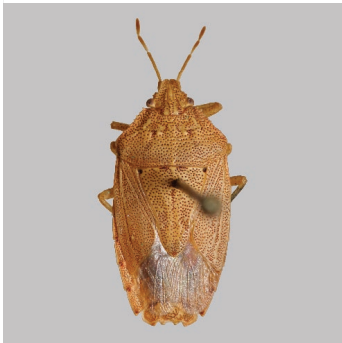
PE.60



PE.61



PE.62



PE.63



Pentatomidae: 56. *Euschistus imitator* - 57. *Euschistus picticornis* -
58. *Glyphepomis adroguensis* - 59. *Glyphepomis setigera* - 60. *Hypatropis australis* -
61. *Hypatropis inermis* - 62. *Hypatropis sternalis* - 63. *Mecocephala acuminata*

64	<i>Mecocephala bonariensis</i> Schwertner, Fernandes y Grazia, 2002	AI, AII, BII	P - I	F.
65	<i>Mecocephala maldonadensis</i> Schwertner, Grazia y Fernandes, 2002	DII	P - I	F.
66	<i>Mormidea ambigua</i> Berg, 1891	AI, AII, BI, CIII, CV	P - I	F.
67	<i>Mormidea notulifera</i> Stål, 1860	BII	P - I	F.
68	<i>Mormidea paupercula</i> Berg, 1879	AI, AII, AIII, BII, CI, CII	P - I	F. <i>Arctium minus</i> , <i>Carex divulsa</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Gossypium</i> <i>hirsutum</i> , <i>Nicotiana tabacum</i>
69	<i>Mormidea v-luteum</i> (Lichtenstein, 1796)	AI, AII, AIII, BI, BII	P, N - I	F. <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Cichorium intybus</i> , <i>Citrullus</i> <i>vulgaris</i> , <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Glycine</i> <i>max</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Musa</i> <i>paradisíaca</i> , <i>Zea mays</i>
70	<i>Oebalus poecilus</i> (Dallas, 1851)	AI, BI	P - I	F. <i>Citrullus vulgaris</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Panicum</i> sp., <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Sorghum cafforum</i>
71	<i>Oebalus ypsilongriseus</i> (De Geer, 1773)	AI, AII, BI	P - I	F. <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Chenopodium quinoa</i> , <i>Citrullus</i> <i>lanatus</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Nicotiana</i> <i>tabacum</i> , <i>Panicum</i> sp., <i>Physalis</i> <i>viscosa</i> , <i>Sorghum cafforum</i> , <i>Triticum aestivum</i> , <i>Xanthium</i> <i>cavanillesi</i> , <i>Zanthoxylum</i> <i>rhoifolium</i>

PE.64



PE.65



PE.66



PE.67



PE.68



PE.69



PE.70



PE.71



Pentatomidae: 64. *Mecocephala bonariensis* - 65. *Mecocephala maldonadensis* -
66. *Mormidea ambigua* - 67. *Mormidea notulifera* - 68. *Mormidea paupercula* -
69. *Mormidea v-luteum* - 70. *Oebalus poecilus* - 71. *Oebalus ypsilon-griseus*

72	<i>Oenopiella pallidula</i> (Stål, 1872)	AI	P - I	F.
73	<i>Oenopiella punctaria</i> (Stål, 1859)	AI, AII, BI, BII, CIV, DI	P - I	F. <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Tilia cordata</i> , <i>Vicia faba</i>
74	<i>Oenopiella unidentata</i> (Spinola, 1852)	AI, BIII, CIII, CIV, CV, DII	P - I	F.
75	<i>Oenopiella ventanensis</i> Grazia, 2014	DII	P - I	F.
76	<i>Paramecocephala bachmanni</i> Frey-da-Silva y Grazia, 2002	CIII	P - I	F.
77	<i>Paramecocephala uruguayensis</i> (Pirán, 1970)	CIII	P - I	F.
78	<i>Poriptus filius</i> Berg, 1884	BIII, CII	P - I	F. <i>Melilotus officinalis</i>
79	<i>Prionocoris suilari</i> Kormilev, 1955	DI	P - I	F.
80	<i>Proxys albopunctulatus</i> (Palisot de Beauvoir, 1805)	AI	P - I	F. <i>Zea mays</i>
81	<i>Stysiana meridionalis</i> Grazia, Fernandes y Schwertner, 1999	AI	P - I	F.
82	<i>Tibraca exigua</i> Fernandes y Grazia, 1998	AII, BII	P - I	F.
83	<i>Tibraca limbiventris</i> Stål, 1860	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIII, CV, DII	P (urb.) - I	F. <i>Eryngium paniculatum</i>

PE.72



PE.73



PE.74



PE.75



PE.77



PE.78



PE.79



PE.80



Pentatomidae: 72. *Oenopiella pallidula* - 73. *Oenopiella punctaria* - 74. *Oenopiella unidentata* -
75. *Oenopiella ventanensis* - 77. *Paramecocephala uruguayensis* - 78. *Poriptus filius* -
79. *Prionotocoris suilari* - 80. *Proxys albopunctulatus*

CATACANTHINI Atkinson				
84	<i>Arocera (Arocera) acroleuca</i> (Perty, 1833)	AI	P - I	F.
85	<i>Runibia perspicua</i> (Fabricius, 1798)	AI	P - I	F.
MECIDEINI Distant				
86	<i>Mecidea pampeana</i> Sailer, 1952	AI, BI, BII, CII, CIV, CV	P - I	F.
NEZARINI Atkinson				
87	<i>Chinavia abnormis</i> (Berg, 1892)	AII, BII, CII	P - I	F. <i>Salpichroa organifolia</i> , <i>Solanum glaucophyllum</i>
88	<i>Chinavia apicicornis</i> (Spinola, 1852)	AII	P - I	F.
89	<i>Chinavia armigera</i> (Stål, 1859)	AI, AII, AIII, BII, CI, CII, DI	P - I	F. <i>Senegalia bonariensis</i> , <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Cucumis melo</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Pluchea sagittalis</i> , <i>Ricinus communis</i> , <i>Trifolium repens</i> , <i>Triticum aestivum</i> , <i>Vicia faba</i>
90	<i>Chinavia australis</i> (Rolston, 1983)	AII, BII	P - I	F.
91	<i>Chinavia erythrocnemis</i> (Berg, 1878)	AI, AII	P - I	F. <i>Senecio brasiliensis</i>
92	<i>Chinavia herbida</i> (Stål, 1859)	AII, AIII, BII, CI, CII, CIII, CV	P - I	F. <i>Cestrum parqui</i> , <i>Colletia paradoxa</i> , <i>Lycium cestroides</i>
93	<i>Chinavia impicticornis</i> (Stål, 1872)	AI	P - I	F.

PE.81



PE.82



PE.83



PE.84



PE.85



PE.86



PE.87



PE.88



Pentatomidae: 81. *Stysiana meridionalis* - 82. *Tibraca exigua* - 83. *Tibraca limbativentris* - 84. *Arocera acroleuca* - 85. *Runibia perspicua* - 86. *Mecidea pampeana* - 87. *Chinavia abnormis* - 88. *Chinavia apicicornis*

94	<i>Chinavia longicorialis</i> (Breddin, 1901)	AIII	P - I	F.
95	<i>Chinavia musiva</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BI, BII, CI, CII, DI, E	P, N - I	F.
96	<i>Chinavia nigradorsata</i> (Breddin, 1901)	BII	P - I	F.
97	<i>Chinavia pengue</i> Rolston, 1983	AIII, BII	P - I	F. <i>Cestrum parqui</i>
98	<i>Nezara viridula</i> (Linnaeus, 1758)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI, DII	P, C, N (urb.) - I	F. <i>Senegalia bonariensis</i> , <i>Antirrhinum majus</i> , <i>Apium graveolens</i> , <i>Asparagus officinalis</i> , <i>Austroeupatorium inulaefolium</i> , <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Bidens subalternans</i> , <i>Brassica napus</i> , <i>B. oleracea</i> , <i>B. rapa</i> , <i>Capsicum annuum</i> , <i>Carduus acanthoides</i> , <i>Chenopodium album</i> , <i>C. quinoa</i> , <i>Cicer arietinum</i> , <i>Cichorium intybus</i> , <i>Citrullus lanatus</i> , <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Conyza bonariensis</i> , <i>Cucumis melo</i> , <i>C. sativus</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Cynara scolymus</i> , <i>Dahlia pinnata</i> , <i>Datura ferox</i> , <i>Daucus carota</i> , <i>Digitaria sanguinalis</i> , <i>Eucalyptus viminalis</i> , <i>Galega officinalis</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>H. tuberosus</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>I. cairica</i> , <i>Lactuca sativa</i> , <i>Laurus nobilis</i> , <i>Malcolmia maritima</i> , <i>Malus sylvestris</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Melilotus albus</i> , <i>M. officinalis</i> , <i>Morus alba</i> , <i>Muehlenbeckia sagittifolia</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Passiflora coerulea</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Pisum sativum</i> , <i>Portulacca oleracea</i> , <i>Prunus persicae</i> , <i>Raphanus sativus</i> , <i>Rapistrum rugosum</i> , <i>Ricinus communis</i> , <i>Rumex crispus</i> , <i>Salpichroa organifolia</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>S. sisymbriifolium</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Sorghum cafforum</i> , <i>S. halepense</i> , <i>S. bicolor</i> , <i>Trifolium repens</i> , <i>Verbesina encelioides</i> , <i>Vicia fava</i> , <i>Vitis vinifera</i> , <i>Pascalina glauca</i> , <i>Xanthium cavanillesi</i> , <i>Zea mays</i>
99	<i>Roferta marginalis</i> (Herrich-Schäffer, 1836)	CIV	P - I	F.

PE.89



PE.90



PE.91



PE.92



PE.93



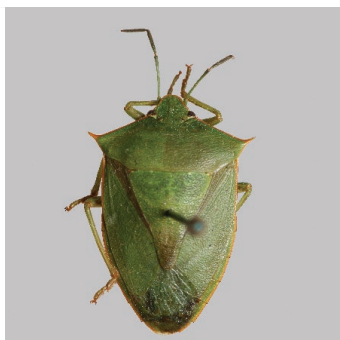
PE.94



PE.95



PE.96



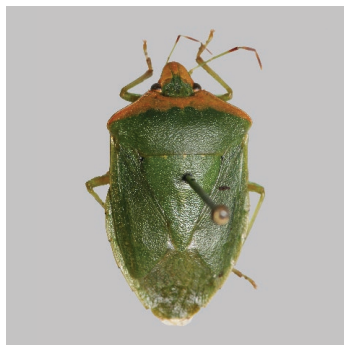
Pentatomidae: 89. *Chinavia armigera* - 90. *Chinavia australis* - 91. *Chinavia erythrocnemis* - 92. *Chinavia herbida* - 93. *Chinavia impicticornis* - 94. *Chinavia longicornialis* - 95. *Chinavia musiva* - 96. *Chinavia nigradorsata*

PENTATOMINI Leach				
100	<i>Arvelius albopunctatus</i> (De Geer, 1773)	AII, BII, CI, CII	P - I	F. <i>Amaranthus hybridus</i> , <i>Capsicum annum</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Salpichroa origanifolia</i> , <i>Solanum elaeagnifolium</i> , <i>S. lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>S. sisymbriifolium</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Zea mays</i>
101	<i>Banasa chaca</i> Thomas, 1990	BII	P - I	F.
102	<i>Banasa patagiata</i> (Berg, 1878)	AI	P - I	F.
103	<i>Chloropepla vigens</i> (Stål, 1860)	AIII	P - I	F.
104	<i>Janeirona vianai</i> (Kormilev, 1956)	AI	P - I	F.
105	<i>Kermana fucosa</i> (Berg, 1892)	AI, AII, AIII	P - I	F.
106	<i>Loxa deducta</i> Walker, 1867	AI, AII, BII, DII	P - I	F. <i>Glycine max</i>
107	<i>Loxa virescens</i> Amyot y Serville, 1843	AI, AII, AIII, BII, CI, CII, CV	P - I	F. <i>Carduus acanthoides</i> , <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Glycine max</i> , <i>Olea europaea</i> , <i>Passiflora coerulea</i>
108	<i>Loxa viridis</i> (Palisot de Beuvois, 1805)	AI, AIII	P - I	F.
109	<i>Mayrinia curvidens</i> (Mayr, 1864)	AIII, DI	P - I	F.
110	<i>Pellaea stictica</i> (Dallas, 1851)	CIII	P - I	F.

PE.97



PE.98.1



PE.98.2



PE.99



PE.100



PE.101



PE.102



PE.103



Pentatomidae: 97. *Chinavia pengue* - 98.1 *Nezara viridula* - 98.2 *Nezara viridula* - 99. *Roferta marginalis* - 100. *Arvelius albopunctatus* - 101. *Banasa chaca* - 102. *Banasa patagiata* - 103. *Chloropepla vigens*

PIEZODORINI Atkinson				
111	<i>Piezodorus guildinii</i> (Westwood, 1837)	AI, AII, BI, BII, BIII, CI, CII	P, N (urb.) - I	F. <i>Amaranthus hybridus</i> , <i>Carthamus tinctorius</i> , <i>Celtis tala</i> , <i>Chenopodium quinua</i> , <i>Glycine</i> <i>max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Lens culinaris</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Melilotus alba</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus</i> <i>vulgaris</i> , <i>Trifolium pratense</i> , <i>T.</i> <i>repens</i> , <i>Triticum aestivum</i>
PROCLETICINI Pennington				
112	<i>Lobepomis peltifera</i> Berg, 1891	DI, DII	P - I	F. <i>Prosopis nigra</i>
113	<i>Procleticus corniger</i> Berg, 1891	DI	P - I	F.
114	<i>Thoreyella brasiliensis</i> Spinola, 1850	AI, AII, BII, CIII	P - I	F.
115	<i>Thoreyella cornuta</i> Berg, 1883	AI, AII, BI, BII	P - I	F. <i>Helianthus annuus</i>
116	<i>Thoreyella trinotata</i> Berg, 1878	AI, AII, BI, BII	P - I	F. <i>Helianthus annuus</i>

PE.104



PE.105



PE.106



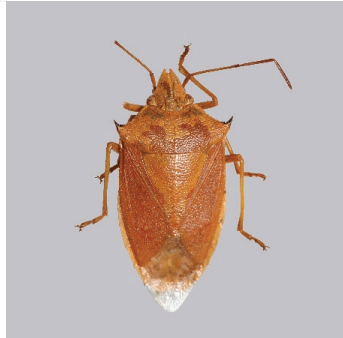
PE.107



PE.108



PE.109



PE.110



PE.111



Pentatomidae: 104. *Janeirona vianai* - 105. *Kermana fucosa* - 106. *Loxa deducta* - 107. *Loxa virescens* - 108. *Loxa viridis* - 109. *Mayrinia curvidens* - 110. *Pellaea stictica* - 111. *Piezodorus guildinii*

PODOPINAE Amyot y Serville				
GRAPHOSOMATINI Mulsant y Rey				
117	<i>Neoleprosoma argentinensis</i> Kormilev y Pirán, 1952	CIV, DII	P, S - I	F.
UBICACIÓN INCIERTA				
118	<i>Cyptocephala cogitabunda</i> Berg, 1883	AII, CV	P - I	F. <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> ; <i>Brassica oleracea</i> , <i>Medicago sativa</i>
119	<i>Thyanta (Argosoma) acuminata</i> Ruckes, 1956	AII	P - I	F.
120	<i>Thyanta (Argosoma) boliviensis</i> Rider, 1991	DII	P - I	F.
121	<i>Thyanta (Argosoma) humilis</i> Bergroth, 1891	AI, AII, AIII, CV, DI	P - I	F. <i>Chenopodium quinoa</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Medicago sativa</i>
122	<i>Thyanta (Phacidium) aeruginosa</i> Berg, 1878	AI, AII, BII, DII	P - I	F. <i>Beta vulgaris</i> var. <i>rapacea</i> , <i>Prosopis nigra</i>

PE.112



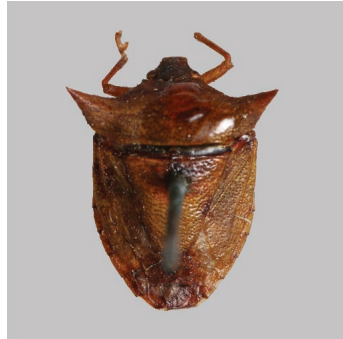
PE.113



PE.114



PE.115



PE.116



PE.117



PE.118



PE.119



Pentatomidae: 112. *Lobepomis peltifera* - 113. *Procleticus corniger* - 114. *Thoreyella brasiliensis* -
115. *Thoreyella cornuta* - 116. *Thoreyella trinotata* - 117. *Neoleprosoma argentinensis* -
118. *Cyptocephala cogitabunda* - 119. *Thyanta acuminata*

SCUTELLERIDAE Leach (SU)



1. *Tetyra poecila* - 2. *Augocoris illustris*

Esta familia de Pentatomoidea tiene 9 especies presentes en la fauna bonaerense. Son fitófagos en general de colores llamativos que, en muchos casos pierden ese color al morir. Su tamaño va de 5 a 15 mm. Barcellos et al. (2014) mencionan a una *Tetyra* sp. por lo que el número por el momento sería de 11 especies aunque sólo son 10 bien definidas.

- 1. Antenas de 5 segmentos; área estridulatoria presente ventralmente a cada lado del abdomen.....**Pachycorinae**
- . Antenas de 3 segmentos; área estridulatoria ausente en el abdomen.....**Scutellerine**

PACHYCORINAE Amyot y Serville				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Ascanius atomarius</i> (Germar, 1839)	AI, AIII, BI	P - I	F. Rosaceae
2	<i>Ascanius hirtipes</i> (Herrich-Schaeffer, 1835)	AI, BII	P - I	F. <i>Schinus molle</i>
3	<i>Chelycoris scitulus</i> (Walker, 1867)	AI	P - I	F.
4	<i>Misippus spinolae</i> (Signoret, 1863)	AI, AII, AIII, BI, BII, CII	P, N - I	F. <i>Sorghum bicolor</i> , <i>S. caffrorum</i> , <i>Vachelia caven</i>
5	<i>Pachycoris torridus</i> (Scopoli, 1772)	AIII	P - I	F. <i>Eucalyptus viminalis</i> , <i>Sapium haematospermum</i>

PE.120



PE.121



PE.122



SC.1



SC.2



SC.3



SC.4



SC.5



Pentatomidae: 120. *Thyanta bolivensis* - 121. *Thyanta humilis* - 122. *Thyanta aeruginosa* /
Scutelleridae: 1. *Ascanius atomarius* - 2. *Ascanius hirtipes* - 3. *Chelycoris scitulus* -
4. *Misippus spinolae* - 5. *Pachycoris torridus*

6	<i>Symphylus deplanatus</i> (Herrich-Schäaeffer, 1839)	AIII	P - I	F.
7	<i>Tetyra poecila</i> Berg, 1878	AI, AII, BI	P - I	F. <i>Gleditsia triacanthos</i> , <i>Solanum bonariense</i> , <i>Vachellia caven</i>
SCUTELLERINAE Leach				
SCUTELLERINI Leach				
8	<i>Augocoris gomesii</i> Burmeister, 1835	CV	P - I	F.
9	<i>Augocoris illustris</i> (Fabricius, 1781)	AI, AII, BII, CV	P - I	F.

THYREOCORIDAE Amyot y Serville (TY)



1. *Galgupha (Gyrocnemis) diversa* - 2. *Galgupha (Gyrocnemis) parva* -
3. *Galgupha (Nothocoris) juno* - 4. *Galgupha (Psestophleps) porcata*

Esta familia de pequeños Pentatomoideos es llamada en inglés los “negro bugs” ya que básicamente son negros con distintas manchas o no, rojas amarillentas o pálidas. Son bastante comunes y diversos en la provincia y es común

SC.6



SC.7



SC.8



SC.9



TH.1



TH.2



TH.3



TH.4



Scutelleridae: 6. *Symphylus deplanatus* - 7. *Tetyra poecila* - 8. *Augocoris gomesii* - 9. *Augocoris illustris* / **Thyreocoridae:** 1. *Galgupha pampeana* - 2. *Galgupha (Acrotmetus) schulzii* - 3. *Galgupha (Acrotmetus) tucumanus* - 4. *Galgupha (Astiroderma) albipennis*

observarlos sobre las plantas, a diferencia de los Cydnidae, familia a la cual ciertos autores consideran que pertenecen los Thyreocoridae, ya que aquéllos viven siempre en el suelo. 23 especies en tres géneros registradas para la provincia pero creemos que debe haber al menos un 50% más de especies en la provincia ya que para todo el país hay registradas 65 especies. Todas las especies de un tamaño bastante parejo de entre 4 y 6 mm.

Dentro de esta familia, no hemos podido dar con ejemplares de tres de sus especies para fotografiarlas. La primera es *Galgupha (Pteronomos) punctifrons* McAtee y Malloch, 1933. Damos aquí las diferencias con la especie más próxima (*G. (P.) oblonga* McAtee y Malloch, 1933) de la cual sí tenemos fotografías.

1. Tilo con puntuaciones bien marcadas tanto en la mitad posterior como en la anterior; margen del vértice decididamente sinuoso frente a los ojos
.....**punctifrons**
- Tilo menos evidentemente punteado en la mitad posterior que en la anterior; margen del vértice por detrás de los ojos variando de ligeramente cóncavo a convexo.....**oblonga**

La segunda especie es *Galgupha (Euryscytus) regularis* McAtee y Malloch, 1933. En este caso daremos la descripción original abreviada y simplificada ya que las verdaderas diferencias con *G. (E.) signatipennis* (Germar, 1839), la especie más próxima, son muy sutiles.

Descripción: Negro, brillante con una mancha corial amarilla; manchas abdominales de color naranja rojizo. Cabeza alargada aproximadamente una vez y media la longitud del ojo más allá de la línea anterior de los mismos; margen frontal casi uniformemente redondeado; vértice con puntuaciones toscas más finas anteriormente, tilo y paraclípeos casi sin puntuaciones. Pronoto con algunas puntuaciones gruesas anterolateralmente, pero con sólo puntuaciones finas o nada en el resto; escutelo casi liso internamente, punteado periféricamente, las puntuaciones son gruesas anteriormente y más finas posteriormente; metapleura punteada a lo largo del extremo margen interno; esternitos abdominales con un número moderado de puntuaciones gruesas hacia el margen lateral, y menos densos y más finos medialmente. Longitud 4,5 mm.

La tercera especie es *Galgupha (Pteronomos) oblonga* McAtee y Malloch, 1933. Según el autor es similar en su coloración a *Galgupha (Pteronomos) amitta* McAtee y Malloch, 1933, pero de menor porte.

TH.5



TH.7



TH.8



TH.9



TH.10



TH.11



TH.12



TH.13



Thyreocoridae: 5. *Galgupha (Bonaria) longirostris* - 7. *Galgupha (Euryscytus) signatipennis* - 8. *Galgupha (Gyrocnemis) concava* - 9. *Galgupha (Gyrocnemis) cruralis* - 10. *Galgupha (Gyrocnemis) diversa* - 11. *Galgupha (Gyrocnemis) maculipennis* - 12. *Galgupha (Gyrocnemis) parva* - 13. *Galgupha (Gyrocnemis) xanthocnemis*

CORIMELAENINAE Uhler				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Galgupha</i> (¿?) <i>pampeana</i> (Berg, 1879)	AI	P - I	F.
2	<i>Galgupha</i> (<i>Acrotmetus</i>) <i>schulzii</i> (Fabricius, 1781)	AIII	P - I	F. <i>Solanum tuberosum</i>
3	<i>Galgupha</i> (<i>Acrotmetus</i>) <i>tucumanus</i> (Horváth, 1919)	AI	P - I	F.
4	<i>Galgupha</i> (<i>Astiroderma</i>) <i>albipennis</i> (Eschscholtz, 1822)	AI, AII, AIII, BII, BIII, DI	P - I	F.
5	<i>Galgupha</i> (<i>Bonaria</i>) <i>longirostris</i> (Berg, 1878)	AI, BIII, CIV	P - I	F.
6	<i>Galgupha</i> (<i>Euryscytus</i>) <i>regularis</i> McAtee y Malloch, 1933	BII	P - I	F.
7	<i>Galgupha</i> (<i>Euryscytus</i>) <i>signatipennis</i> (Germar, 1839)	AI	P - I	F.
8	<i>Galgupha</i> (<i>Gyrocnemis</i>) <i>concava</i> McAtee y Malloch, 1928	AI	P - I	F.
9	<i>Galgupha</i> (<i>Gyrocnemis</i>) <i>cruralis</i> (Stål, 1860)	AI	P - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Sorghum caffrorum</i>
10	<i>Galgupha</i> (<i>Gyrocnemis</i>) <i>diversa</i> McAtee y Malloch, 1933	AI	P - I	F.
11	<i>Galgupha</i> (<i>Gyrocnemis</i>) <i>maculipennis</i> (Germar, 1839)	AII, BII	P - I	F.
12	<i>Galgupha</i> (<i>Gyrocnemis</i>) <i>parva</i> McAtee y Malloch, 1933	AIII	P - I	F. <i>Lantana</i> <i>megapotamica</i>
13	<i>Galgupha</i> (<i>Gyrocnemis</i>) <i>xanthocnemis</i> (Berg, 1883)	AIII	P - I	F.
14	<i>Galgupha</i> (<i>Nothocoris</i>) <i>flavobisignata</i> (Berg, 1878)	AI, AII, BI, BII	P - I	F. <i>Pinus pinaster</i>

TH.14



TH.15



TH.16



TH.17



TH.18



TH.19



TH.20



TH.23



Thyreocoridae: 14. *Galgupha (Nothocoris) flavobisignata* - 15. *Galgupha (Nothocoris) juno* - 16. *Galgupha (Nothocoris) terminalis* - 17. *Galgupha (Psestophleps) bisignata* - 18. *Galgupha (Psestophleps) costumaculata* - 19. *Galgupha (Psestophleps) porcata* - 20. *Galgupha (Pteronomos) amitta* - 23. *Pericrepis callosula*

15	<i>Galgupha (Nothocoris) juno</i> McAtee y Malloch, 1933	AI	P - I	F.
16	<i>Galgupha (Nothocoris) terminalis</i> (Walker, 1867)	AIII	P - I	F.
17	<i>Galgupha (Psestophleps) bisignata</i> McAtee y Malloch, 1933	AI	P - I	F.
18	<i>Galgupha (Psestophleps) costumaculata</i> McAtee y Malloch, 1933	AI	P - I	F.
19	<i>Galgupha (Psestophleps) porcata</i> Horváth, 1919	AI, AII, BII, CIV	P - I	F.
20	<i>Galgupha (Pteronomos) amitta</i> McAtee y Malloch, 1933	AI, CIV	P - I	F.
21	<i>Galgupha (Pteronomos) oblonga</i> McAtee y Malloch, 1933	CIV	P - I	F.
22	<i>Galgupha (Pteronomos) punctifrons</i> McAtee y Malloch, 1933	CII	P - I	F.
23	<i>Pericrepis callosula</i> Horváth, 1919	AI, BI	P - I	F.

14

Pentatomomorpha 5

COREOIDEA ALYDIDAE Amyot y Serville (AL)



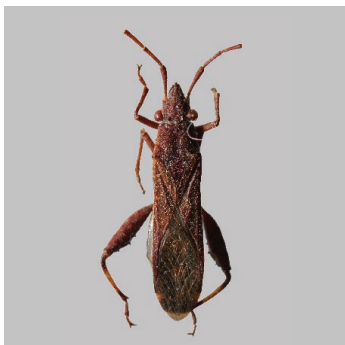
1. *Neomegalotomus parvus* - 2. *Cydamus femoralis*

Esta pequeña familia de Coreoidea, representada en la provincia por sólo 5 de las 19 especies conocidas para la Argentina, dos de ellas citadas aquí por primera vez para Buenos Aires. Son de hábitos fitófagos aunque es muy poco lo que se conoce de su biología. Probablemente tengamos alguna especie más en manos. Sus ninfas son mirmecomorfas excepto las de los Leptocorisini. A los Micrelytrini suele encontrárselos en el suelo. Las especies bonaerenses miden entre 6 y 16 mm.

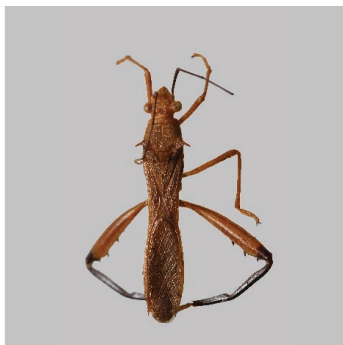
1. Fémur posterior con espinas.....**Alydinae**.....2
 - Fémur posterior sin espinas.....**Micrelytrinae**.....3
2. Tibia posterior moderada a fuertemente curvada, ápice comprimido, prolongado ventroapicalmente como un ángulo prominente o una espina distintiva casi tan larga como el diámetro medio de la tibia.....**Apidaurus** Stål
 - Tibia posterior virtualmente recta, ventroapicalmente sin espinas o con una espina muy pequeña.....**Neomegalotomus** Schaffner y Schaefer
3. Segundo segmento del labio más corto que el tercero y el cuarto juntos; r segmento labial III más de la mitad de largo que el IV; área de evaporación de la glándula odorífera metapleural lisa.....**Leptocorisini**...**Stenocoris** Burmeister
 - Segundo segmento labial más largo que el tercero y cuarto juntos; segmento rostral III menos de la mitad de largo que el IV; área de evaporación de la glándula odorífera metapleural estriada.....**Micrelytrini**.....**Cydamus** Stål

ALYDINAE Amyot y Serville				
ALYDINI Amyot y Serville				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Apidaurus conspersus</i> Stål, 1870	BII	P - I	F.
2	<i>Neomegalotomus parvus</i> (Westwood, 1842)	BII, CIII	P - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Solanum granulosum-leprosum</i> , <i>S. sublobatum</i>
MICRELYTRINAE Stål				
LEPTOCORISINI Stål				
3	<i>Stenocoris (Stenocoris) schaeferi</i> Montemayor y Dellapé, 2011	BII	P - I	F. <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Panicum</i> sp., <i>Sorghum cafforum</i> , <i>Triticum aestivum</i>

AL.1



AL.2



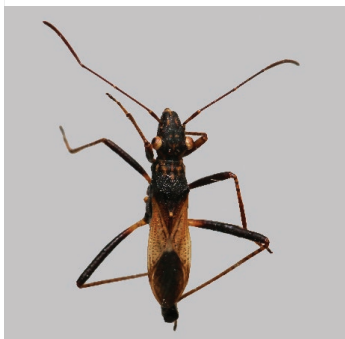
AL.3



AL.4



AL.5



CO.1



CO.2



CO.3



Alydidae: 1. *Apidaurus conspersus* - 2. *Neomegalotomus parvus* - 3. *Stenocoris* (*Stenocoris*) *schaeferi* - 4. *Cydamus celeripes* - 5. *Cydamus femoralis* / **Coreidae:** 1. *Athaumastus haematicus* - 2. *Athaumastus subcarinatus* - 3. *Camptischium clavipes*

MICRELYTRINI Stål				
4	<i>Cydamus celeripes</i> (Berg, 1883)	AI, AII, BI, BII, CII	S - I	F.
5	<i>Cydamus femoralis</i> (Stål, 1860)	AII, BII	S - I	F.

COREIDAE Leach (CR)



1. *Athaumastus haematicus* - 2. *Athaumastus subcarinatus* -
3. *Camptischium clavipes* - 4. *Crinocerus sanctus* -
5. *Anisoscelis foliaceus* - 6. *Anisoscelis marginellus*



7. *Holhymenia histrio* - 8. *Leptoglossus chilensis* - 9. *Leptoglossus impictus* -
 10. *Leptoglossus neovexillatus* - 11. *Phthiacnemia picta* - 12. *Eretmophora protensa* -
 13. *Acidomeria cincticornis* - 14. *Althos obscurator*



15. *Althos pallescens* - 16. *Anasa apicalis* - 17. *Anasa guttifera* -
18. *Hypselonotus interruptus* - 19. *Sphictyrtus chrysis* - 20. *Zicca stali* -
21. *Savius diagonalis* - 22. *Pachylis argentinus*



23. *Eubule sculpta* - 24. *Spartocera brevicornis* - 25. *Spartocera dentiventris* -
26. *Spartocera fusca* - 27. *Spartocera lativentris* - 28. *Madura fuscoclavata*

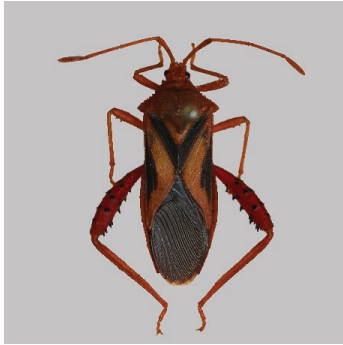
Esta importante familia de Heteroptera está representada en Buenos Aires por 58 especies, con dos nuevos registros para la provincia, aunque creemos que el número real es algo superior. Sus especies son todas fitófagas, mayormente de buen tamaño. Muchas de sus especies son muy vistosas, ya sea por su coloración como por la particularidad de tener patas ensanchadas, engrosadas en algunos casos o foliadas en otros. Sus tamaños varían entre 5 (*Vilga*) y 28 mm (*Pachylis argentinus*).

1. Tibias sin un surco sobre su superficie externa; orificios de la glándula odorífera metapleural con una aurícula grande o dos fusionadas; coxas posteriores contiguas o casi; todas las especies de menos de 12 mm de largo.....**Pseudophloeinae**
 - . Tibias con un bien marcado a débil surco en su superficie externa; orificios de la glándula odorífera metapleural distintos al anterior; longitud variable....2
2. Orificios de la glándula odorífera metapleural en posición ventral entre las coxas; coxas posteriores bien separadas; fémures posteriores fuertemente ensanchados y curvados; tibias posteriores con un diente apical o espina.....**Meropachyinae**
 - . Orificios de la glándula odorífera metapleural en posición lateral entre las coxas; coxas posteriores no tan separadas; fémures posteriores no o raramente ensanchados y usualmente rectos; tibias posteriores desarmadas en su ápice ..
.....**Coreinae**

COREINAE

1. Tilo proyectándose mucho más allá de los juga como un bien marcado tubérculo o una placa aplanada; juga fuertemente curvada.....**Placoscelini**
 - . Tilo no o sólo apenas proyectándose más allá de los juga; juga variables2
2. Con la combinación de fémures posteriores espinosos o tuberculados y fuertemente engrosados en el macho; cabeza no más de la mitad de largo que el pronoto y no se extiende o se extiende apenas, más allá de los tubérculos anteníferos; tubérculos anteníferos ocupando la mayor parte del ancho anterior de la cabeza, con un espacio entre ellos raramente más ancho que un tubérculo...3
 - . No con esta combinación de caracteres.....4
3. Glándula odorífera metapleural con una aurícula que a veces puede ser bilobada; tubérculos ocelares anchos; tubérculos anteníferos usualmente armados con una espina.....**Acanthocerini**
 - . Glándula odorífera metapleural con dos aurículas bien separadas (el área entre ellas deprimida); tubérculos ocelares pequeños; tubérculos anteníferos nunca armados.....**Nematopodini**
4. Cabeza prorecta (apuntando hacia adelante); juga y tilo extendidos hacia adelante más allá de los tubérculos anteníferos; búcula nunca alcanza la mitad de la longitud de la cabeza; todos los fémures espinosos por debajo; rostro casi alcanzando o alcanzando el abdomen.....**Anisoscelini**
 - . No con esta combinación de caracteres.....5

CO.4



CO.5



CO.6



CO.7



CO.8



CO.9



CO.10



CO.11



Coreidae: 4. *Crinocerus sanctus* - 5. *Dersagrena flaviventris* - 6. *Dersagrena subfoveolata* - 7. *Lybindus dichrous* - 8. *Anisoscelis foliaceus* - 9. *Anisoscelis marginellus* - 10. *Holymenia histrio* - 11. *Leptoglossus chilensis*

5. Distancia entre las coxas posteriores igual a la distancia desde la coxa al margen lateral; tubérculos anteníferos prominentes, subcontiguos por encima del tilo y los juga.....**Spartocerini**
 -. Distancia entre las coxas posteriores mucho más angosta que la distancia desde la coxa al margen lateral; si esta distancia es casi igual, la cabeza elevada entre los tubérculos anteníferos.....6
6. Espiráculos situados dos veces más lejos del borde posterior de los segmentos abdominales medios (III-VI) que del borde anterior.....**Discogastrini**
 -. Espiráculos equidistantes de los bordes anterior y posterior de los segmentos abdominales medios (III-VI).....7
7. Cuarto segmento antenal aplanado; tercer segmento antenal casi el doble del largo del segundo segmento.....**Hydarini**
 -. Cuarto segmento antenal no aplanado; tercer segmento antenal usualmente más corto que el segundo, nunca el doble del largo del segundo.....**Hypselonotini (+ Coreini)**

COREINAE Leach				
ACANTHOCERINI Bergroth				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Athaumastus haematicus</i> (Stål, 1860)	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIII, CV	P - I	F. <i>Ambrosia tenuifolia</i> , <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Bidens pilosa</i> , <i>Capsicum anuum</i> , <i>Carduus nutans</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Chenopodium album</i> , <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Conium maculatum</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>Jodina rhombifolia</i> , <i>Manihot grahamii</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Ricinus communis</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>S. sisymbriifolium</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Sorghum halepense</i> , <i>Verbesina encelioides</i> , <i>Vicia fava</i> , <i>Xanthium cavanillesi</i> , <i>Zea mays</i>
2	<i>Athaumastus subcarinatus</i> (Stål, 1860)	CI, CII, CIII, CIV	P - I	F. <i>Cichorium intybus</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Lupinus luteus</i> , <i>Trifolium repens</i> , <i>Zea mays</i>

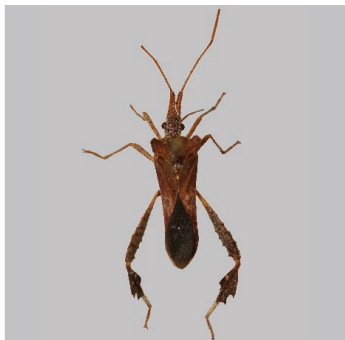
CO.12



CO.13



CO.14



CO.15



CO.16



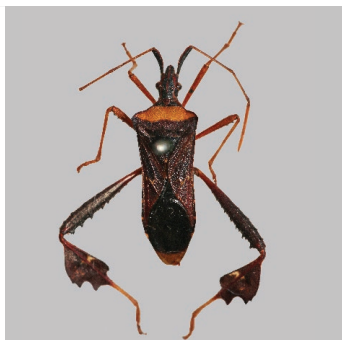
CO.17



CO.18



CO.19



Coreidae: 12. *Leptoglossus conspersus* - 13. *Leptoglossus fasciatus* - 14. *Leptoglossus dentatus* - 15. *Leptoglossus fasciatus* - 16. *Leptoglossus gonagra* - 17. *Leptoglossus impictus* - 18. *Leptoglossus lonchooides* - 19. *Leptoglossus neovexillatus*

3	<i>Camptischium clavipes</i> (Fabricius, 1803)	AI, AII, AIII, BII	P - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Rosa</i> sp., <i>Zea mays</i>
4	<i>Crinocerus sanctus</i> (Fabricius, 1775)	DI	P - I	F. <i>Canavalia bonariensis</i> , <i>Citrullus vulgaris</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Senna corymbosa</i> , <i>Vernonia echinoides</i>
5	<i>Dersagrena flaviventris</i> (Berg, 1879)	AI	P - I	F. <i>Opuntia paraguayensis</i>
6	<i>Dersagrena subfoveolata</i> (Berg, 1892)	DI	P - I	F. <i>Carthamus tinctorius</i>
7	<i>Lybindus dichrous</i> Stål, 1860	CV	P - I	F.
ANISOSCELINI Laporte				
8	<i>Anisoscelis (Anisoscelis) foliaceus</i> (Fabricius, 1803)	AII, BII, CII	P - I	F. <i>Passiflora coerulea</i>
9	<i>Anisoscelis (Anisoscelis) marginellus</i> (Dallas, 1852)	AII	P - I	F.
10	<i>Holymenia histrio</i> (Fabricius, 1803)	AII, BII	P (urb.) - I	F. <i>Passiflora caerulea</i>
11	<i>Leptoglossus chilensis</i> (Spinola, 1852)	BII, BIII, CIV, CV, DI, DII	P - I	F. <i>Chenopodium quinoa</i> , <i>Conyza bonariensis</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Solanum tuberosum</i>
12	<i>Leptoglossus conspersus</i> Stål, 1866	BII	P - I	F. <i>Solanum lycopersicum</i>
13	<i>Leptoglossus crassicornis</i> (Dallas, 1852)	CIV, DII	P - I	F.
14	<i>Leptoglossus dentatus</i> Berg, 1892	AI, AII, BII	P - I	F. <i>Opuntia paraguayensis</i> , <i>Prunus domestica</i> , <i>P. persicae</i>

CO.20



CO.21



CO.22



CO.23



CO.24



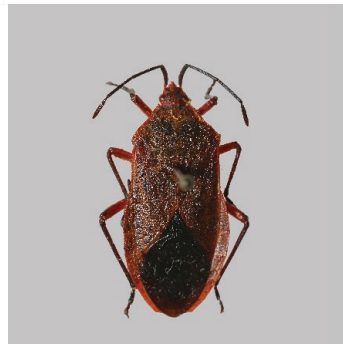
CO.25



CO.26



CO.27



Coreidae: 20. *Leptoglossus occidentalis* - 21. *Leptoglossus stigma* - 22. *Leptoglossus zonatus* - 23. *Phthiacnemia picta* - 24. *Eretmophora protensa* - 25. *Acanonicus hahni* - 26. *Acidomeria cincticornis* - 27. *Acidomeria sordida*

15	<i>Leptoglossus fasciatus</i> (Westwood, 1842)	AII	P - I	F. <i>Baccharis salicifolia</i> , <i>Opuntia paraguayensis</i>
16	<i>Leptoglossus gonagra</i> (Fabricius, 1775)	AII	P - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranja dulce), <i>Cucumis melo</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Nicotiana tabacum</i>
17	<i>Leptoglossus impictus</i> (Stål, 1859)	AI, AII, AIII, BII	P - I	F. <i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i> , <i>Cichorium intybus</i> , <i>Daucus carota</i> , <i>Helianthus annuus</i> , <i>Malus sylvestris</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Prunus persicae</i> , <i>Pyrus communis</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>S. tuberosum</i>
18	<i>Leptoglossus lonchoides</i> Allen, 1969	BII	P - I	F. <i>Syagrus romanzoffiana</i>
19	<i>Leptoglossus neovexillatus</i> Allen, 1969	AI, BII	P - I	F. <i>Salpichroa origanifolia</i>
20	<i>Leptoglossus occidentalis</i> Heidemann, 1910	BIII, CV	P (urb.) - I	F.
21	<i>Leptoglossus stigma</i> (Hebst, 1784)	AIII	P - I	F.
22	<i>Leptoglossus zonatus</i> (Dallas, 1852)	AI, AII	P - I	F.
23	<i>Phthiacnemia picta</i> (Drury, 1770)	AI, AII, AIII, BII, CI, CII	P (urb.) - I	F. <i>Bidens pilosa</i> , <i>Capsicum anuum</i> , <i>Citrullus vulgaris</i> , <i>Cucumis melo</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Datura ferox</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutus</i> , <i>Ipomoea batatas</i> , <i>I. cairica</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Passiflora coerulea</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Physalis viscosa</i> , <i>Salpichroa origanifolia</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. melongena</i> , <i>S. sisymbriifolium</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Trifolium repens</i> , <i>Vernonia echiooides</i> , <i>Vicia fava</i>

CO.28



CO.29



CO.30



CO.31



CO.32



CO.33



CO.34



CO.35



Coreidae: 28. *Althos obscurator* - 29. *Althos pallescens* - 30. *Althos pectoralis* - 31. *Anasa apicalis* - 32. *Anasa guttifer* - 33. *Anasa scorbutica* - 34. *Catorhintha sinuatipennis* - 35. *Cebrenis centrolineata*

COREINI Leach				
24	<i>Eretmophora protensa</i> Stein, 1860	CII, DII	S - I	F.
HYPSELONOTINI Bergroth				
25	<i>Acanonicus hahni</i> (Stål, 1859)	AI, AII, AIII, BI, BII, CII, CIII	P, N - I	F. <i>Citrullus vulgaris</i> , <i>Cucumis melo</i> , <i>C. sativus</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Morrenia</i> <i>brachystephana</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Phaseolus vulgaris</i> , <i>Ricinus</i> <i>communis</i> , <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>S. tuberosum</i> , <i>Stigmaphyllon</i> <i>bonariense</i>
26	<i>Acidomeria cincticornis</i> Stål, 1870	AI, AII, BI, BII	P, N - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranja dulce), <i>Sapium</i> <i>haematospermum</i>
27	<i>Acidomeria sordida</i> (Berg, 1878)	AIII	P - I	F. <i>Musa paradisíaca</i> , <i>Vitis vinifera</i>
28	<i>Althos obscurator</i> (Fabricius, 1803)	AI	P - I	F.
29	<i>Althos pallescens</i> (Stål, 1868)	AI, AII, BI, BII, BIII, CII, CIII, CIV, CV, DII	P - I	F.
30	<i>Althos pectoralis</i> (Dallas, 1852)	AII	P - I	F.
31	<i>Anasa apicalis</i> (Westwood, 1842)	AI	P - I	F.
32	<i>Anasa guttifera</i> Berg, 1878	AI, AII	P - I	F. <i>Citrullus vulgaris</i> , <i>Cucumis melo</i> , <i>C. sativus</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Morrenia odorata</i> , <i>Stigmaphyllon</i> <i>bonariense</i>
33	<i>Anasa scorbutica</i> (Fabricius, 1775)	AIII	P - I	F.
34	<i>Catorhintha sinuatipennis</i> Berg, 1892	AI, AII, BI	P - I	F. <i>Glycine max</i> , <i>Zea mays</i>

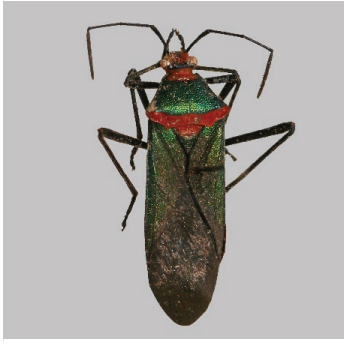
CO.36



CO.37



CO.38



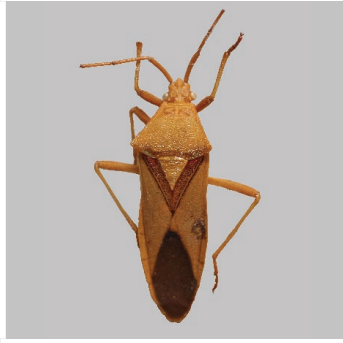
CO.39



CO.40



CO.41



CO.42



CO.43



Coreidae: 36. *Hypselonotus interruptus* - 37. *Setherina uruguayensis* - 38. *Spiclyrtus chrysis* - 39. *Zicca stali* - 40. *Savius diagonalis* - 41. *Scamurius vacillans* - 42. *Cnemyrtus scriptus* - 43. *Ouranion crenulatus*

35	<i>Cebrenis centrolineata</i> (Westwood, 1842)	AII	P - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Zea mays</i>
36	<i>Hypselonotus interruptus</i> Hahn, 1833	AII	P - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Flaveria bidentis</i>
37	<i>Setherina uruguayensis</i> Berg, 1892	AII, AIII, BII	P - I	F.
38	<i>Sphictyrtus chrysis</i> (Lichtenstein, 1796)	BII	P - I	F. <i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce), <i>Luehea divaricata</i> , <i>Phyllanthus niruri</i>
39	<i>Zicca stali</i> Berg, 1878	AI, AII, CIII	P - I	F.
DISCOGASTRINI Stål				
40	<i>Savius diagonalis</i> Berg, 1892	AIII	P - I	F.
41	<i>Scamurius vacillans</i> Brailovsky, 1986	AIII	P - I	F.
NEMATOPODINI Amyot y Serville				
42	<i>Cnemyrtus scriptus</i> (Burmeister, 1835)	DII	P - I	F.
43	<i>Ouranion crenulatus</i> (Stål, 1860)	AII	P - I	F.
44	<i>Pachylis argentinus</i> Berg, 1878	AII, BII	P (urb.) - I	F. <i>Albizia julibrissin</i> , <i>Erythrostemon gilliesii</i> , <i>Enterolobium contortisiliquum</i> , <i>Gleditsia triacanthos</i> , <i>Prosopis affinis</i> , <i>P. alba</i> , <i>P. nigra</i> , <i>Vachellia caven</i>
PLACOSCELINI Stål				
45	<i>Plaxiscelis pagana</i> (Burmeister, 1835)	AIII	P - I	F.
SPARTOCERINI Amyot y Serville				
46	<i>Eubule glyphica</i> Berg, 1878	AI, AII, BII, DI, EII	P (urb.) - I	F. <i>Araujia sericifera</i> , <i>Canavalia bonariensis</i> , <i>Morrenia odorata</i> , <i>Senna corymbosa</i>
47	<i>Eubule sculpta</i> (Perty, 1833)	AI, AII, BII, CV, DI, EII	P (urb.) - I	F. <i>Araujia sericifera</i> , <i>A. angustifolia</i> , <i>Citrus x limon</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Morrenia brachystephana</i> , <i>M. odorata</i> , <i>Zea mays</i>

CO.44



CO.45



CO.46



CO.47



CO.48



CO.49



CO.50



CO.51



Coreidae: 44. *Pachylus argentinus* - 45. *Plaxiscelis pagana* - 46. *Eubule glyphica* - 47. *Eubule sculpta* - 48. *Menenotus lunatus* - 49. *Spartocera brevicornis* - 50. *Spartocera dentiventris* - 51. *Spartocera fusca*

48	<i>Menenotus lunatus</i> (Laporte, 1832)	AI, BII	P - I	F.
49	<i>Spartocera brevicornis</i> Stål, 1870	AI, AII, BII, CIII, CV	P - I	F. <i>Oxypetalum solanoides</i>
50	<i>Spartocera dentiventris</i> Berg, 1883	AII, CII	P - I	F. <i>Nicotiana tabacum</i>
51	<i>Spartocera fusca</i> (Thunberg, 1783)	AII, CIV, DII	P - I	F. <i>Citrus x limon</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Gossypium hirsutum</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Solanum granulosum-leprosum</i>
52	<i>Spartocera granulatus</i> Stål, 1870	AII	P - I	F.
53	<i>Spartocera lativentris</i> Stål, 1870	BII, CIII, CV, DII	P - I	F. <i>Alternanthera philoxeroides</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Solanum chenopodioides</i>
HYDARINI Stål				
54	<i>Madura fusoclavata</i> Stål 1860	AII, BII	P - I	F. <i>Amorpha fruticosa</i> , <i>Cestrum parqui</i> , <i>Dicliptera squarrosa</i> , <i>Pavonia sepium</i> , <i>Vachellia caven</i>
MEROPACHYINAE Stål				
MEROCORINI Stål				
55	<i>Merocoris (Merocoris) bergi</i> Mayr, 1865	CII, CIV	P - I	F.
PSEUDOPHLOEINAE Stål				
PSEUDOPHLOEINI Stål				
56	<i>Vilga (Platyvilga) chilensis</i> (Stein, 1860)	AI	P - I	F.
57	<i>Vilga (Platyvilga) penningtoni</i> Bergroth, 1925	AII, BII	P - I	F.
58	<i>Vilga (Vilga) westwoodi</i> (Kolenati, 1845)	CV	P - I	F. <i>Nicotiana tabacum</i>

CO.52



CO.53



CO.54



CO.55



CO.56



CO.57



CO.58



RH.1



Coreidae: 52. *Spartocera granulatus* - 53. *Spartocera lativentris* - 54. *Madura fuscoclavata* -
55. *Merochoris bergi* - 56. *Vilga chilensis* - 57. *Vilga penningtoni* - 58. *Vilga westwoodi* /
Rhopalidae: 1. *Xenogenus gracilis*

RHOPALIDAE Amyot y Serville (RO)



1. *Harmostes serratus* - 2. *Harmostes petulans* - 3. *Harmostes procerus* -
4. *Niesthrea pictipes* - 5. *Liorhyssus hyalinus* - 6. *Jadera choprai* -
7. *Jadera coturnix* - 8. *Jadera parapectoralis*

En la provincia se encuentran 18 de las 37 especies citadas para la Argentina, una de ellas es un nuevo registro para la provincia. Sin embargo, debido a que tenemos mucho material indeterminado, creemos que el número puede ser bastante mayor, tanto en la provincia como en el país. Las especies bonaerenses de esta familia varían entre 5 y 10 mm.

1. Margen lateral del pronoto con una muesca distinta que delimita el collar posteriormente.....**Serinethinae**
- Los márgenes laterales del pronoto no tienen una muesca inmediatamente posterior al collar.....**Rhopalinae**.....2
2. Fémur posterior más grueso que el fémur medio o anterior, ventralmente con varias espinas fuertes.....3
- Fémur posterior no más grueso que el fémur anterior o mediano, sin espinas ventralmente4
3. Ángulo anterolateral del pronoto saliente hacia adelante como un diente agudo; cípeo proyectando agudamente más allá de los juga**Harmostini**
- Ángulos anterolaterales del pronoto no salientes; cípeo redondeado apicalmente, no o ligeramente superando a los juga.....**Chorosomini**
4. Pronoto con una sutura media transversal que delimita el collar; superficie entre el cuello y los callos elevada, callosa, sin puntos (a veces salpicado de negro o rojo).....**Rhopalini**
- Pronoto sin un collar anterior delimitado; superficie entre el collar y los callos claramente punteada, no elevada ni callosa.....**Niesthreini**

RHOPALINAE Amyot y Serville				
CHOROSOMATINI Fieber				
#	Nombre Científico	Distribución	Amb. - I.S.	GT. Alimentación
1	<i>Xenogenus gracilis</i> (Reed, 1899)	AI, AII, BII, CII, DI	P - I	F.
2	<i>Xenogenus picturatum</i> Berg, 1883	AI, AIII, BI, BII, CII, CIV, DI	P - I	F. <i>Chenopodium quinoa</i>
HARMOSTINI Stål				
3	<i>Harmostes dorsalis</i> Burmeister, 1835	BII	P - I	F.
4	<i>Harmostes (Harmostes) prolixus</i> Stål, 1860	AI, AII, BII, BIII, CII, CIV, DII	P - I	F. <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Nicotiana tabacum</i> , <i>Zea mays</i>
5	<i>Harmostes (Harmostes) serratus</i> (Fabricius, 1775)	BII, CIV	P - I	F. <i>Flaveria bidentis</i> , <i>Glycine max</i> , <i>Solidago chilensis</i> , <i>Sphaeralcea bonariensis</i> , <i>Symphotrichum squamatus</i>
6	<i>Harmostes (Neoharmostes) apicatus</i> Stål, 1859	AI, AII, BI, BII, CII, DII	P - I	F. <i>Solanum lycopersicum</i> , <i>Trifolium repens</i>
7	<i>Harmostes (Neoharmostes) corazonus</i> Distant, 1893	BII	P - I	F.
8	<i>Harmostes (Neoharmostes) imitabilis</i> Harris, 1942	BII	P - I	F. <i>Prosopis alba</i>
9	<i>Harmostes (Neoharmostes) petulans</i> Harris, 1942	AI, BII	P - I	F. <i>Cestrum parqui</i> , <i>Cucurbita moschata</i> , <i>Dolichandra ugnis-cati</i> , <i>Solidago chilensis</i> , <i>Symphotrichum squamatus</i>
10	<i>Harmostes (Neoharmostes) procerus</i> Berg, 1878	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CI, CII, CIII, CIV, CV, DI, DII	P - I	F.

RH.2



RH.3



RH.4



RH.5



RH.6



RH.7



RH.8



RH.9



Rhopalidae: 2. *Xenogenus picturatum* - 3. *Harmostes dorsalis* - 4. *Harmostes prolixus* -
5. *Harmostes serratus* - 6. *Harmostes apicatus* - 7. *Harmostes corazonus* - 8. *Harmostes imitabilis* -
9. *Harmostes petulans*

NIESTHREINI Chopra				
11	<i>Niesthrea agnes</i> Chopra, 1973	AII, BII	P - I	F. <i>Phytolacca dioica</i> , <i>Pseudabutilon</i> <i>virgatum</i>
12	<i>Niesthrea pictipes</i> (Stål, 1859)	AI, AII, AIII, BI, BII, CII, CIV	P, N - I	F. <i>Abutilon</i> <i>grandifolium</i> , <i>Beta</i> <i>vulgaris</i> var. <i>rapacea</i> , <i>Capsicum anuum</i> , <i>Cucurbita maxima</i> , <i>Daucus carota</i> , <i>Flaveria</i> <i>bidentis</i> , <i>Glycine</i> <i>max</i> , <i>Gossypium</i> <i>hirsutum</i> , <i>Malvastrum</i> <i>coromandelianum</i> , <i>Medicago sativa</i> , <i>Musa</i> <i>paradisica</i> , <i>Nicotiana</i> <i>tabacum</i> , <i>Pavonia</i> <i>hastata</i> , <i>Ricinus</i> <i>communis</i> , <i>Solanum</i> <i>melongena</i> , <i>Sorghum</i> <i>cafforum</i> , <i>Sphaeralcea</i> <i>bonariensis</i> , <i>Trifolium</i> <i>repens</i> , <i>Xanthium</i> <i>cavanillesii</i> , <i>Zea mays</i>
13	<i>Niesthrea vincentii</i> (Westwood, 1842)	AI, AII, BII	P - I	F.
RHOPALINI Amyot y Serville				
14	<i>Liorhyssus hyalinus</i> (Fabricius, 1794)	AI, AII, AIII, BI, BII, BIII, CII, CIV, CV, DI, DII	P - I	F. <i>Chenopodium</i> <i>quinoa</i> , <i>Cucurbita</i> <i>moschata</i> , <i>Prosopis</i> <i>nigra</i>
SERINETHINAE Stål				
15	<i>Jadera choprai</i> Göllner- Scheiding, 1979	AI, AII, AIII, BII, BIII, CV	P - I	F.
16	<i>Jadera coturnix</i> (Burmeister, 1835)	AI, AII, AIII, BI, BII	P - I	F. <i>Cardiospermum</i> <i>grandiflorum</i>
17	<i>Jadera parapectoralis</i> Göllner-Scheiding, 1979 (ex <i>haematoloma</i> (Herrich-Schaeffer, 1848)	AI, AII, AIII, BII	P - I	F.
18	<i>Jadera sanguinolenta</i> (Fabricius, 1775)	BII	P - I	F. <i>Bougainvillea</i> <i>spectabilis</i> , <i>Gossypium</i> <i>hirsutum</i>

RH.10



RH.11



RH.12



RH.13



RH.14



RH.15



RH.16



RH.17



RH. 18.



Rhopalidae: 10. *Harmostes procerus* - 11. *Niesthrea agnes* - 12. *Niesthrea pictipes* - 13. *Niesthrea vincentii* - 14. *Liorhyssus hyalinus* - 15. *Jadera coturnix* - 16. *Jadera choprai* - 17. *Jadera parapectoralis* - 18. *Jadera sanguinolenta*

15

Estadíos preimaginales

Hemos visto una breve descripción de los **estadíos preimaginales** (pre-adultos) en el capítulo 1.

Más allá del hecho que los huevos tienen características morfológicas particulares por familia o grupo de familias, no nos detendremos en describirlos ya que en muchos casos son difíciles de ver, en particular si son depositados en lugares poco evidentes como el mesófilo de las hojas o en el suelo. De todos modos, queremos destacar el particular caso de los huevos de Coreidae ya que el observador común podrá verlos fácilmente en la naturaleza. Estos son relativamente grandes, se depositan en grupos o líneas de huevos y lo más destacado es que en muchos casos tienen un brillo metalizado a la luz.

Es de destacar que a partir de la eclosión del huevo, las ninfas pueden vivir independientes (la mayoría de las especies depredadoras), o próximas, cercanas, en una misma planta o población de plantas (la mayoría de las especies fitófagas) o incluso algunas especies fitófagas viven de forma gregaria (*Onco-peltus*, Lygaeidae).

Como vimos en el capítulo 1, los Heteropteros tienen por lo general 5 estadíos ninfales. Los dos primeros se caracterizan por su muy pequeño porte y la carencia de primordios alares. Éstos aparecen en el tercer estadio y tienen un distinto estado de desarrollo alar conforme van cambiando de estadio. El estadio V es el más interesante para ser estudiado ya que conserva caracteres ninfales (glándulas abdominales) y ya tiene muchos de las características del imago o adulto.

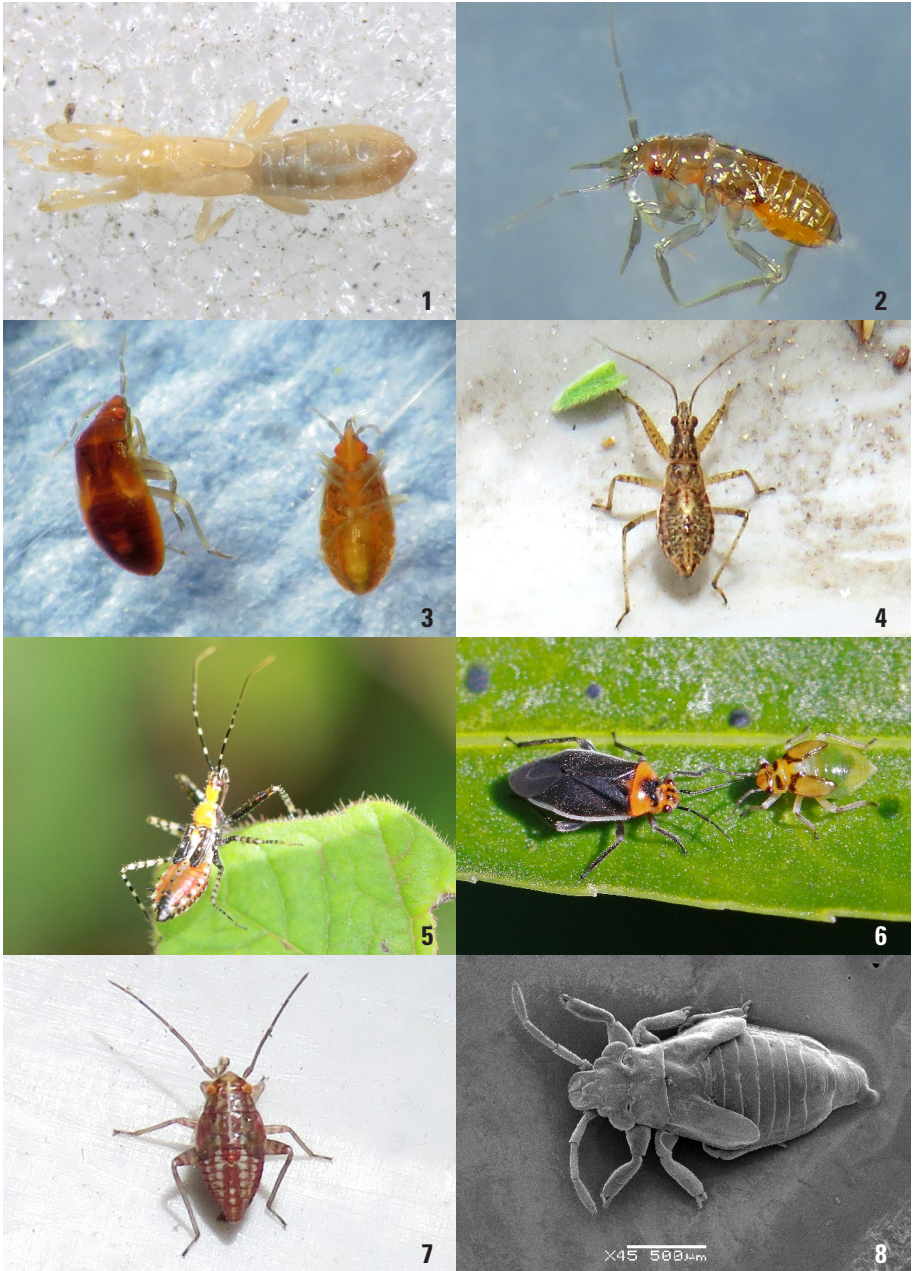
¿Cómo se diferencian las ninfas de los adultos?

Esta es una pregunta que se hacen aquellos que se encuentran con una chinche braquíptera en la naturaleza: ¿Se trata de una ninfa V de una determinada especie o es un adulto braquíptero, de los cuales hay ejemplos en un gran número de familias?

Hay cuatro caracteres, entre otros, que con una buena lupa (o aumento de imagen) se pueden observar.

1. La presencia de las glándulas odoríferas abdominales **funcionales, abiertas** en las ninfas con ausencia de las glándulas metapleurales, características del adulto. En los adultos estas glándulas metapleurales están presentes y son funcionales, mientras que las glándulas abdominales están presentes pero cerradas y no funcionales.
2. Los tarsómeros por lo general de 2 o 3 segmentos en los adultos, tienen uno menos en las ninfas ($n-1$). Por ejemplo, los adultos de Miridae tienen 3 tarsómeros, mientras que sus ninfas tienen 2. O los Acanthosomatidae que tienen 2 tarsómeros en los adultos, presentan sólo uno en las ninfas.
3. El desarrollo funcional de la genitalia es también un buen carácter para resolver este dilema.
4. En las familias en las que los adultos presentan ojos simples, en las ninfas no los han desarrollado.

Clave para el reconocimiento de las ninfas de las familias



1. Familia Enicocephalidae - 2. Familia Ceratocombidae - *Ceratocombus* sp. -
 3. Familia Anthocoridae - *Cardiastethus* sp. - 4. Familia Nabidae - *Nabis* sp. - 5. Familia Reduviidae
 - *Cosmoclopius nigroannalatus* - 6. Familia Miridae - *Aspidobothrys ruficeps* - 7. Familia Miridae -
Taylorilygus apicalis - 8. Familia Thaumastocoridae - *Thaumastocoris peregrinus*



9. Familia Tingidae - *Gargaphia* sp. 2 - 10. Familia Aradidae - 11. Familia Largidae - *Largus rufipennis* - 12. Familia Pyrrhocoridae - *Dysdercus albofasciatus* - 13. Familia Pyrrhocoridae - *Dysdercus chaquensis* - 14. Familia Artheneidae - *Holcocranum saturejiae* - 15. Familia Berytidae - *Jalysus sobrinus* - 16. Familia Lygaeidae - *Oncopeltus unifasciatellus* -



17. Familia Oxycarenidae - *Oxycareus hyalinipennis* 2 - 18. Familia Rhyparochromidae - *Pseudoparomius* sp. - 19. Familia Acanthosomatidae - *Epactiohellica farinai* - 20. Familia Acanthosomatidae - *Hellica nitida* - 21. Familia Acanthosomatidae - *Hellicoides johni* - 22. Familia Cydnidae - 23. Familia Pentatomidae - *Arvelius* sp. - 24. Familia Pentatomidae - *Chinavia erythrocnemis*



25. Familia Pentatomidae - *Chinavia* sp. - 26. Familia Pentatomidae - *Chinavia* sp.
27. Familia Pentatomidae - *Euschistus imitator* - 28. Familia Scutelleridae - *Ascanius hirtipes*
- 29. Familia Scutelleridae - *Ascanius hirtipes* - 30. Familia Thyreocoridae - *Galgupha* sp. -
31. Familia Alydidae - *Neomegalotomus parvus* - 32. Familia Coreidae - *Camptischium clavipes*



33. y 34. Familia Coreidae - *Holhymenia histrio* - 35. Familia Coreidae - *Pachylis argentinus* - 36. Familia Coreidae - *Phthiacnemis picta* - 37. Familia Coreidae - *Spartocera* sp. - 38. Familia Rhopalidae - *Harmostes* sp. - 39. Familia Rhopalidae - *Jadera* sp. - 40. Familia Rhopalidae - *Niesthrea* sp.

En este capítulo nos detendremos en dar ciertos caracteres para definir, al menos a nivel de familia, las características de cada una de ellas de forma práctica a través de una clave e imágenes. Lógicamente las familias presentes en Buenos Aires. En algunos casos sólo se hablará de grupos de familias ya que no hay marcadas diferencias entre las ninfas de ellas.

En términos generales, las ninfas de las chinches terrestres pueden medir entre 0,5 y 25 mm. Ovais a alargadas ovais, robustas o a veces aplanadas, muchas veces ornamentadas con espinas, cerdas o pelos. La coloración puede ser variable de muy claras a negras opacas o con tintes metalizados. Antenas usualmente compuestas de 4 segmentos alargados. Patas a veces con dilataciones triangulares, bulbosas o de forma triangular (Coreidae). Ojos compuestos bien desarrollados. Primordios alares meso y metatorácicos bien desarrollados sólo en los estadios IV y V. Glándulas odoríferas abdominales funcionales.

1. Ojos compuestos ausentes; glándulas odoríferas abdominales ausentes; ectoparásitos de murciélagos**Polycetenidae**
- Ojos compuestos presentes; glándulas odoríferas abdominales habitualmente presentes2
2. Patas mucho más largas que el cuerpo y filiformes; cuerpo muy largo y delgado; último segmento antenal corto y engrosado.....**Berytidae**
- Patas, cuerpo y antenas con diferentes proporciones3
3. Fémures anteriores en vista lateral muy engrosados, 2X el largo del ancho..4
- Fémures anteriores en vista lateral poco engrosados, 3X el largo del ancho..5
4. Cuerpo delgado y pequeño; cabeza bilobada; ésta y el labio prognatos (hacia adelante).....**Enicocephalidae**
- Cuerpo grueso, de tamaño mayor; cabeza unilobada; ésta y el labio hipognatos (hacia abajo).....**Phymatinae (Reduviidae)**
5. Fémures anteriores largos, con forma de muslo, con muchos pelos finos y 4 a 5 cerdas negras largas; tibias anteriores con 2 largas líneas paralelas de dientes negros en su superficie interna.....**Nabidae**
- Fémures y tibias anteriores con diferentes características6

6. Rostro (labio) corto, grueso, nunca extendiéndose más allá de las coxas anteriores.....7
 -. Rostro largo, usualmente delgado, siempre alcanzando las coxas anteriores o más allá de ellas alcanzando el abdomen en algunos casos11
7. Cuerpo ancho y aplanado, mucho más ancho que profundo8
 -. Cuerpo no notablemente aplanado, su profundidad y su ancho subiguales10
8. Rostro de 4 segmentos.....**Thaumastocoridae**
 -. Rostro de 3 segmentos9
9. Coxas en vista ventral muy separadas; superficie con finos tubérculos o líneas de protuberancias verrugosas; bajo corteza de árboles.....**Aradidae**
 -. Coxas en vista ventral, juntas; superficie dorsal sin tubérculos ni líneas de protuberancias verrugosas; ectoparásitos de aves o mamíferos.....**Cimicidae**
10. Cabeza alargada, tubular; de porte mediano a grande (más de 5 mm)**Reduviidae**
 -. Cabeza ancha, aplanada a moderadamente alargada; porte pequeño (nunca más de 2 mm).....**Anthocoridae + Lyctocoridae**
11. Rostro muy delgado y alargado de 3 segmentos, el primero muy corto similar a un anillo, el segundo muy largo y el tercero de 1/3 a 1/2 la longitud del segundo.....12
 -. Rostro más grueso, de 4 segmentos de diferentes proporciones entre ellos..14
12. 3-4 pares de glándulas odoríferas abdominales.....**Ceratocombidae**
 -. Una o un par de glándulas odoríferas abdominales13
13. Un par de bien separadas glándulas odoríferas abdominales en el 4º tergito; pequeño porte (menos de 2 mm).....**Schizopteridae**
 -. Una única glándula odorífera abdominal en el 3º o 4º tergito; mayor porte (más de 2,5 mm)**Saldidae**
14. Pronoto con grandes proyecciones laterales, usualmente muy espinoso, espinas muy largas, a veces más de una saliendo de su base, a veces ramificadas; pequeño porte (2-5 mm)**Tingidae + Vianaididae**
 -. Pronoto sin proyecciones laterales, cabeza y cuerpo no espinosos y si hay algunas espinas, éstas nunca ramificadas y en especies de mucho mayor porte15

15. Sólo una muy pequeña glándula odorífera abdominal o ninguna, ubicada en el centro del margen posterior del tercer tergito y habitualmente en una pequeña área pigmentada.....**Miridae**
- 2 o 3 glándulas odoríferas abdominales, dobles o simples, circulares o transversales.....16
16. Glándulas odoríferas abdominales en 3 segmentos17
- Glándulas odoríferas abdominales en 2 segmentos23
17. Cabeza visiblemente más ancha que larga, transversal, algo retrotraída dentro del protórax18
- Cabeza igual o más larga que ancha, truncada o en punta19
18. Dorso en vista lateral fuertemente arqueado.....**Thyreocoridae**
- Dorso aproximadamente plano.....**Cydnidae**
19. Primero y a veces segundo y tercer tergito abdominal reducidos o divididos hacia su centro por la prolongación del mesonoto, primer par de glándulas odoríferas abdominales muy separado.....**Scutelleridae**
- Primeros 3 tergitos abdominales continuos; primer par de glándulas odoríferas abdominales con igual separación que los otros20
20. Esclerito alrededor del primer par de glándulas odoríferas abdominales angosto, transversal, no más de un 50% más del que rodea al segundo y tercer par.....**Pentatomidae + Acanthosomatidae**
- Áreas pigmentadas o escleritos alrededor de todas las glándulas odoríferas abdominales de alrededor del mismo tamaño o ausente21
21. Glándulas odoríferas abdominales diminutas, pares, abiertas hacia los bordes de una línea media dorsal; margen posterior de los tergitos IV y V en ángulo de 45° hacia los tergitos anteriores.....**Rhyparochromidae**
- Glándulas odoríferas abdominales con simple o doble apertura en la línea media dorsal; margen posterior de los tergitos IV y V rectos o con una leve inclinación hacia la línea media dorsal22
22. Cuerpo oblongo alargado; amarillos a rojo oscuros (no metálicos); glándulas odoríferas abdominales anchas, transversales.....**Pyrrhocoridae**
- Cuerpo oval redondeado; oscuros a metálicos; glándulas odoríferas abdominales diminutas, circulares.....**Largidae**

23. Cabeza, incluyendo a los ojos, tan o más ancha que el protórax; alargados, mirmecomorfos.....**Alydidae**
 -. Cabeza, incluyendo a los ojos, no tan ancha como el protórax; usualmente de cuerpos gruesos y no mirmecomorfos24
24. Glándulas odoríferas abdominales grandes, transversales, pigmentadas y/o con elevaciones espinosas en el área media caudal de los tergitos **Coreidae**
 -. Glándulas odoríferas abdominales pequeñas, sin elevaciones espinosas en el área media caudal de los tergitos, pero sí las glándulas pueden estar rodeadas de áreas pigmentadas aplanadas25
25. Glándulas odoríferas abdominales circulares pequeñas, conformadas por una apertura simple en los márgenes de los tergitos IV y V; tergito V angostado hacia su centro.....**Rhopalidae**
 -. Glándulas odoríferas abdominales transversales, ovales o como una hendidura; aperturas simples o en pares, usualmente dentro de un área pigmentada; tergito V no angostado hacia su centro.....**Lygaeoidea** restantes.

16

Evaluación de muestras

1. Muestras de importancia sanitaria

Es habitual que, ante la duda de la presencia de especies de importancia para la salud, exista la necesidad de determinar muestras. Aconsejamos enviarlas primero a cualquier centro especializado en la determinación de especies, en particular los museos o universidades de Ciencias Naturales. Siempre es necesaria una buena definición taxonómica de una especie para conocer su importancia sanitaria y de allí ver cómo proceder. Luego, como estos centros no están capacitados para ofrecer tratamientos médicos ni determinar la forma de combatir a los insectos, aconsejamos ir a un centro asistencial en el primer caso y/o a una empresa de control de plagas para lo segundo.

Chinches que suelen confundirse con vinchucas

De acuerdo a las consultas recibidas durante años, en particular para saber si se trata de vinchucas, podemos decir que, más allá de algunos errores de observación groseros de algunos de los consultantes, en general confundiéndose con coleópteros, en particular la *Galerita collaris* (Coleoptera, Carabidae) o alguna otra especie próxima, la mayor parte del material recibido corresponde ciertamente a Heterópteros aunque generalmente no se trata de triatómíneos. Los dos grupos por los que más se consulta son:

Otros Reduviidae: En especial de las subfamilias Harpactorinae, Reduviinae y Peiratinae, grupos éstos muy abundantes en nuestra fauna y en particular, fáciles de observar en las ciudades. Una gran diferencia entre estas familias

y aquella es que su picadura es siempre muy dolorosa en los no-triatómíneos, mientras que los Triatominae, para poder alimentarse de sus presas emite una sustancia anestésica que impide que la presa, en este caso el hombre, sienta la picadura y la succión de la sangre. En estos casos siempre conviene coleccionar el ejemplar y remitirlo a los centros antes mencionados.

Coreidae: Esta familia, bastante alejada sistemáticamente de la anterior, posee representantes que, ante un ojo inexperto, puede asemejarse a una vinchuca, pero su rostro alargado y delgado, es un carácter que, a primera vista puede diferenciarlos perfectamente de las vinchucas. Además de ser totalmente inofensivas.

Otro grupo de importancia para la salud son las chinches de cama (Cimicidae). Estas chinches son bastante menos confundibles con otros insectos: son pequeñas planas y siempre se encuentran en el interior de los dormitorios. De todos modos, siempre hay que enviar las muestras para su confirmación.

Métodos de toma y envío de muestras

Para el envío de muestras, conviene colocarlas en recipientes (frascos) no muy grandes. Es conveniente también que los ejemplares estén muertos para su conveniente identificación. Para esto se puede agregar al envase alcohol etílico al 70% y enrasar hasta el tope de líquido ya que si el envase queda a medio llenar en el traslado el material puede deteriorarse.

Otro detalle muy importante para una buena identificación es agregar dentro del frasco un papel escrito **en lápiz** (¡la tinta se borra con el alcohol!) con los siguientes datos: País, provincia, localidad, fecha, colector y de ser posible en qué lugar (una planta por ejemplo) o circunstancias (en la cama). De la siguiente manera:

**ARG: Buenos Aires
Lanús, 6-XII-2020
D. L. Carpintero
Sobre malvón**

Conviene que el recipiente sea lo más pequeño posible ya que el alcohol debiera llenar el frasco porque si no el movimiento del líquido dentro del frasco puede deteriorar la muestra. Por último se sella la tapa con una cinta plástica para que no se derrame el alcohol.

2. Proyectos de relevamiento faunístico en reservas

Queremos ofrecer desde aquí nuestra colaboración para futuros proyectos de relevamiento del elenco de cada una de las reservas que aún no hayan sido estudiadas. Es de nuestro mayor interés colaborar con el incremento de los archivos faunísticos de especies de Heteroptera presentes en cada una de nuestras reservas. Para esto comunicarse con dcarpint@macn.gov.ar

3. Determinación de materiales para proyectos financiados

En el caso de un pedido de determinación de muestras para proyectos financiados por Conicet, la Agencia, INTA u otros organismos nacionales o privados, se realizarán las determinaciones pero en base a los cánones arancelarios establecidos por el Museo Argentino de Ciencias Naturales “Bernardino Rivadavia” a quien deberán dirigir la solicitud. Del mismo modo se procede para estos fines en otras Instituciones, como por ejemplo el Museo de La Plata.

4. Consultas para la determinación de muestras fotográficas

El primer autor realizará las determinaciones de dicho material, siempre considerando que las determinaciones basadas en imágenes pueden no ser precisas, ya que dependemos no sólo de la calidad de la imagen sino de la vista que se ha tomado del ejemplar. Siempre conviene tener ejemplares en vista dorsal al menos y de ser posible en otras vistas. De todos modos, por lo informal de una identificación a través de una foto, sólo si se trata de especies muy conspicuas, características, la identificación por esta vía no llegará más allá del nivel genérico.

Queda establecido como condición para su identificación que en retribución a este servicio, la imagen que se envíe para su reconocimiento podrá ser usada por los autores para publicaciones de distintos estudios faunísticos que éstos realicen *a posteriori*, siempre reconociendo la autoría del fotógrafo. En este caso enviar a dcarpint3@gmail.com

Índice de plantas

			Páginas
A			
<i>Abelmoschus esculentus</i>	Quimbombó - Okra	Malvaceae	194, 222
<i>Abutilon grandifolium</i>	Malva - Malvavisco	Malvaceae	116, 240, 252, 338
<i>Abutilon megapotamicum</i>	Farolito Chino	Malvaceae	220, 222, 224
<i>Achyrocline satureoides</i>	Alquitrán - Marcela	Asteraceae	208
<i>Acicarpha tribuloides</i>	Cardo Torito - Roseta	Calyceraceae	204
<i>Albizia julibrissin</i>	Acacia de Constantinopla	Fabaceae	330
<i>Allioideae</i>	Cebollas y Cebollines	Amaryllidaceae	178
<i>Allium cepa</i>	Cebolla	Amaryllidaceae	178
<i>Allium sativum</i>	Ajo	Amaryllidaceae	234
<i>Aloysia gratissima</i>	Cedrón del Monte	Verbenaceae	53, 176
<i>Aloysia polystachya</i>	Té de Burro	Verbenaceae	258
<i>Alternanthera philoxeroides</i>	Lagunilla	Amaranthaceae	196, 332
<i>Althaea rosea</i>	Altea	Malvaceae	220, 224
<i>Amaranthus dubius</i>	Pira Dulce - Bledo	Amaranthaceae	202
<i>Amaranthus hybridus</i>	Bledo - Penacho	Amaranthaceae	298, 300
<i>Amaranthus spinosus</i>	Ataco Espinado	Amaranthaceae	196, 202
<i>Amaranthus viridis</i>	Bledillo	Amaranthaceae	202, 282
<i>Ambrosia tenuifolia</i>	Altamisa	Asteraceae	204, 222, 224, 322

<i>Ammi visnaga</i>	Biznaga	Apiaceae	204, 210, 282
<i>Amorpha fruticosa</i>	Acacia - Falso Índigo	Fabaceae	332
<i>Androtrichum trigynum</i>	Junco de Copo	Cyperaceae	55, 244, 262, 284
<i>Anthemis cotula</i>	Manzanilla cimarrona	Asteraceae	194, 204
<i>Antirrhinum majus</i>	Conejito	Plantaginaceae	296
<i>Apium graveolens</i>	Apio	Apiaceae	296
<i>Araujia angustifolia</i>	Tasi	Apocynaceae	330
<i>Araujia sericifera</i>	Tasi	Apocynaceae	248, 330
<i>Arctium minus</i>	Bardana - Lampazo Menor	Asteraceae	176, 290
<i>Asparagus officinalis</i>	Espárrago	Asparagaceae	296
<i>Atriplex lampa</i>	Zampa	Amaranthaceae	182
<i>Atriplex montevidensis</i>	Cachiyuyo	Amaranthaceae	93
<i>Atriplex semibaccata</i>	Cachiyuyo - Morenita Rastrera	Amaranthaceae	59, 176, 182
<i>Austrobrickellia patens</i>	Acacia del Campo - Crucecilla	Asteraceae	59, 174, 200
<i>Austroeupatorium inulifolium</i>	Doctorcito	Asteraceae	190, 196, 204, 276
<i>Avena fatua</i>	Avena Negra - Avena Invasora	Poaceae	282
<i>Avena sativa</i>	Avena	Poaceae	210

B

<i>Baccharis dracunculifolia</i>	Chilca - Mata Ojo	Asteraceae	196, 198, 200, 202, 204
<i>Baccharis glutinosa</i>	Jarilla	Asteraceae	198, 204, 220, 278
<i>Baccharis punctulata</i>	Chilquilla	Asteraceae	196, 202, 204
<i>Baccharis salicifolia</i>	Chilca	Asteraceae	202, 224, 326
<i>Baccharis spicata</i>	Carqueja	Asteraceae	204
<i>Baccharis trimera</i>	Carqueja	Asteraceae	198, 200, 204
<i>Beta vulgaris</i> var. <i>rapacea</i>	Remolacha	Amaranthaceae	202, 302, 338
<i>Beta vulgaris</i> var. <i>cycla</i>	Acelga	Amaranthaceae	176, 234, 278, 282, 286, 290, 294, 296, 302, 322, 326
<i>Bidens pilosa</i>	Picón - Saetilla	Asteraceae	180, 194, 196, 202, 322, 326

<i>Bidens subalternans</i>	Amor Seco	Asteraceae	296
<i>Bougainvillea spectabilis</i>	Santa Rita	Nyctaginaceae	338
<i>Brassica napus</i>	Colza	Brassicaceae	296
<i>Brassica nigra</i>	Mostaza Negra	Brassicaceae	170
<i>Brassica oleracea</i>	Col - Repollo - Bróccoli	Brassicaceae	296, 302
<i>Brassica rapa</i>	Nabo	Brassicaceae	170, 296
<i>Broussonetia papyrifera</i>	Morera de papel	Moraceae	194
<i>Brunfelsia australis</i>	Jazmín Paraguayo	Solanaceae	222
<i>Butia yatay</i>	Palmera Yatay	Arecaceae	214

C

<i>Calendula officinalis</i>	Botón de Oro - Maravilla - C. de Vieja	Asteraceae	184, 252
<i>Callianthe pauciflorum</i>	Malvisco	Malvaceae	180
<i>Canavalia bonariensis</i>	Habas del Aire	Fabaceae	222, 324, 330
<i>Capsicum annum</i>	Pimiento	Solanaceae	266, 282, 296
<i>Cardiospermum grandiflorum</i>	Globitos - Farolitos	Sapindaceae	338
<i>Carduus acanthoides</i>	Cardo Negro	Asteraceae	224, 250, 282, 296, 298
<i>Carduus nutans</i>	Cardo Pendiente	Asteraceae	322
<i>Carex divulsa</i>	Carex	Cyperaceae	290
<i>Carthamus tinctorius</i>	Cártamo	Asteraceae	300, 324
<i>Cayaponia bonariensis</i>	Cayote	Cucurbitaceae	220
<i>Ceiba speciosa</i>	Palo Borracho Rosado	Malvaceae	222, 236
<i>Celtis tala</i>	Tala	Cannabaceae	53, 92, 116, 140, 206, 208, 236, 300,
<i>Cestrum parqui</i>	Duraznillo Negro	Solanaceae	116, 140, 222, 236, 250, 278, 286, 290, 294, 296, 322, 332, 336
<i>Chenopodium album</i>	Cenizo	Amaranthaceae	176, 204, 296, 322
<i>Chenopodium quinoa</i>	Quinoa	Amaranthaceae	116, 124, 176, 244, 250, 278, 286, 290, 296, 302, 324, 336, 338

<i>Chloris</i> sp.		Poaceae	210
<i>Chromolaena laevigata</i>	Doctorcito	Asteraceae	204
<i>Chrysanthemum parthenium</i>	Piretro de Jardín - Crisantemo	Asteraceae	250
<i>Cicer arietinum</i>	Garbanzo	Fabaceae	296
<i>Cichorium intybus</i>	Radicha - Radicheta	Asteraceae	234, 282, 286, 290, 296, 322, 326
<i>Cissus verticillata</i>	Cortina del cielo	Vitaceae	196
<i>Citrullus lanatus</i>	Melón de Agua	Cucurbitaceae	250, 282, 284, 290, 296
<i>Citrus medica</i>	Citron - Cidra Limón	Rutaceae	236
<i>Citrus x aurantium</i> (grupo naranjo dulce)	Naranja	Rutaceae	234, 236, 282, 296, 298, 310, 314, 322, 324, 326, 328, 330
<i>Citrus x aurantium</i> (grupo pomelo)	Pomelo	Rutaceae	236
<i>Citrus x limon</i>	Limón	Rutaceae	330, 332
<i>Colletia paradoxa</i>	Curro	Rhamnaceae	76, 294
<i>Colletia spinosissima</i>	Brusca	Rhamnaceae	94
<i>Condalia microphylla</i>	Piquillín	Rhamnaceae	58, 206
<i>Conium maculatum</i>	Cicuta	Apiaceae	105, 322
<i>Conyza bonariensis</i>	Rama Negra - Carnicera	Asteraceae	190, 204, 296, 324
<i>Cortaderia selloana</i>	Cortadera	Poaceae	55, 114, 172, 178, 212, 242, 248, 282, 288
<i>Crataegus oxyacantha</i>	Oxiacanto	Rosaceae	176
<i>Cucumis melo</i>	Melón	Cucurbitaceae	284, 286, 288, 294, 296, 326, 328
<i>Cucumis sativus</i>	Pepino	Cucurbitaceae	282, 296, 328
<i>Cucurbita maxima</i>	Zapallo Criollo	Cucurbitaceae	170, 184, 234, 244, 248, 250, 258, 282, 284, 286, 292, 296, 314, 322, 326, 328, 330, 332, 338
<i>Cucurbita moschata</i>	Calabacita amarilla - Anco	Cucurbitaceae	124, 194, 336, 338
<i>Cupressus sempervirens</i>	Ciprés	Cupressaceae	266
<i>Cynara cardunculus</i>	Cardo	Asteraceae	202, 234

<i>Cynara scolymus</i>	Alcaucil	Asteraceae	202, 224, 296
<i>Cynodon dactylon</i>	Pata de Perdiz	Poaceae	93, 208, 210, 212
<i>Cyperus eragrostis</i>	Paragüitas	Cyperaceae	244, 262
<i>Cyperus esculentus</i>	Paragüitas	Cyperaceae	252

D

<i>Dahlia pinnata</i>	Dalia	Asteraceae	296
<i>Datura ferox</i>	Chamico	Solanaceae	296, 326
<i>Daucus carota</i>	Zanahoria	Apiaceae	234, 286, 296, 326, 338
<i>Dicliptera squarrosa</i>	Coral de Campo - Ajcillo	Acanthaceae	332
<i>Digitaria sanguinalis</i>	Gramilla	Poaceae	116, 210, 296
<i>Dipsacus fullonum</i>	Cardoncha - Cardo de Cardar	Caprifoliaceae	276, 282
<i>Discaria americana</i>	Brusquilla	Rhamnaceae	55, 88
<i>Dolichandra ugnis-cati</i>	Uña de Gato	Bignoniaceae	220

E

<i>Echinochloa colona</i>	Arrocillo	Poaceae	210
<i>Eichhornia crassipes</i>	Aguapé	Pontederiaceae	256
<i>Eleusine indica</i>	Gramma Carraspera	Poaceae	212
<i>Enterolobium contortisiliquum</i>	Timbó	Fabaceae	330
<i>Eryngium pandanifolium</i>	Caraguatá	Apiaceae	186
<i>Eryngium paniculatum</i>	Carda	Apiaceae	202, 242, 292
<i>Erythrostemon gilliesii</i>	Piscala - Poinciana - Barba de chivo	Fabaceae	330
<i>Eucalyptus camaldulensis</i>	Eucalipto Común	Myrtaceae	214
<i>Eucalyptus tereticornis</i>	Eucalipto Rojo	Myrtaceae	214
<i>Eucalyptus viminalis</i>	Eucalipto Viminalis	Myrtaceae	214, 296, 304

F

<i>Festuca</i> sp.	Festuca	Poaceae	212
--------------------	---------	---------	-----

Flaveria bidentis Flor Amarilla - Sunchillo Asteraceae
204, 234, 248, 250, 282, 290, 322, 324, 330, 336, 338

Fraxinus angustifolia Fresno Europeo sureño o de hoja estrecha Oleaceae 174

G

Galega officinalis Galega - Alfalfa gallega Fabaceae 116, 144, 286, 296

Galinsoga parviflora Albahaca - Saetilla Asteraceae 204

Gamochaeta pensylvanica Vira Vira Asteraceae 204

Gamochaeta subfalcata Gamochaeta Asteraceae 204

Geoffroea decorticans Chañar Fabaceae 53, 58, 198, 256

Gleditsia triacanthos Acacia de Tres Espinas Fabaceae 306, 330

Glycine max Soja Fabaceae 194, 222, 224, 236, 250,
258, 266, 274, 282, 284, 286, 288, 290, 294, 296, 298, 300, 302, 314, 322, 324, 326, 328, 332, 336, 338

Gomphrena perennis Moco-Yuyo Amaranthaceae 196, 202, 204

Gossypium hirsutum Algodón Malvaceae 172, 182, 194, 196,
202, 204, 222, 224, 234, 236, 248, 250, 252, 254, 258, 266, 274, 282,
284, 290, 294, 296, 298, 300, 302, 322, 324, 332, 338

H

Helianthus annuus Girasol Asteraceae
116, 176, 194, 202, 222, 224, 234, 250, 282, 284, 286, 294, 296, 300, 302, 314, 322, 326

Helianthus tuberosus Topinambur - Pataca Asteraceae 282, 296

Helminthotheca echioides Cerraja Asteraceae 170, 250

Hibiscus striatus Rosa de Río Malvaceae 222, 236

Hibiscus syriacus Rosa de Siria Malvaceae 224

Hippeastrum sp. Amaryllis Amaryllidaceae 188

Hirschfeldia incana Nabiza - Mostacilla Brassicaceae 116

Hoya carnosa Flor de Nacar - Flor de Cera Apocynaceae 248

Hyptis lappacea Verbena Blanca Lamiaceae 204

I

Inuleae		Asteraceae	190
<i>Ipomoea batatas</i>	Batata	Convolvulaceae	
			194, 224, 226, 234, 236, 250, 278, 282, 290, 296, 322, 326
<i>Ipomoea bonariensis</i>	Batatilla	Convolvulaceae	222, 224
<i>Ipomoea cairica</i>	Bejuco	Convolvulaceae	234, 296, 326

J

<i>Jacaranda mimosifolia</i>	Jacarandá	Bignoniaceae	226, 234, 236
<i>Jodina rhombifolia</i>	Sombra de Toro	Cervantesiaceae	53, 73, 322
<i>Juncus acutus</i>	Junco	Juncaceae	55

L

<i>Lactuca sativa</i>	Lechuga	Asteraceae	
			234, 236, 250, 282, 286, 296
<i>Lantana camara</i>	Lantana - Bandera Española	Verbenaceae	226, 240
<i>Lantana entrerriensis</i>	Camará Morado	Verbenaceae	92
<i>Lantana megapotamica</i>	Camará Morado	Verbenaceae	234, 310
<i>Lantana montevidensis</i>	Camará - Salvia Morada	Verbenaceae	226
<i>Larrea cuneifolia</i>	Jarilla Macho	Zygophyllaceae	59, 176
<i>Larrea divaricata</i>	Jarilla	Zygophyllaceae	
			58, 59, 180, 192, 200, 206
<i>Larrea nitida</i>	Jarilla Crespa	Zygophyllaceae	59, 176
<i>Laurus nobilis</i>	Laurel de Jardín	Lauraceae	296
<i>Ligustrum sinense</i>	Ligustrina	Oleaceae	236
<i>Linum usitatissimum</i>	Lino	Linaceae	250
<i>Ludwigia octovalvis</i>	Planta Calavera	Onagraceae	208
<i>Ludwigia peruviana</i>	Onagra de Agua Peruana	Onagraceae	208
<i>Luehea divaricata</i>	Azota Caballos	Malvaceae	330
<i>Lupinus luteus</i>	Lupín Amarillo	Fabaceae	322

<i>Lycium cestroides</i>	Talilla	Solanaceae	176, 248, 294
<i>Lycium chilense</i>	Piquillín de Víbora	Solanaceae	60, 84, 176, 180, 198, 206, 248
<i>Lycium gilliesianum</i>	Llaullín Espinado	Solanaceae	174, 176, 198, 206
<i>Lycium tenuispinosum</i>	Llaullín Espinado	Solanaceae	192

M

<i>Malcolmia maritima</i>	Alhelí - Alhelí de Mahón	Brassicaceae	296
<i>Malus domestica</i>	Manzana	Rosaceae	172
<i>Malus sylvestris</i>	Manzano Silvestre	Rosaceae	224, 296, 326
<i>Malva sylvestris</i>	Malva Real	Malvaceae	222, 282
<i>Malvastrum coromandelianum</i>	Escoba Dura - Yerba del Potro	Malvaceae	146, 196, 236, 338
<i>Manihot grahamii</i>	Falso Café	Euphorbiaceae	222, 322
<i>Margyricarpus pinnatus</i>	Ojo de perdiz	Rosaceae	208
<i>Medicago sativa</i>	Alfalfa	Fabaceae	170, 172, 174, 176, 182, 194, 196, 200, 202, 206, 234, 244, 250, 264, 266, 282, 286, 294, 296, 300, 302, 322, 326, 328, 338
<i>Melilotus albus</i>	Trébol de Olor, Blanco	Fabaceae	296
<i>Melilotus officinalis</i>	Trébol de Olor, Amarillo	Fabaceae	286, 292, 296
<i>Mikania cordifolia</i>	Guaco - Corazón	Asteraceae	194, 196, 198, 200, 204, 224
<i>Mikania periplocifolia</i>	Guaco	Asteraceae	222, 224
<i>Modiolastrum malvifolium</i>	Malva del Campo	Malvaceae	240
<i>Morrenia brachystephana</i>	Tasi	Apocynaceae	328, 330
<i>Morrenia odorata</i>	Tasi	Apocynaceae	248, 328, 330
<i>Morus alba</i>	Morera	Moraceae	296
<i>Muehlenbeckia sagittifolia</i>	Zarza Colorada	Polygonaceae	234, 274
<i>Mulinum spinosum</i>	Neneo	Apiaceae	58
<i>Musa paradisiaca</i>	Bananero - Plátano	Musaceae	290, 328, 338
<i>Myrsine laetevirens</i>	Canelón	Primulaceae	256

N

<i>Nassella hyalina</i>	Flechilla	Poaceae	57
<i>Nephrolepis cordifolia</i>	Helecho serrucho	Nephrolepidaceae	148
<i>Nerium oleander</i>	Laurel de Jardín	Apocynaceae	208
<i>Nicotiana noctiflora</i>	Tabaco Cimarrón - Tabaquillo	Solanaceae	184
<i>Nicotiana tabacum</i>	Tabaco	Solanaceae	184, 202, 220, 234, 236, 240, 250, 258, 264, 282, 284, 286, 288, 290, 296, 298, 300, 314, 322, 324, 326, 328, 332, 336, 338

O

<i>Olea europaea</i>	Olivo	Oleaceae	298
<i>Opuntia paraguayensis</i>	Tuna	Cactaceae	324, 326
Orchidaceae cultivadas	Orquídeas	Orchidaceae	186, 188
<i>Oxypetalum solanoides</i>	Plumerillo Negro	Apocynaceae	332

P

<i>Panicum miliaceum</i>	Mijo	Poaceae	210
<i>Panicum</i> sp.	Panicum	Poaceae	290, 314
<i>Parkinsonia aculeata</i>	Cina Cina	Fabaceae	92
<i>Parthenium hysterophorus</i>	Altamisa de Campo	Asteraceae	196, 200, 202, 204, 212
<i>Pascalía glauca</i>	Sunchillo	Asteraceae	176, 178, 296
<i>Paspalum dilatatum</i>	Pasto miel - Pasto dulce	Poaceae	116
<i>Passiflora caerulea</i>	Mburucuyá - Pasionara	Passifloraceae	324
<i>Pavonia hastata</i>	Escoba Dura	Malvaceae	236, 338
<i>Pavonia sepium</i>	Malva de Monte - Malva del bosque	Malvaceae	116, 140, 220, 236, 332
<i>Pelargonium x hortorum</i>	Malvón	Geraniaceae	100, 184
<i>Pelargonium zonale</i>	Malvón	Geraniaceae	224
<i>Petroselinum crispum</i>	Perejil	Apiaceae	170, 184
<i>Petunia x hybrida</i>	Petunia	Solanaceae	184

<i>Phaseolus vulgaris</i>	Poroto	Fabaceae	170, 172, 182, 184, 194, 200, 222, 224, 234, 236, 248, 266, 282, 284, 286, 290, 296, 298, 300, 322, 324, 326, 328
<i>Phoeniculum vulgare</i>	Hinojo	Apiaceae	234, 250
<i>Phyllanthus niruri</i>	Filanto - Helechito	Phyllanthaceae	330
<i>Physalis viscosa</i>	Uvilla - Uvita de Campo	Solanaceae	290, 326
<i>Phytolacca dioica</i>	Ombú	Phytolaccaceae	200, 236, 338
<i>Pinus pinaster</i>	Pino Marítimo	Pinaceae	236, 266, 310
<i>Pisum sativum</i>	Arveja	Fabaceae	202, 296
<i>Platanus x hispanica</i>	Plátano	Platanaceae	100
<i>Pluchea sagittalis</i>	Lucera	Asteraceae	294
<i>Portulaca oleracea</i>	Verdolaga	Portulacaceae	196, 296
<i>Potentilla chilensis</i>	Frutilla	Rosaceae	282
<i>Prosopis affinis</i>	Ñandubay	Fabaceae	330
<i>Prosopis alba</i>	Algarrobo Blanco	Fabaceae	330, 336
<i>Prosopis caldenia</i>	Caldén	Fabaceae	176
<i>Prosopis flexuosa</i>	Algarrobo dulce	Fabaceae	174, 198, 250
<i>Prosopis nigra</i>	Algarrobo Negro	Fabaceae	300, 302, 330, 338
<i>Prosopis strombulífera</i>	Retortuño	Fabaceae	200
<i>Prunus cerassus</i>	Guindo	Rosaceae	222, 224
<i>Prunus domestica</i>	Ciruelo	Rosaceae	282, 284, 324
<i>Prunus persicae</i>	Durazno	Rosaceae	222, 224, 234, 296, 324, 326
<i>Pseudabutilon virgatum</i>	Malva - Malvavisco	Malvaceae	338,
<i>Pseudognaphalium viravira</i>	Vira Vira	Asteraceae	204
<i>Pyrus communis</i>	Peral	Rosaceae	222, 224, 326
Q			
<i>Quercus robur</i>	Roble Común	Fagaceae	222

R

<i>Raphanus raphanistrum</i>	Rabizón	Brassicaceae	282
<i>Raphanus sativus</i>	Rabanito -Nabón	Brassicaceae	296
<i>Rapistrum rugosum</i>	Rapistro - Mostacilla	Brassicaceae	282, 296
<i>Rhipsalis lumbricoides</i>	Suelda Consuelda	Cactaceae	236
<i>Rhododendron indicum</i>	Azalea	Ericaceae	224
<i>Ricinus communis</i>	Ricino	Euphorbiaceae	220, 282, 286, 294, 296, 322, 328, 338
<i>Rosa</i> sp.	Rosal	Rosaceae	222, 304, 324
<i>Rumex crispus</i>	Lengua de Vaca - Romasa	Polygonaceae	282, 296

S

<i>Sagittaria montevidensis</i>	Achira, Cala o Flecha de Agua	Alismataceae	224
<i>Salix humboldtiana</i>	Sauce Criollo	Salicaceae	176
<i>Salpichroa organifolia</i>	Huevo de Gallo	Solanaceae	196, 234, 238, 284, 294, 296, 298, 326
<i>Salvia coccinea</i>	Salvia	Lamiaceae	282
<i>Salvia hispanica</i>	Chía	Lamiaceae	250, 252
<i>Salvia officinalis</i>	Salvia	Lamiaceae	202, 282
<i>Sambucus australis</i>	Sauco	Viburnaceae	286
<i>Sapium haematospermum</i>	Curupí	Euphorbiaceae	186, 304, 328
<i>Sarcocornia ambigua</i>	Jume	Amaranthaceae	93, 200
<i>Schinus fasciculatus</i>	Molle Negro	Anacardiaceae	170, 174
<i>Schinus longifolius</i>	Molle	Anacardiaceae	92, 116, 170, 174
<i>Schinus molle</i>	Aguaribay - Molle	Anacardiaceae	53, 58
<i>Schoenoplectus americanus</i>	Junquillo	Cyperaceae	242
<i>Scirpus giganteus</i>	Cortadera - Paja Brava	Cyperaceae	262
<i>Scutia buxifolia</i>	Coronillo	Rhamnaceae	53
<i>Sebastiania brasiliensis</i>	Lecherón	Euphorbiaceae	186

<i>Senecio brasiliensis</i>	Primavera	Asteraceae	234, 294
<i>Senecio pterophorus</i>	Flor de Agosto	Asteraceae	176, 198, 202, 234, 250
<i>Senecio selloi</i>	Miriamol - Yerba de Primavera	Asteraceae	184
<i>Senegalia bonariensis</i>	Ñapinday	Fabaceae	53, 198, 294, 296
<i>Senna corymbosa</i>	Casia de Buenos Aires - Sen del Campo	Fabaceae	116, 324, 330
<i>Setaria poiretiana</i>	Pasto Palmera	Poaceae	200
<i>Sida cordifolia</i>	Escoba Dura	Malvaceae	196, 220, 236
<i>Sida rhombifolia</i>	Escoba Amarilla	Malvaceae	194, 196, 220, 236
<i>Sida spinosa</i>	Afata - Escoba Dura	Malvaceae	236
<i>Smallanthus connatus</i>	Girasolillo	Asteraceae	184
<i>Solanum argentinum</i>	Cabra Yuyo - Duraznillo Blanco	Solanaceae	222
<i>Solanum atriplicifolium</i>	Papilla	Solanaceae	184
<i>Solanum bonariense</i>	Granadillo	Solanaceae	176, 220, 274, 282, 284, 306
<i>Solanum chenopodioides</i>	Yerba Buena - Yerba Mora	Solanaceae	332
<i>Solanum elaeagnifolium</i>	Revienta Caballos	Solanaceae	298
<i>Solanum glaucophyllum</i>	Duraznillo blanco	Solanaceae	294
<i>Solanum granulolum-leprosum</i>	Fumo Bravo - Tabaco Cimarrón	Solanaceae	220, 284, 286, 314, 332
<i>Solanum lycopersicum</i>	Tomate	Solanaceae	172, 184, 202, 220, 224, 234, 236, 258, 266, 282, 284, 286, 296, 298, 322, 324, 326, 328, 336
<i>Solanum melongena</i>	Berenjena	Solanaceae	144, 182, 220, 234, 250, 282, 284, 286, 296, 298, 322, 326, 338
<i>Solanum pseudocapsicum</i>	Ají Cimarrón	Solanaceae	222, 224
<i>Solanum sisymbriifolium</i>	Revienta Caballos	Solanaceae	184, 220, 284, 296, 298, 322, 326
<i>Solanum sublobatum</i>	Yerba Mora	Solanaceae	314
<i>Solanum tuberosum</i>	Papa	Solanaceae	170, 172, 174, 176, 182, 184, 186, 194, 196, 200, 202, 204, 212, 220, 222, 224, 234, 236, 244, 250, 266, 282, 284, 296, 298, 310, 322, 324, 326, 328

<i>Solanum verbascifolium</i>	Fumo Bravo	Solanaceae	178, 280
(este nombre es dudoso hoy en día no pertenece a la flora Argentina)			
<i>Solidago chilensis</i>	Vara Amarilla	Asteraceae	196, 198, 204, 336
<i>Sonchus asper</i>	Cerraja	Asteraceae	204
<i>Sorghum bicolor</i>	Sorgo	Poaceae	34, 194, 196, 266, 296, 304
<i>Sorghum halepense</i>	Sorgo de Alepo	Poaceae	282, 296, 322
<i>Spartina alterniflora</i>	Esparto	Poaceae	72, 73, 81
<i>Spartina ciliata</i>	Espartillo	Poaceae	55, 266
<i>Spartina densiflora</i>	Esparto	Poaceae	65, 72, 93, 212
<i>Spartina x longispica</i>	Esparto	Poaceae	212
<i>Sphaeralcea australis</i>	Malvavisco	Malvaceae	174
<i>Sphaeralcea bonariensis</i>	Malva Rosada	Malvaceae	116, 224, 234, 236, 252, 336, 338
<i>Sphaeralcea mendozana</i>	Malvavisco del Campo	Malvaceae	174
<i>Sphaeralcea miniata</i>	Malvavisco Morado	Malvaceae	220
<i>Stemodia verticillata</i>	Takurú-ka`Á	Plantaginaceae	204
<i>Stenotaphrum secundatum</i>	Gramilla	Poaceae	242
<i>Stevia multiristata</i>	Romerillo Chino	Asteraceae	204
<i>Stigmaphyllon bonariense</i>	Papa de Río	Malpighiaceae	328
<i>Symphotrichum squamatum</i>	Rama negra - Estrellita	Asteraceae	204

T

<i>Taxodium distichum</i>	Ciprés de los Pantanos	Cupressaceae	176
<i>Thaumatococcus bipinnatifidum</i>	Güembé	Araceae	100, 186, 208
<i>Thunbergia alata</i>	Ojos de poeta	Acanthaceae	144
<i>Tilia cordata</i>	Tilo	Malvaceae	236, 292
<i>Tillandsia aeranthös</i>	Clavel del Aire	Bromeliaceae	236
<i>Tradescantia fluminensis</i>	Amor de hombre - Oreja de Gato	Commelinaceae	188
<i>Trifolium pratense</i>	Trébol Colorado	Fabaceae	196, 300

<i>Trifolium repens</i>	Trébol Blanco	Fabaceae	
			124, 202, 250, 282, 284, 286, 294, 296, 300, 322, 326, 336, 338
<i>Triticum aestivum</i>	Trigo	Poaceae	
			210, 250, 282, 284, 290, 294, 300, 314
<i>Triumfetta semitriloba</i>	Abrojo	Malvaceae	196, 224
<i>Typha angustifolia</i>	Totora - Espadaña	Typhaceae	237
<i>Typha latifolia</i>	Totora - Espadaña	Typhaceae	237

U

<i>Urera baccifera</i>	Ortiga Gigante	Urticaceae	196
<i>Urolepis hecatantha</i>	Falsa Chilca	Asteraceae	184
<i>Urtica urens</i>	Ortiga	Urticaceae	208

V

<i>Vachellia caven</i>	Espinillo	Fabaceae	
			53, 114, 174, 220, 234, 304, 306, 330, 332
<i>Varronia dichotoma</i>	Cambá Acá	Boraginaceae	222
<i>Verbena bonariensis</i>	Verbena	Verbenaceae	226
<i>Verbena intermedia</i>	Siempreviva del Campo	Verbenaceae	226
<i>Verbesina encelioides</i>	Girasolillo	Asteraceae	296, 322
<i>Vernonia echinoides</i>	Mata Campo	Asteraceae	224, 324, 326
<i>Vicia faba</i>	Haba	Fabaceae	194, 292, 294
<i>Vitis vinifera</i>	Vid	Vitaceae	172, 282, 284, 296, 328

X

<i>Xanthium cavanillesii</i>	Abrojillo	Asteraceae	250, 278, 338
<i>Xanthium spinosum</i>	Abrojo - Abrepuño	Asteraceae	202, 226, 236

Z

<i>Zantedeschia aethiopica</i>	Cala	Araceae	188
<i>Zanthoxylum rhoifolium</i>	Tembetará	Rutaceae	290
<i>Zea mays</i>	Maíz	Poaceae	
182, 224, 234, 236, 250, 264, 276, 282, 284, 286, 290, 292, 296, 298, 322, 324, 328, 330, 336, 338			
<i>Zinnia elegans</i>	Flor de Papel	Asteraceae	224

Índice de los taxa de heteroptera

A

abnormis Chinavia - 294, 295
acangatus Tapuruyunus - 182, 183
Acanonicus - 325, 328
ACANTHOCERINI - 320, 322
Acanthocrios - 117, 120
ACANTHOSOMATIDAE - 261, 263, 345
Acidomeria - 317, 325, 328
Acinocoris - 233, 234, 235
Acladra gén. - 269, 283, 284, 285
Acladra subgén. - 284
acroleuca Arocera - 294, 295
Acroleucus - 245, 246, 248
Acrotmetus - 307, 310
acuminata Mecocephala - 288, 289
acuminata Pnirontis - 154, 157
acuminata Thyanta - 273
adroguensis Glypheapomis - 288, 289
Adustonotus - 269, 284
aenescens Podisus - 276, 277
aequinocialis Cardiaestethus - 114, 115

aeruginosa Thyanta - 273
agnes Niesthrea - 338, 339
Agroecus - 284, 285
albimaculus Bergicoris - 257, 258
albipennis Galgupha - 307, 310
albipes Pycnoderes - 162, 188, 189
albiventris Phytocoris - 198, 201
albocincta Neopamera - 257, 258
albocostata Opisthocasis - 210, 215
albofasciatus Dysdercus - 235, 236, 344
albomarginata Edessa - 282, 283
alboornatus Lygaeus - 245, 246, 248
albopunctatus Arvelius - 272, 298, 299
albopunctulatus Proxys - 292, 293
Alcaeorrhynchus - 267, 268, 274
Alloehellica - 48, 262, 263
Allommatinus - 192
Allommatus - 192
Alofa - 113, 114
Althos - 317, 318, 327, 328
alvarengai Metatropiphorus - 123, 124

- ALYDIDAE - 313, 315, 346, 351
 ALYDINAE - 314
 ALYDINI - 314
amarali Bathycles - 258, 259
ambigua Mormidea - 290, 291
amitta Galgupha - 308, 311, 312
 AMNESTINAE - 264
Amnestus - 263, 264
Anasa - 318, 327, 328
 ANEURINAE - 229, 230
Aneurosoma - 230, 231
angustellus Aradus - 230, 231
Anhanga - 284, 285
 ANISOSCELINI - 320, 324
Anisoscelis gén. - 316, 321, 324
Anisoscelis subgén. - 317, 324
anjuanensis Orthotylus - 59, 176, 179
annulipes Cosmoclopius - 143, 144
Anomaloptera - 57, 251, 252
Anommatocoris - 53, 226, 227
antennatus Ischnodemus - 241, 242
 ANTHOCORIDAE - 111, 113, 115, 117, 343, 349
 ANTHOCORINAE - 112, 114,
 ANTHOCORINI - 111, 112, 116
Antias - 190, 191
 ANTILLOCORINI - 255, 256
Antillocoris - 251, 256
Antiteuchus - 269, 280, 281
apicalis Anasa - 318, 327, 328
apicalis Rhinacloa - 180, 183
apicalis Saica - 152, 153
apicalis Taylorilygus - 164, 204, 207, 343
apicatus Harmostes - 336, 337
apicicornis Chinavia - 271, 294, 295
Apidaurus - 314, 315
 APIOMERINI - 132, 142
Apiomerus - 55, 127, 141, 142, 143
 ARADIDAE - 229, 231, 344, 349
 ARADINAE - 230
 ARADOIDEA - 43, 229,
Aradus - 230, 231
araucana Chileria - 174, 175
argentina Hadronemella - 174, 175
argentina Neoneella - 162, 186, 187
argentina Pessoaia - 158, 159
argentina Phytocorisca - 200, 205
argentinensis Erlacda - 257, 258
argentinensis Neoleprosoma - 302, 303
argentinensis Teleonemia - 225, 226
argentinus Horciasinus - 163, 196, 199
argentinus Melanolestes - 128, 147, 148
argentinus Nabis - 101, 122, 123, 124
argentinus Notocoderus - 59, 251, 252
argentinus Orthotylus - 54, 176, 177, 179
argentinus Pachylis - 318, 319, 330, 331, 347
argentinus Pseudometapterus - 59, 139, 140
argentinus Spanagonicus - 182, 183
argentinus Tigremiris - 178, 181
Argosoma - 302, 303, 305
armatussimilis Tylospilus - 273, 278, 279
armigera Chinavia - 271, 294, 297
arnau *Apiomerus* - 141, 142
Arocera gén. - 294, 295
Arocera subgén. - 294, 295
Arrostelus - 114
 ARTHENEIDAE - 237, 239, 344

ARTHENEINAE - 237

Arvelius - 272, 298, 299, 345*Ascanius* - 304, 305, 346

ASOPINAE - 273, 274

aspersus Horcias - 196, 199*aspersus Phytocoris* - 198, 201*Aspidobothrus* - 162, 186, 187*Astiroderma* - 307, 310*ater Dufouriellus* - 115, 116*Athaumastus* - 56, 315, 316, 322*atomarius Ascanius* - 304, 305*Atopozelus* - 127, 143, 144*Atrachelus* gén. - 57, 101, 127, 143, 144*Atrachelus* subgén. - 57, 101, 127, 143, 144*Augocoris* - 304, 306, 307*australis Chinavia* - 294, 297*australis Cryphula* - 57, 253, 256*australis Daraxa* - 137, 138*australis Hypatropis* - 270, 288, 289*australis Podisus* - 276, 277*ayelenae Repipta* - 145, 146**B***bachmanni Paramecocephala* - 274, 292*Bactrodes* - 136, 137

BACTRODINAE - 130, 136

Baeotingis - 59, 219, 220*bahianus Dagbertus* - 194, 195*Balionysius* - 249, 250*Banasa* - 298, 299*Baranowskiobius* - 254, 256, 257*barbiellini Apiomerus* - 127, 141, 142*Bathycles* - 258 - 259*Bergemesa* - 98, 139, 140*bergi Cyrtomenus* - 262, 264, 265*bergi Dallasiellus* - 265, 266*bergi Gargaphia* - 221, 222*bergi Papaveronia* - 178, 181*bergi Phytocoris* - 57, 198, 201*bergi Pothea* - 138, 139*bergi Pseudosaldula* - 55, 107, 109*bergianus Oncopeltus* - 245, 248*bergianus Phytocoris* - 198, 201*Bergicoris* - 257, 258*Bergmiris* - 161, 180, 181*bergrothi Zelurus* - 150, 151

BERYTIDAE - 44, 59, 98, 238, 239, 344, 348

bicolor Graptocleptes - 127, 144, 145*bicolor Tenthecoris* - 100, 162, 188, 191*biguttula Tempyra* - 258, 259*bilobata Neopamera* - 257, 258*bimaculatus Baranowskiobius* - 254, 256, 257*bisbistillatus Fulvius* - 168, 169*bisignata Galgupha* - 311, 312

BLISSIDAE - 44, 45, 240, 241, 243

Blissus - 241, 242*boliviensis Ceratocapsus* - 169, 170*boliviensis Thyanta* - 302*boliviosara Ceratocapsus* - 169, 170*bonaerensis Antias* - 190, 191*bonaerensis Corythucha* - 221, 222*bonaerensis Mezira* - 230, 231*bonaerensis Orthotylus* - 161, 178, 179*bonaerensis Phytocoris* - 198, 201*Bonaria* - 309, 310*bonariensis Aclledra* - 269, 283, 284

bonariensis *Dagbertus* - 163, 194
bonariensis *Mecocephala* - 290, 291
bosqi *Blissus* - 241, 242
bosqi *Ischnodemus* - 240, 241, 242
bosqi *Pantopsilus* - 150, 151
brachialis *Paisana* - 255, 256, 257, 258
brachmanni *Bergemesa* - 98, 139, 140
Brachynotocoris - 174, 175
Brachypothea - 138
Brachystethus - 269, 281, 282
brasilliana *Hyalochloria* - 176, 177
brasiliensis *Thoreyella* - 300, 303
breddini *Daraxa* - 137, 138
breviceps *Cymodema* - 243, 244
brevicollis *Orius* - 115, 116
brevicornis *Spartocera* - 319, 331, 332
Brontocoris - 267, 268, 274, 275
bruchii *Leptobyrsa* - 224, 225
bruchii *Rocconota* - 146, 147
bruchii *Zelurus* - 129, 150, 151
brunfelsiae *Gargaphia* - 217, 222, 223
brunnea *Coleopterodes* - 219, 220
BRYOCORINAE - 166, 167, 186
Buchananiella - 113, 114

C

californicus *Xyonysius* - 249, 250
Callichilella - 165, 206, 207
CALLIODINA - 112, 116
Calliodis - 57, 103, 115, 116
callosula *Pericrepis* - 311, 312
callosulus *Geocoris* - 244, 245
campestris *Lyctocoris* - 100, 103, 117, 118

campinensis *Porpomiris* - 210, 215
Camptischium - 315, 316, 324, 346
Campyloneuropsis - 161, 184, 185
CANTACADERINAE - 218
capsiformis *Nabis* - 101, 122, 123, 124
CARDIASTETHINI - 112, 114
Cardiastethus - 114, 115, 343
cardinii *Rhinacloa* - 59, 182, 183
carinata *Phymata* - 147, 148
carmelana *Teleonemia* - 226, 227
carnea *Edessa* - 282, 283
carolinensis *Narvesus* - 154, 155
Carpinteroa - 48, 58, 206, 209
CARPOCORINI - 284
Carvalhotingis - 219, 220
castanea *Scaptocoris* - 264, 266, 267
CATACANTHINI - 294
catena *Oplonus* - 274, 275
Catorhintha - 327, 328
Caulotops - 162, 186, 187
Cebrenis - 327, 330
celeripes *Cydamus* - 315, 316
centralis *Neuroctenus* - 230, 231
centrolineata *Cebrenis* - 327, 330
CEPHALOCETEINAE - 264, 266
Cephaloresthenia - 206, 209
CERATOCAPSINI - 167, 170
Ceratocapsus - 169, 170, 171
CERATOCOMBIDAE - 99, 105, 107, 343, 349
CERATOCOMBINAE - 106
CERATOCOMBINI - 106
Ceratocombus - 57, 106, 107, 343
CETHERINAE - 131, 138

- chaca Banasa* - 298, 299
chaquensis Dysdercus - 235, 236, 344
chaquensis Phytocoris - 59, 198, 201
chaquenus Fulvius - 168, 169
Chelycoris - 304, 305
chilensis Leptoglossus - 317, 321, 324
chilensis Phymata - 128, 148, 149
chilensis Ploiaria - 139, 140
chilensis Pseudosaldula - 99, 107, 109
chilensis Tylospilus - 278, 279
chilensis Vilga - 332, 333
Chileria - 174, 175
Chinavia - 271, 272, 294, 295, 296, 297, 299,
345, 346
chlorogaster Tupiocoris - 184, 185
Chloropepla - 298, 299
choprai Jadera - 334, 338, 339
CHOROSOMATINI - 336
chrysis Sphictyrtus - 318, 329, 330
cicchinoi Pampacader - 57, 218, 219
ciliatus Cyrtomenus - 264, 265
Cimex - 102, 103, 117, 118, 119, 120
CIMICIDAE - 103, 117, 118, 119, 121, 349, 354
CIMICINAE - 119, 120
CIMICOIDEA - 111
CIMICOMORPHA - 111, 127, 161, 217
cincticeps Supputius - 269, 278, 279
cincticornis Acidomeria - 317, 325, 328
cincticornis Campyloneuropsis - 161, 184, 185
cinctipennis Ochrimnus - 57, 245, 246, 248
cinerea Stenopoda - 129, 154, 157
cinereus Atrachelus - 127, 143, 144
cinnamomea Nanniresthenia - 206, 209
circumfusus Euschistus - 286, 287
circummaculata Triatoma - 132, 136, 156, 159
circummaculatus Prepops - 164, 208, 211
Cistalia - 251, 256
clarus Sericophanes - 172, 173
clavicornis Rhinaclota - 182, 183
clavipes Camptischium - 315, 316, 324, 346
CLIVINEMATINI - 168, 190
Cnemyrtus - 329, 330
coeruleata Cosmopepla - 286, 287
cogitabunda Cyptocephala - 302, 303
coleopteratus Anommatocoris - 226, 227
Coleopterodes - 219, 220, 221
coleopteroides Anomaloptera - 251, 252
Collaria - 165, 210, 213
COLOBATHRISTIDAE - 242, 243
colpoides Lasiochilus - 113, 114
comechingon Phytocoris - 198
communis Phymata - 128, 148, 149
concava Galgupha - 309, 310
conspersus Apidaurus - 314, 315
conspersus Leptoglossus - 323, 324
conspicillaris Microtomus - 141, 142
constrictus Lasiomerus - 121, 124
continua Buchananiella - 113, 114
Copeocoris - 286, 287
corazonus Harmostes - 336, 337
corcovadensis Derophthalma - 194, 195
corcovadensis Hadronemisca - 53, 176, 177
cordobensis Ceratocapsus - 170, 171
COREIDAE - 315, 316, 321, 323, 325, 327,
329, 331, 333, 346, 347, 348, 351, 354
COREINAE - 320, 322

COREINI - 322, 328
 COREOIDEA - 313
 CORIMELAENINAE - 310
corniger Procteticus - 300, 303
cornuta Thoreyella - 300, 303
corrosus Dinocoris - 280, 281
Corythaica - 217, 218, 220, 221, 222
Corythucha - 217, 221, 222
Cosmoclopius - 127, 143, 144, 145, 343
Cosmopepla - 286, 287
costalimai Apiomerus - 142, 143
costalis Pagasa - 124, 125
costicollis Cynodonmiris - 165, 210, 213
costomaculata Galgupha - 311, 312
coturnix Jadera - 334, 338, 339
coxalis Acroleucus - 245, 246, 248
coxalis Saldula - 107, 108, 109
crassicornis Leptoglossus - 324
crenulatus Ouranion - 329, 330
Creontiades - 194, 195
Cricetopareis - 127, 137, 138
Crinocerus - 316, 321, 324
cruciferoides Prepops - 208, 211
cruciferus Prepops - 165, 208, 211
cruentus Oplomus - 268, 274, 275
cruralis Galgupha - 309, 310
Cryphula - 253, 254, 256
cutellata Corythaica - 218, 220, 221
cucurbitaceus Tupiocoris - 161, 184, 187
culiciformis Empicoris - 140, 141
cuneata Moissonia - 180, 181
cuneatus Ceratocombus - 106, 107
curvidens Mayrinia - 298, 301

Cyanolicimex - 118, 120, 121
Cydamus - 313, 314, 315, 316
 CYDNIDAE - 262, 263, 265, 267, 345, 350
 CYDNINAE - 264
 CYLAPINAE - 166, 168
cyllapinus Phytocoris - 198, 203
 CYMIDAE - 243, 244
Cymodema - 243, 244
Cynodonmiris - 165, 210, 213
Cyptocephala - 302, 303
Cyrtomenus - 262, 264, 265
Cyrtotylus - 174, 175

D

Dagbertus - 163, 194, 195
Dallasiellus gén. - 265, 266
Dallasiellus subgén. - 265, 266
Daraxa gén. - 137, 138
Daraxa subgén. - 138
Dasypterus - 114, 115
Debilis - 144, 145
decarloi Zelurus - 150, 151
decastigmus Stiretrus - 268, 276, 277
decemguttatus Stiretrus - 278, 279
deducta Loxa - 272, 298, 301
 DELIASTINI - 129, 131, 140
delpontei Triatoma - 133, 156, 159
dentatus Leptoglossus - 323, 324
dentiventris Spartocera - 319, 331, 332
deplanatus Symphylus - 306, 307
 DERAEOCORINAE - 166, 168, 190
 DERAEOCORINI - 168, 190
Derophthalma - 163, 194, 195, 197

Dersagrena - 321, 324
Diaditus - 129, 154, 155
diagonalis Savius - 52, 53, 318, 329, 330
Diceraeus - 270, 286
Dichelops - 270, 273, 286, 287
dichrous Lybindus - 321, 324
Dictyla - 221, 222
 DICYPHINAE - 103, 166, 184
Dijocaria - 174, 175
dilutipes Patritiodemus - 242, 243
Dinocoris gén. - 280, 281
Dinocoris subgén. - 280
Diplozona - 190, 191
 DIPSOCOROMORPHA - 105
discifer Dasysyterus - 114, 115
discifer Parafurius - 188, 189
 DISCOCEPHALINAE - 274, 280
 DISCOCEPHALINI - 280
 DISCOGASTRINI - 322, 330
dispersa Diplozona - 190, 191
dispersa Laemocoridae - 172, 173
dissimile Aneurosoma - 230, 231
dissociatus Platytylus - 164, 206, 209
distans Tylospilus - 278, 281
distinctus Podisus - 274
diversa Galgupa - 306, 309, 310
doeringi Pseudosaldula - 107, 109
dorsalis Harmostes - 336, 337
Dryptocephala - 280, 281
dubia Cryphula - 253, 254, 256
Dufouriellus - 115, 116
Dysdercus - 235, 236, 344

E

ECCRITOTARSINI - 167, 186
 ECTRICHODIINAE - 136, 138
edentula Pnirontis - 129, 154, 157
Edessa - 269, 273, 282, 283, 284
 EDESSINAE - 273, 282
 EDESSINI - 282
effictus Phytocoris - 164, 200, 203
egregius Bergmiris - 161, 180, 181
elegans Baranowskiobius - 256, 257
elquiensis Proba - 202, 207
Emesaya - 139, 140
 EMESINAE - 131, 140
 EMESINI - 131, 140
Empicoris - 129, 140, 141
Engytatus - 184, 185
 ENICOCEPHALIDAE - 105, 107, 343, 348
 ENICOCEPHALINAE - 105
 ENICOCEPHALOMORPHA - 105
entrierianus Prepops - 208, 211
entrierianus Spartacus - 188, 189
entrierianus Tyththus - 182, 185
Eocader - 218, 219
Epactiohellica - 261, 262, 263, 345
Eretmophora - 317, 325, 328
Erlacda - 257, 258
erosa Phymata - 148, 149
errabundus Empicoris - 140, 141
Erythriscnius - 245, 248
erythrocephalus Stiretrus - 278, 279
erythrocnemis Chinavia - 271, 294, 297, 345
erythronotus Pachymerocerus - 162, 188, 189
Esuris - 253, 256

Eubule - 319, 330, 331

EUPHENINI - 138

Eupheno - 137, 138

Euryscytus - 308, 309, 310

Euschistomorphus - 286, 287

Euschistus gén. - 270, 286, 287, 288, 289, 346

Euschistus subgén. - 286

Eusolenophora - 113, 114

exigua Buchananiella - 113, 114

exigua Tibraca - 292, 295

F

farinai Epactiohellica - 261, 262, 263, 345

fasciatus Largus - 233, 234, 235

fasciatus Leptoglossus - 323, 326

faundezi Alloehellica - 262, 263

femoralis Cydamus - 313, 315, 316

femoralis Zelurus - 150, 153

festivus Oplomus - 268, 275, 276

filius Poriptus - 292, 293

flavicans Reipta - 128, 145, 146

flavicosta Aspidobothrus - 186, 187

flavicosta Prepops - 165, 208, 211

flavipes Xylocoris - 113, 114

flaviventris Dersagrena - 321, 324

flavobisignata Galgupha - 310, 311

flavomarginata Parajalloides - 275, 276

flavosparsus Orthotylus - 176, 179

fluminensis Derophthalma - 163, 194, 195

foliaceus Anisoscelis - 316, 321, 324

formosa Prytanus - 258, 259

forticornis Rhinacloa - 161, 182, 183

forticornis Teleonemia - 217, 226, 227

fortificata Phymata - 148, 149

fraterna Acledra - 284, 285

fratruelis Hyporhinocoris - 176, 177

fraudulenta Gnathobleda - 154, 155

fraudulenta Proba - 202, 207

fucosa Kermana - 272, 298, 301

fulvicornis Edessa - 282

FULVIINI - 168

Fulvius - 168, 169

fulvomaculatus Zelurus - 152, 153

fumarius Hesperoctenes - 120, 121

furcatus Dichelops - 270, 273, 286, 287

furnarii Acanthocrius - 117, 120

fusca Pagasa - 124, 125

fusca Spartocera - 319, 331, 332

fuscipennis Pagasa - 124, 125

fusciventris Debilia - 144, 145

fuscoclavata Madura - 319, 332, 333

G

Galgupha - 306, 307, 308, 309, 310, 311,
312, 346

GAMPSOCORINAE - 238

Gampsocoris - 238, 239

Garganus - 163, 194, 196, 197

Gargaphia - 217, 221, 222, 223, 224, 225, 344

generosus Tenthecoris - 188, 191

geniculatus Brachystethus - 269, 281, 282

GECORIDAE - 244, 245

GECORINAE - 244

Geocoris - 244, 245

gibbifer Neortholomus - 249, 250

gibbosus Trichocentrus - 243, 244

giganteus Prolobodes - 264, 266, 267
Glyphepomis - 273, 288, 289
glyphica Eubule - 330, 331
Gnathobleda gén. - 154, 155
Gnathobleda subgén. - 154
goianus Reuteroscopus - 180, 183
gomesii Augocoris - 306, 307
gonagra Leptoglossus - 323, 326
gracilentus Garganus - 163, 194, 197
gracilicornis Scolopocoris - 115, 116
gracilipes Ozophora - 258, 259
gracilis Xenogenus - 333, 336
grandis Alcaeorrhynchus - 267, 268, 273, 274
grandis Callichilella - 165, 206, 207
granulatus Spartocera - 332, 333
granuliger Mezira - 229, 230, 231
granuligera Sindala - 146, 147
 GRAPHOSOMATINI - 302
Graptocleptes - 127, 144, 145
gregalis Acliedra - 284, 285
grossinigrus Ischnodemus - 240, 241, 242
guarani Peritropis - 168, 169
guarariana Derophthalma - 194, 197
guararianus Prepops - 208, 211
guaraniensis Ceratocapsus - 170, 171
guaraniensis Hallodapoides - 171, 172
guasayana Triatoma - 129, 133, 135, 156, 159
guentheri Panstrongylus - 132, 135, 156, 157
guldinii Piezodorus - 273, 300, 301
guttatipes Horciasinus - 196, 199
guttifera Anasa - 318, 327, 328
guttulosa Taedia - 202, 207
Gyrocnemis - 306, 309, 310

H

Hadronemella - 174, 175, 176, 177
Hadronemisca - 176, 177
haematicus Athaumastus - 315, 316, 322
haematoloma Jadera - 338
 HAEMATOSIPHONINAE - 119, 120
haglundii Pothea - 139
hahni Acanonicus - 325, 328
 HALLODAPINI - 98, 165, 167, 180
Hallodapoides - 171, 172
 HALTICINI - 167, 170
hamatus Rasahus - 128, 147, 148
 HAMMACERINAE - 131, 142
hansonii Sthenaridea - 184, 185
Harmostes gén. - 334, 336, 337, 339, 347
Harmostes subgén. - 336
 HARMOSTINI - 335, 336
Harpactor - 145, 146
 HARPACTORINAE - 130, 132, 142, 353
 HARPACTORINI - 132, 144
Hellica - 261, 262, 263, 345
Hellicoides - 261, 262, 263, 345
Henicocnemis - 196, 199
hepperi Pothea - 138, 139
herbida Chinavia - 294, 297
 HERDONIINI - 166, 192
Herdonius - 192, 193
heros Euschistus - 286, 287
Hesperoctenes - 120, 121
 HESPEROCTENINAE - 120
Heteroscytus - 206, 209
hirtipes Ascanius - 304, 305, 346
histrion Holymenia - 317, 321, 324, 347

Holcocranum - 237, 239, 344
hollandi *Carvalhoatingis* - 219, 220
Holymenia - 321, 324
 HOPLININI - 238
Hoplinus - 238, 239
Hoplistoscelis - 121, 124
Horcias gén. - 163, 196, 199
Horcias subgén. - 196
Horciasinus - 163, 196, 198, 199
Horciasoides - 196
horvathi *Metajalysus* - 238, 239
humeralis *Horciasinus* - 196, 199
humeralis *Lipostemmata* - 253, 256
humilis *Largus* - 233, 234, 235
humilis *Thyanta* - 302, 305
hyalinipennis *Oxycareus* - 251, 252, 253
hyalinus *Liorhyssus* - 334, 338, 339
 HYALIODINI - 168, 190
Hyaliodocoris - 162, 190, 191
Hyalochloria - 176, 177
 HYDARINI - 322, 332
Hypatropis - 270, 288, 289
Hyporhinocoris - 176, 177
 HYPSELONOTINI - 322, 328
Hypselonotus - 318, 329, 330

I

illustris *Augocoris* - 304, 306, 307
illustris *Neoninus* - 252
imitabilis *Harmostes* - 336, 337
imitator *Euschistus* - 288, 289, 346
impicticornis *Chinavia* - 294, 297
impictus *Leptoglossus* - 317, 323, 326

implicata *Gargaphia* - 222, 223
inconspicuus *Tominotus* - 262
inermis *Stictolethaeus* - 253, 256
inermis *Hypatropis* - 270, 288, 289
infestans *Triatoma* - 132, 133, 134, 135, 156, 159
infumatus *Campyloneuropsis* - 184, 185
inornata *Tagalis* - 152, 155
inornata *Teleonemia* - 226, 227
insidiosus *Orius* - 111, 116, 117
insignis *Hyaliodocoris* - 162, 190, 191
insuavis *Stenodema* - 212, 215
intermedius *Cosmoclopius* - 143, 144
interruptus *Hypselonotus* - 318, 329, 330
Iralunelus - 230, 231
iridiscens *Gargaphia* - 322, 323
irroratus *Phytocoris* - 200, 203
Ischnodemus - 240, 241, 242, 243
 ISOMETOPINAE - 166, 168

J

jaczewski *Hoplistoscelis* - 121, 122
Jadera - 334, 338, 339, 347
Jalysus - 238, 239, 240, 344
Janeirona - 298, 301
jeanpericarti *Phytocoris* - 200, 203
johni *Hellicoides* - 261, 262, 263, 345
jordii *Phytocoris* - 200, 203
josei *Orthotylus* - 178, 179
juno *Galgupha* - 306, 311, 312

K

Kermana - 272, 298, 301
kinbergii *Acledra* - 284, 285

L

- Laemcoridea* - 172, 173
laeviculus Tominotus - 266, 267
laevis Macrotracheliella - 115, 116
Lampropagasa - 124
 LARGIDAE - 233, 235, 344, 350
 LARGINAE - 234
 LARGINI - 234
Largus - 233, 234, 235, 344
 LASIOCHILINAE - 114
Lasiochilus gén. - 113, 114
Lasiochilus subgén. - 114
Lasiomerus - 121, 124
lateralis Amnestus - 263, 264
lativentris Spartocera - 319, 332, 333
latulus Diaditus - 154, 155
lautipennis Amnestus - 263, 264
lectularius Cimex - 117, 118, 119, 120
 LEISTARCHINI - 131, 140
Leogorrus - 149, 150
lepeleterianus Zelurus - 152, 153
leprosa Corythaica - 220, 221
Leptobyrsa - 224, 225
 LEPTOCORISINI - 313, 314
Leptocysta - 224, 225
Leptoglossus - 317, 321, 323, 324, 325, 326
 LEPTOPODOMORPHA - 108
 LETHAEINI - 255, 256
leucocnemis Anomaloptera - 251, 252
leucogrammus Zelus - 128, 146, 147
liliputiana Coleopterodes - 220, 221
limbiventris Tibraca - 271, 292, 295
linearis Pseudoparomius - 258, 259
Liorhyssus - 334, 338, 339
Lipostemmata - 253, 255, 256
litura Leogorrus - 149, 150
lizerianus Agroecus - 284, 285
Lobepomis - 300, 303
Lonchoides Leptoglossus - 323, 326
longiceps Euschistus - 286, 287
longicorialis Chinavia - 272, 296, 297
longipes Pantopsilus - 150, 151
longirostris Galgupha - 309, 310
longulus Paromius - 256, 257, 258
loratus Stiretrus - 278, 279
Loxa - 272, 298, 301
lucidus Posantias - 190, 191
lunaris Acinocoris - 233, 234, 235
lunatus Menenotus - 331, 332
lunifer Microtomus - 141, 142
lunulata Gargaphia - 222, 223
luteiceps Pagasa - 124, 125
luteiceps Prepops - 208, 211
lutzi Opisthacidius - 149, 150
Lybindus - 321, 324
Lycipta - 270, 286, 287, 288, 289
 LYCTOCORIDAE - 117, 118, 349
Lyctocoris gén. - 117, 118
Lyctocoris subgén. - 118
 LYGAEIDAE - 245, 246, 249, 341, 344
 LYGAEINAE - 247, 248
 LYGAEOIDEA - 237, 255, 351
Lygaeus - 245, 246, 248
lynchii Myrmecozelotes - 192, 193
lynchii Oncerothelus - 152, 153

M

- macer Jalysus* - 239, 240
Macropygium - 269, 280, 281
Macrotrachelia - 115, 116
Macrotracheliella - 115, 116
maculata Paisana - 257, 258
maculata Phatnoma - 219, 220
maculatus Balionysius - 249, 250
maculipennis Galgupha - 309, 310
Madura - 319, 332, 333
major Lipostemmata - 253, 254
major Xyonysius - 249, 250
maldonadensis Mecocephala - 290, 291
manoloi Collaria - 210, 213
mantiqueiranus Ofellus - 190, 191
marginalis Edessa - 282, 283
marginalis Roferta - 296, 299
Marinonicoris - 172, 173
Mayrinia - 298, 301
Mecidea - 294, 295
 MECIDEINI - 294
Mecocephala - 289, 290, 291
meditabunda Edessa - 269, 273, 282, 283
medius Ceratocapsus - 170, 171
melacanthus Dichelops - 286, 287
Melanolestes - 128, 147, 148
Melanotrichus - 176
mendocinus Mendozaphylus - 180, 181
Mendozaphylus - 180, 181
Menenotus - 331, 332
meridionalis Oedancala - 251, 254
meridionalis Stysiana - 292, 295
 MEROCORINI - 332
Merocoris gén. - 332, 333
Merocoris subgén. - 332
 MEROPACHYINAE - 320, 332
 METACANTHINAE - 238, 240
 METACANTHINI - 240
Metajalysus - 238, 239
 METAPTERINI - 131, 140
Metatropiphorus - 123, 124
 METRARGINI - 247, 250
Mezira - 229, 230, 231
 MEZIRINAE - 230
 MICRELYTRINAE - 314
 MICRELYTRINI - 313, 314, 316
Microtechnites - 161, 169, 170
Microtomus - 141, 142
minor Nanniresthenia - 206, 209
minor Narvesus - 154, 155
minusculus Bergmiris - 180, 181
mirabilis Cyrtomenus - 264, 265
mirabilis Ptenidophyes - 106, 107
 MIRIDAE - 161, 165, 166, 169, 171, 173, 175, 177, 179, 181, 183, 185, 187, 189, 191, 193, 195, 197, 199, 201, 203, 205, 207, 209, 211, 213, 215, 342, 343, 350
 MIRINAE - 166, 192
 MIRINI - 166, 194
 MIROIDEA - 161
Misippus - 304, 305
mixtus Antiteuchus - 269, 280, 281
modesta Acladra - 284, 285
modesta Anhangá - 284, 285
modestus Polymerus - 202, 205
moestus Pangaeus - 262, 265, 266

Moissonia - 180, 181
monacha Corythaica - 217, 218, 220, 221
Mormidea - 270, 290, 291
multiannulatus Bactrodes - 136, 137
multifarius Heteroscytus - 206, 209
munda Gargaphia - 222, 223
musiva Chinavia - 272, 296, 297
Myiomma - 165, 168
 MYIOMMINI - 168
 MYODOCHINI - 255, 256
myrmecoides Marinonicoris - 172, 173
Myrmecozelotes - 192, 193

N

NABIDAE - 121, 122, 1223, 125, 343, 348
 NABINAE - 122, 124
 NABINI - 122, 124
Nabis gén. - 122, 123, 124, 343
Nabis subgén. - 124
 NABOIDEA - 122
Nalata - 149, 150
Nanniresthenia - 206, 209
Narvesus - 154, 155
 NEMATOPODINI - 320, 330
neogeus Pangaeus - 265, 266
Neoharmostes - 334, 336, 337, 339
Neoleprosoma - 302, 303
Neomegalotomus - 313, 314, 315, 346
Neoneella - 162, 186, 187, 189
neonigripennis Mezira - 229, 230, 231
Neoninus - 252
Neopamera - 256, 257, 258
Neopetissius - 253, 256

Neortholomus - 249, 250
Neostenotus - 198, 201
neotropicalis Tytthus - 182, 185
neovexillatus Leptoglossus - 317, 323, 326
Neuroctenus - 230, 231
Nezara - 272, 273, 296, 299
 NEZARINI - 294
Niesthrea - 334, 338, 339, 347
 NIESTHREINI - 335, 338, 347
nigradorsata Chinavia - 296, 297
nigripes Daraxa - 137, 138
nigrispinus Podisus - 268, 276, 277
nigroannulatus Cosmoclopius - 127, 143, 144
nigrobinotatus Tylospilus - 269, 278, 281
nigrolimbatus Brontocoris - 267, 268, 274
nigronitens Macrotrachelia - 115, 116
 NINIDAE - 249, 250
nitida Hellica - 261, 262, 263, 345
nobilellus - 163, 196, 199
nobilitata Taedia - 164, 204, 207
Nothocoris - 306, 310, 311, 312
notialis Leptocysta - 224, 225
Notocoderus - 251, 252
notulifera Mormidea - 290, 291
novatis Leptocysta - 224, 225
 NYSIINI - 247, 250
Nysius - 246, 249, 250

O

oblonga Galgupha - 308, 312
oblongus Ischnodemus - 241, 242
obscurator Althos - 317, 327, 328
obscuripes Phorticus - 124, 125

occidentalis Leptoglossus - 325, 326
ocellatus Polymerus - 202, 205
 OCHLERINI - 280
Ochrimnus - 245, 246, 248
oculata Dijocaria - 174, 175
Oebalus - 271, 290, 291
Oedancala - 251, 254
Oenopiella - 271, 292, 293
Ofellus - 190, 191
ogloblini Baeotingsis - 219, 220
omalus Atopozelus - 127, 143, 144
Oncerothachelus - 152, 153
Oncocephalus - 154, 157
Oncopeltus gén. - 245, 246, 248, 341, 344
Oncopeltus subgén. - 248
opaciventris Zelurus - 152, 153
Ophthalmomiris - 210, 213
Opisthacidius - 149, 150
Opisthocasis - 210, 215
Opломus - 268, 274, 275, 276
orchidearum Tenthecoris - 188, 191
oreades Gargaphia - 222, 223
orfilai Apiomerus - 142, 143
 ORIINI - 111, 112, 116
Orius - 111, 115, 116, 117
ornaticeps Pselliopus - 145, 146
ornatus Sericophanes - 172, 173
 ORSILLINAE - 247, 250
 ORSILLINI - 247, 250
 ORTHOTYLINAE - 166, 167, 170
 ORTHOTYLINI - 167, 174
Orthotylus gén. - 176, 177, 178, 179
Orthotylus subgén. - 176, 177

Ouranion - 329, 330
 OXYCARENIDAE - 251, 252, 345,
Oxycarenum - 251, 252, 345
Ozophora - 258, 259
 OZOPHORINI - 255, 258

P

PACHYCORINAE - 304
Pachycoris - 304, 305
 PACHYGRONTHIDAE - 254
 PACHYGRONTHINAE - 254
Pachylis - 318, 319, 330, 347
Pachymerocerus - 162, 188, 189
pagana Plaxiscelis - 330, 331
Pagasa gén. - 124, 125
Pagasa subgén. - 124
Paisana - 255, 256, 257, 258
pallens Eupheno - 137, 138
pallescens Althos - 318, 327, 328
pallidopleura Myiomma - 165, 168, 169
pallidula Oenopiella - 292, 293
pallidus Cosmoclopius - 144, 145
pallidus Orius - 116, 117
pallipes Geocoris - 244, 245
pallipes Leogorrus - 149, 150
pallipes Podisus - 276, 277
Pampacader - 218, 219
pamparum Chileria - 174, 175
pampeana Galgupha - 307, 310
pampeana Mecidea - 294, 295
pampeana Paisana - 257, 258
pampeana Parajalloides - 275, 276
pampeanus Spartinomiris - 212, 215

- Pangaeus* - 262, 265, 266, 267
Panstrongylus - 132, 134, 156, 157
Pantopsilus - 129, 150, 151
Papaveronia - 178, 181
Parafurius - 188, 189
paraguayensis Allommatus - 192, 193
Parajalloides - 275, 276
Paramecocephala - 274, 292, 293
paranensis Nabis - 122, 123, 124
parapectoralis Jadera - 334, 338, 339
parasitaster Blissus - 241, 242
parmata Dictyla - 221, 222
Paromius - 256, 257, 258, 259
parva Galgupha - 306, 309, 310
parviceps Tytthus - 182, 185
parvinotum Brachynotocoris - 174, 175
parvus Neomegalotomus - 313, 314, 315, 346
passiflorae Corythaica - 217, 220, 221
patagiata Banasa - 298, 299
Patago - 150, 151
patagonica Carpinteroa - 206, 209
patagonica Hadronemella - 174, 177
patagonica Triatoma - 133, 136, 156, 159
patagonicus Cyanolicimex - 118, 120, 121
patagonicus Patago - 150, 151
patagoniensis Phytocoris - 200, 203
patellata Henicocnemis - 196, 199
Patritiodemus - 242, 243
patruelis Phlegyas - 251, 254
paulistanus Platyscytus - 180, 181
paupercula Mormidea - 270, 290, 291
pavonia Corythaica - 218, 222
pectoralis Althos - 327, 328
- PEIRATINAE - 148
Pellaea - 298, 301
peltifera Lobepomis - 300, 303
pengue Chinavia - 296, 299
penningtoni Aradus - 230, 231
penningtoni Saldula - 107, 109
penningtoni Vilga - 332, 333
 PENTATOMIDAE - 267, 268, 273, 275, 277, 279, 281, 283, 285, 287, 289, 291, 293, 295, 297, 299, 301, 303, 305, 346, 350
 PENTATOMINAE - 274, 284
 PENTATOMINI - 298
 PENTATOMOIDEA - 261, 304
 PENTATOMOMORPHA - 229, 233, 237, 261, 313
peregrinus Thaumastocoris - 32, 212, 214, 215, 343
Pericrepis - 311, 312
Peritropis - 168, 169
perplexus Neopetissius - 253, 256
perpunctatus Orius - 116, 117
perspicua Runibia - 294, 295
Pessoaia - 158, 159
petulans Harmostes - 334, 336, 337
Phacidium - 302, 305
Phaeochrimnus - 245, 248
phaleratus Dagbertus - 163, 194, 195
Phatnoma - 219, 220
 PHATNOMATINI - 218
Phlegyas - 251, 254
 PHORTICINI - 122, 124
Phorticus - 122, 124, 125
Phthiacnemis - 317, 325, 326, 347
 PHYLINAE - 166, 167, 180

PHYLINI - 167, 180

Phymata gén. - 128, 147, 148, 149

Phymata subgén. - 148

PHYMATINAE - 148, 348

PHYMATINI - 148

Phymatospa - 148

Phytocoris - 163, 164, 198, 200, 201, 203

Phytocorisca - 200, 205

picta Phthiacnemia - 317, 325, 326, 347

picticornis Euschistus - 270, 288, 289

pictipes Niesthrea - 334, 338, 339

picturatum Xenogenus - 336, 337

picturatus Calliodis - 115, 116

picturatus Porpomiris - 212, 215

PIEZODORINI - 300

Piezodorus - 273, 300, 301

PILOPHORINI - 167, 184

PLACOSCELINI - 320, 330

platana Neopamera - 256, 258

platensis Caulotops - 162, 186, 187

platensis Ceratocapsus - 170, 171

platensis Orthotylus - 178, 179

platensis Platytylus - 164, 208, 211

platensis Triatoma - 134, 136, 156, 159

Platyscytus - 180, 181, 183

Platytylus - 164, 206, 208, 209, 211

Platyvilga - 332, 333

Plaxiscelis - 330, 331

Ploiaria - 139, 140

PLOIARIOLINI - 131, 140

pluripunctatus Pangaeus - 265, 266

PNirontis - 129, 154, 157

Pnohirmus - 154, 155

Podisus - 268, 276, 277

PODOPINAE - 274, 302

poecila Tetyra - 304, 306, 307

poecilus Cosmoclopius - 144, 145

poecilus Oebalus - 271, 290, 291

poeyi Torvochromnus - 246, 248, 249

pollex Emesaya - 139, 140

POLYCTENIDAE - 103, 118, 120, 121, 348

Polymerus - 202, 205

porcata Galgupha - 306, 311, 312

Poriptus - 292, 293

Porpomiris - 210, 212, 215

portenia Daraxa - 137, 138

Posantias - 190, 191

Pothea gén. - 136, 138, 139

Pothea subgén. - 138

praecelsa Stenodema - 212, 215

Praedinocoris - 280

Prepops - 164, 165, 208, 211, 213

Prionotocoris - 292, 293

Proba - 164, 202, 207

procerulus Paromius - 258, 259

procerus Harmostes - 334, 336, 339

PROCLETICINI - 300

Procleticus - 300, 303

procorrentinus Prepops - 208, 213

prolineatus Dinocoris - 280, 281

prolixa Teleonemia - 226, 227

prolixus Harmostes - 336, 337

Prolobodes - 264, 266, 267

proluteiceps Cephaloresthenia - 206, 209

Propicimex - 117, 120

PROSTEMMATINAE - 122, 124

PROSTEMMATINI - 122, 124

protensa Eretmophora - 317, 325, 328*Proxycoris* - 114*Proxys* - 292, 293*Prytanes* - 255, 258, 259*Pselliopus* - 145, 146*Psestophleps* - 306, 311, 312*Pseudometapterus* - 139, 140*Pseudopachybrachius* - 258, 259*Pseudoparomius* - 255, 258, 259, 345

PSEUDOPHLOEINAE - 320, 332

PSEUDOPHLOEINI - 332

Pseudosaldula - 107, 108, 109*Psitticimex* - 120, 121*Ptenidophyes* - 106, 107*Pteronomos* - 308, 311, 312*pulcherrima Dijocaria* - 174, 175*pulchiventris Oplomus* - 275, 276*punctaria Oenopiella* - 271, 292, 293*punctata Dryptocephala* - 280, 281*punctatus Oplomus* - 275, 276*punctifrons Galgupha* - 308, 312*purpurissatus Pachymerocerus* - 162, 188, 189*pusio Amnestus* - 263, 264*Pycnoderes* - 162, 188, 189*pyrioides Stephanitis* - 224, 225

PYRRHOCORIDAE - 235, 236, 344, 350

PYRRHOCOROIDEA - 233

Q*quadrimaculata Laemocoridae* - 172, 173*querandi Neostenotus* - 198, 201*quinquin Zelurus* - 152**R***Rasahus* - 128, 147, 148

REDUVIIDAE - 127, 136, 137, 139, 141, 143, 145, 147, 149, 151, 153, 155, 157, 159, 348, 349, 353

REDUVIINAE - 131, 150, 353

REDUVIOIDEA - 127

regularis Galgupha - 308, 310*renardii Zelus* - 128, 146, 147*Repipta* - 128, 145, 146

RESTHENINI - 166, 206

reticulare Macropygium - 269, 280, 281*reuteri Derophthalma* - 194, 197*reuteri Mezira* - 230, 231*reuteri Microtomus* - 141, 142*reuteri Ophthalmomiris* - 210, 213*reuteriana Derophthalma* - 194, 197*Reuteroscopus* - 180, 183*Rhinacloa* - 161, 180, 182, 183

RHOPALIDAE - 333, 334, 337, 339, 347, 351

RHOPALINAE - 335, 336

RHOPALINI - 335, 338

RHYPAROCHROMIDAE - 251, 253, 254, 257, 259, 345, 350

RHYPAROCHROMINAE - 256

richardsoni Blissus - 241, 242*rionegrensis Hadronemella* - 174, 177*rionegrensis Phytocoris* - 200, 203*Rocconota* - 146, 147*Roferta* - 296, 299*roripes Hoplistoscelis* - 121, 124*rostralis Podisus* - 276, 277*rubricuneus Polymerus* - 202, 205

rubrinervis Creontiades - 194, 195
rubrofasciata Triatoma - 134, 135, 156, 159
rubromaculatus Empicoris - 140, 141
rubrovaria Triatoma - 134, 136, 158, 159
ruficeps Aspidobothrus - 162, 186, 187, 343
ruficollis Dysdercus - 235, 236
rufipennis Largus - 233, 234, 235, 344
rufomarginata Edessa - 283, 284
rugiventris Edessa - 283, 284
Runibia - 294, 295

S

Saica - 152, 153
 SAICINAE - 130, 152
 SALDIDAE - 107, 108, 349
 SALDINAE - 109
 SALDOIDINI - 109
Saldula - 107, 108, 109
saltensis Garganus - 196, 197
sanctus Crinocerus - 316, 321, 324
sanguineomaculatus Apiomerus - 142, 143
sanguinolenta Jadera - 338, 339
sanluisensis Hadronemella - 176, 177
saturejae Holcocranum - 237, 239, 344
Savius - 318, 329, 330
Scamurius - 329, 330
 SCAPTOCORINI - 266
Scaptocoris - 262, 264, 266, 267
scenica Collaria - 165, 210, 213
schaefferi Stenocoris - 314
 SCHIZOPTERIDAE - 106, 107, 349
 SCHIZOPTERINAE - 106
schulzii Galgupha - 307, 310

scitulus Chelycoris - 304, 305
 SCOLOPINA - 112, 116
 SCOLOPINI - 112, 116
Scolopocoris - 115, 116
scorbutica Anasa - 327, 328
scorpionia Pnirontis - 154, 157
scotti Sericophanes - 172, 173
scriptus Chemyrtus - 329, 330
scrupulosa Teleonemia - 218, 226, 227
sculpta Eubule - 319, 330, 331
scutellatus Lipostemmata - 253, 256
 SCUTELLERIDAE - 304, 305, 307, 346, 350
 SCUTELLERINAE - 306
 SCUTELLERINI - 306
semicolon Diaditus - 129, 154, 155
Sericophanes - 172, 173, 175
 SERINETHINAE - 335, 338
serrana Acladra - 284, 285
serratus Harmostes - 334, 336, 337
serripes Pangaeus - 265, 266
Setherina - 329, 330
setigera Glypheapomis - 288, 289
setulosa Nalata - 149, 150
sexnebulosa Leptocysta - 224, 225
signaticollis Aspidobothrus - 186, 187
signatipennis Galgupha - 308, 309, 310
signoreti Horciasinus - 163, 196, 199
signoreti Tominotus - 266, 267
signoretii Cistalia - 251, 256
signoretii Ischnodemus - 240, 241, 242
simulans Nysius - 246, 249, 250
Sindala - 146, 147
singularis Carpinteroa - 206, 209

sinuatipennis Catorhintha - 327, 328
Sirthenea - 128, 147, 148
slateri Pseudoparomius - 255, 258, 259
sobrinus Jalysus - 238, 239, 240, 344
sodalis Alofa - 113, 114
sordida Acidomeria - 325, 328
sordida Triatoma - 135, 158, 159
sordidus Xylocoris - 113, 114
 sp. *Prytanes* - 255, 258, 259
Spanagonicus - 182, 183
Spartacus - 188, 189
Spartinomiris - 212, 215
Spartocera - 319, 331, 332, 333, 347
 SPARTOCERINI - 322, 330
spatulatus Ischnodemus - 242, 243
pegazzinii Microtechnites - 161, 169, 170
Sphictyrtus - 318, 329, 330
spinolae Misippus - 304, 305
spinosissimus Hoplinus - 238, 239
spurculus Systelloderes - 105, 107
stali Pnirontis - 154, 157
stali Zicca - 318, 329, 330
staliellus Ischnodemus - 240, 242, 243
stalii Ischnodemus - 242, 243
Stenocoris - 314, 315
Stenodema - 212, 215
 STENODEMINI - 210
Stenolemus - 139, 140
Stenopoda - 129, 130, 154, 157
 STENOPODAINAE - 154
Stephanitis - 224, 225
sternalis Hyapatropis - 270, 288, 289
Sthenaridea - 184, 185

stictica Pellaea - 298, 301
Stictolethaeus - 253, 256
stigma Leptoglossus -
stigmosa Taedia - 325, 326
Stiretrus - 268, 276, 277, 278, 279
stria Sirthenea - 128, 147, 148
Stysiana - 292, 295
subcarinatus Athaumastus - 315, 316, 322
subdipterus Iralunelus - 230, 231
subferrugineus Amnestus - 263, 264
subfoveolata Dersagrena - 321, 324
subnigra Phytocorisca - 200, 205
subpilosa Gargaphia - 217, 223, 224
subvittatus Phytocoris - 200, 203
suilari Prionotocoris - 292, 293
sulinus Allommatus - 192, 193
Supputius - 269, 278, 279
Symphylus - 306, 307
Systelloderes - 105, 107
 SYSTELLODERINI - 105

T

tabida Pnirontis - 154, 157
tabidus Brontocoris - 268, 274, 275
Taedia - 164, 202, 204, 207
Tagalis - 152, 155
tandilensis Nabis - 123, 124
Tapuruyunus - 182, 183
tauricornis Adustonotus - 269, 284
taurulus Euschistus - 286, 287
Taylorilygus - 164, 204, 207, 343
Teleonemia - 217, 218, 225, 226, 227
Tempyra - 258, 259

Tenthecoris - 162, 188, 191
tenuis Trigonotylus - 212, 215
 TERACRIINAE - 254
terginus Esuris - 253, 256
terminalis Galgupha - 311, 312
tertia Leptocysta - 224, 225
testacea Eusolenophora - 113, 114
testaceipes Polymerus - 202, 205
testaceoides Eusolenophora - 113, 114
testatipes Ceratocapsus - 170, 171
Tetyra - 304, 306, 307
teutonianus Ceratocapsus - 170, 171
 THAUMASTOCORIDAE - 212, 215, 343, 349
 THAUMASTOCORINAE - 214
Thaumastocoris - 212, 214, 215, 343
 THAUMASTOCOROIDEA - 212
Thoreyella - 273, 300, 303
Thyanta - 273, 302, 303, 305
 THYREOCORIDAE - 306, 307, 308, 309, 311,
 346, 350
Tibraca - 271, 292, 295
Tigremiris - 178, 181
tigrensis Sericophanes - 172, 175
 TINGIDAE - 217, 219, 221, 223, 225, 227,
 344, 349
 TINGINAE - 218, 220
 TINGINI - 220
 TINGOIDEA - 217
toba Gnathobleda - 154, 155
Tomintus - 262, 266, 267
torresi Gargaphia - 223, 224
torridus Pachycoris - 304, 305
Torvochromnus - 246, 248, 249

transnominalis Zelurus - 152, 153
triangulifer Allommatius - 192, 193
Triatoma - 129, 132, 133, 134, 135, 156, 158, 159
 TRIATOMINAE - 131, 132, 135, 156, 354
 TRIATOMINI - 156
Trichocentrus - 242, 243, 244
Trigonotylus - 212, 215
trinotata Thoreyella - 300, 303
tricolor Orius - 116, 117
trochanterus Largus - 234, 235
Tropiconabis - 124
truncaticornis Copeocoris - 286, 287
tuberculatus Gampsocoris - 238, 239
tuberculosis Harpactor - 145, 146
tucmatiani Propicimex - 117, 120
tucumana Cricetopareis - 127, 137, 138
tucumanensis Platyscycus - 180, 183
tucumanus Galgupha - 307, 310
Tupiocoris - 161, 184, 185, 187
Tylospilus - 269, 273, 278, 279, 281
Tytthus - 182, 185

U

UDEOCORINI - 255, 258
unicolor Horciasinus - 198, 199
unidentata Oenopiella - 292, 293
unifasciatellus Oncopeltus - 245, 246, 248, 344
univittatus Prepops - 165, 208, 213
uritui Psitticimex - 120, 121
uruguayensis Heteroscytus - 206, 209
uruguayensis Neoneella - 186, 187, 189
uruguayensis Setherina - 329, 330

V

- vacillans Scamurius* - 329, 330
validicornis Teleonemia - 226, 227
validispinis Oncocephalus - 154, 157
varians Engytatus - 184, 185
venosa Gargaphia - 224, 225
ventanensis Oenopiella - 292, 293
ventralis Geocoris - 244, 245
vergrandis Eocader - 53
vernoniae Phatnoma - 219, 220
 VESCINAE - 129, 130, 158
vianai Baeotingis - 219, 220
vianai Janeirona - 298, 301
vianai Orthotylus - 178, 179
vianai Stenolemus - 139, 140
vianai Trichocentrus - 242, 243, 244
 VIANAIDIDAE - 226, 227, 349
vincentii Niesthrea - 338, 339
vigens Chloropepla - 298, 299
Vilga gén. - 319, 332, 333
Vilga subgén. - 332
vinctus Pseudopachybrachius - 258, 259
violenta Gnathobleda - 154, 155
virescens Loxa - 272, 298, 301
viridis Loxa - 272, 298, 301
viridula Nezara - 272, 273, 296, 299
vittatus Herdonius - 192, 193
vittiscutis Proba - 202, 207
v-luteum Mormidea - 270, 290

W

- wallersteini Prepops* - 208, 213
westwoodi Vilga - 332, 333

- wygodzinskyi Cyrtotylus* - 174, 175

X

- xanthocnemis Galgupha* - 309, 310
xanthopus Pangaeus - 266, 267
Xenogenus - 333, 336, 337
 XYLOCORINI - 112, 114,
Xylocoris - 113, 114
Xylonannus - 106
Xyonysius - 249, 250

Y

- ypsilongriseus Oebalus* - 271, 290, 291

Z

- Zelurus* - 129, 150, 151, 152, 153
Zelus - 128, 146, 147
zetterstedti Prepops - 208, 213
Zicca - 318, 329, 330
zikani Neoneella - 186, 189
zonatus Leptoglossus - 325, 326

Bibliografía

Toda la bibliografía que se citará aquí de D. L. Carpintero, referida a especies presentes en Buenos Aires, está en PDF y se encuentran a disposición de quien las solicite, o en internet en: <https://www.researchgate.net/profile/Diego-Carpintero>

Además, se enlistan algunos trabajos generales de Heteroptera de lectura recomendada.

- **Aramburú, R. M., G. Calvo, D. L. Carpintero y A. C. Cicchino.** 2009. Artrópodos presentes en nidos de cotorra *Myiopsitta monacha* (Aves: Psittacidae). *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (nueva serie)* 11(1): 1-5.
- **Cabrera, A. L.** 1953. Esquema Fitogeográfico de la República Argentina. *Revista del Museo de la Ciudad de La Plata (nueva serie)* 8 (Sección Botánica n° 33): 87-168.
- ---- 1968. Vegetación de la provincia de Buenos Aires. Pp. 101-125. *En: Flora de la Provincia de Buenos Aires, Parte I.* (Director A. L. Cabrera). Colección Científica del I.N.T.A., Buenos Aires. 600 pp.
- ---- 1976. Regiones Fitogeográficas Argentinas. Tomo II, Fascículo I. 85 pp. *En: Enciclopedia Argentina de Agricultura y Jardinería.* Editorial ACME, Buenos Aires.
- **Carpintero, D. J. y D. L. Carpintero.** 1982. La vinchuca y la enfermedad de Chagas-Mazza. *Colaboraciones para el docente de la Caja Nacional de Ahorro y Seguro* 3ª y 4ª ed. 11: 1-52.

- **Carpintero, D. L.** 1998. Miridae. *En: Biodiversidad de Artrópodos terrestres de la República Argentina.* p. 144-150. (Coscarón y Morrone, Eds.) Ediciones Sur. La Plata, Buenos Aires, Argentina.
- ---- 2002. Catalogue of the Neotropical Anthocoridae. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 61(1-2): 25-44.
- ---- 2004. Miridae. *En: Catálogo de Insectos Fitófagos de la Argentina.* Pp. 253-258. (Cordo, H. A., Lograzo, G., Braun, K., Di Dorio, O., Eds). 720 pp. Hurlingham, Buenos Aires, Argentina.
- ---- 2009a. Insecta: Hemiptera: Heteroptera. Pp. 295-305. *En: Parque Costero del Sur: Naturaleza, conservación y patrimonio cultural.* (Editor José Athor), Fundación de Historia Natural "Félix de Azara". Buenos Aires. 528 pp.
- ---- 2009b. Heteropterofauna edáfica en la Provincia de Buenos Aires (Insecta: Hemiptera). *En: Resúmenes IV Encuentro Biólogos en Red.* Mar del Plata.
- ---- 2012. Cimícidos de Argentina. *Revista Plagas Ambiente y Salud* 50: 6-8.
- ---- 2014. Western Hemisphere Lasiochilinae (Heteroptera: Anthocoridae) with comments on some extralimital species and an approximation to suprageneric relationships. *Zootaxa* 3871(1): 1-87.
- ---- 2015a. Cimicoidea y Naboidea. *En: Biodiversidad de Artrópodos Argentinos.* Vol. III, cap. 31, pp. 365-376. (Claps, Debandi & Roig Juñent, eds.). SEA, San Miguel de Tucumán, Argentina.
- ---- 2015b. Enicocephalomorpha y Dipsocoromorpha *En: Biodiversidad de Artrópodos Argentinos.* Vol. III, cap. 27, pp. 335-340. (Claps, Debandi y Roig Juñent, eds.). SEA, San Miguel de Tucumán. Argentina.
- ---- 2015c. Minute pirate bugs (Anthocoridae and Lyctocoridae). Chapter 8. *En: True Bugs (Heteroptera) of the Neotropics* (Antônio R. Panizzi and Jocélia Grazia Eds.). 901 pp. Ed. Springer. Brasil.
- **Carpintero, D. L. y R. M. Aramburú.** 2007. Presencia de *Camimicimex furnarii* (Cordero y Vogelsang, 1928) (Heteroptera: Cimicidae) en nidos de golondrina (Passeriformes: Hirundinidae) en Argentina. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 66(1-2): 153-156.
- **Carpintero, D. L. y J. C. M. Carvalho.** 1993. An Annotated List of the Miridae of the Argentine Republic (Hemiptera). *Revista Brasileira de Biología* (hoy *Brazilian Journal of Biology*) 53(3): 397-420.

- **Carpintero, D. L. y F. Chérot.** 2005. Sur de nouveaux *Phytocorisca* (Heteroptera: Miridae) d'Argentine, avec trois nouvelles combinaisons, une redescription de *Phytocoris bergi* Atkinson, 1890 et un *nomen novum*. *Belgian Journal of Entomology* 7: 3-36.
- ---- 2008. Sur quelques *Phytocoris* Fallén, 1814 (Heteroptera: Miridae) nouveaux provenant de l'Argentine et du Chili. I. *Nouvelle Revue d'Entomologie (N. S.)* 24(3): 221-258.
- ---- 2011. Una nueva especie de *Phytocoris* Fallén, 1814 (Heteroptera: Miridae) de la República Argentina. *Heteropterus Revista de Entomología* 11(2): 209-214.
- ---- 2014. Liste commentée des Cylapinae d'Argentine et du Chili avec la description d'un nouveau genre et d'une nouvelle espèce (Hemiptera, Heteroptera, Miridae). *Bulletin de la Société entomologique de France* 119(1): 59-66.
- **Carpintero, D. L., A. Cicchino y M. C. Coscarón.** 1997. Evaluación de la Biodiversidad de Heteroptera terrestres y Coleoptera (Carabidae, Hispididae y Brenthididae) de la ribera rioplatense. *En: Resúmenes de Jornadas de Comunicaciones Científicas*. U. N. La Plata.
- **Carpintero, D. L. y S. De Biase.** 2009. Relevamiento de la Biodiversidad de Heteroptera (Hemiptera) en la Reserva Ecológica Costanera Sur. Póster. *En: Resúmenes del IV Encuentro Biólogos en Red*. Mar del Plata.
- ---- 2011. Hemiptera Heteroptera de la Isla Martín García (Buenos Aires, Argentina). *Revista Historia Natural (nueva serie)* 3ª serie (2): 27-47.
- ---- 2018. Descripción de *Eocader major* n. sp. de Phatnomatini, con breves comentarios bionómicos y taxonómicos de otras especies sudamericanas de la tribu y de las especies de *Stenocader* (Cantacaderinae: Carldrakeanini) (Heteroptera: Tingidae). *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (n. s.)* 20(1): 51-63.
- ---- 2019a. Revision of genus *Hellica* Stål, 1867 and description of three new genera of South American Lanopini (Hemiptera: Acanthosomatidae: Blaudusinae). *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (n. s.)* 21(2): 133-158.
- ---- 2019b. *Parajalloides* nuevo género de Asopinae con dos nuevas especies de la República Argentina (Hemiptera: Pentatomidae).” *Revista Historia Natural (tercera serie)* 9(2): 183-199.

- **Carpintero, D. L., S. De Biase, L. Damer y S. Konopko.** 2016. Chinches (Hemiptera: Heteroptera) de la Reserva Ecológica Vicente López. *Revista Historia Natural (n. s.)* 6(1): 61-74.
- **Carpintero, D. L., S. De Biase Y S. Konopko.** 2012. Hemiptera Heteroptera (Insecta) de los partidos de San Nicolás de los Arroyos, Ramallo y San Pedro (Buenos Aires, Argentina). Póster. *En: Resúmenes del VII Encuentro Biólogos en Red.* Mar del Plata.
- ---- 2014. Los Heteroptera (Hemiptera) de la Reserva Costanera Sur. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (n. s.)* 16(1): 67-80.
- ---- 2015. Heteroptera del Delta. *En: Delta: Naturaleza, conservación y patrimonio cultural.* (Editor José Athor), Fundación de Historia Natural “Félix de Azara”. Buenos Aires. Pp. 257-290.
- **Carpintero, D. L., S. De Biase y E. Merluzzi.** 2020. Primer relevamiento de diversidad de Heteroptera (Hemiptera) en cultivo de “chía” (*Salvia hispanica* L, 1753) en la provincia de Buenos Aires. *Revista de Divulgación Técnica Agropecuaria, Agroindustrial y Ambiental. Facultad de Ciencias Agrarias. UNLZ.* 7(2): 3-12.
- **Carpintero, D. L. y P. M. Dellapé.** 2006. A new species of *Thaumastocoris* Kirkaldy from Argentina (Heteroptera: Thaumastocoridae: Thaumastocorinae). *Zootaxa.* 1228: 61-68.
- ---- 2012. Neotropical Scolopini (Hemiptera: Heteroptera: Anthocoridae): new taxa, diagnostic characters and a key to the genera of the tribe. *Acta Entomologica Musei Nationalis Pragae* 52 (1): 49-66.
- **Carpintero, D. L., P. M. Dellapé y M. C. Melo.** 2006. New Records of Heteroptera (Hemiptera) from Argentina. *Zootaxa* 1129: 1-22.
- **Carpintero, D. L., A. De Magistris y E. I. Faúndez.** 2021. Primer registro para el Neotrópico de la familia Artheneidae (Heteroptera: Lygaeoidea), con la especie *Holcocranum saturejae* (Kolenati, 1845) introducida en Argentina. *Revista Chilena de Entomología* 47(2): 311-318.
- **Carpintero, D. L. y A. Dughetti.** 2012. Presencia de *Dersagrena subfoveolata* (Berg, 1892) (Hemiptera: Coreidae) en el cultivo de cártamo en el sur de la provincia de Buenos Aires. *Bioscriba* 5(1): 36-42.
- **Carpintero, D. L. y A. L. Estévez.** 2001. Two new genera of Stenodemini, *Spartinomiris* and *Cynodonmiris* from Argentina (Heteroptera: Miridae). *Neotropica* 47: 25-32.

- **Carpintero, D. L. y J. L. Farina.** 2005. Estimación de la diversidad de los Heteróptera (excepto Nepomorpha y Gerromorpha) de General Pueyrredón y partidos aledaños (Buenos Aires, Argentina). *En: Resúmenes VI Congreso Argentino de Entomología*. Página 135. San Miguel de Tucumán, Argentina.
- **Carpintero, D. L., J. L. Farina y S. De Biase.** 2019. Reporte para Buenos Aires de tres especies de Heteroptera (Hemiptera) introducidas en la República Argentina. *Revista Historia Natural (tercera serie)* 9(1): 65-72.
- **Carpintero, D. L. y M. Holgado.** 2002. Primera cita de la especie paleártica *Brachynotocoris parvicornis* (Hemiptera: Miridae) en la Argentina y Chile. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 61(3-4): 73-74.
- **Carpintero, D. L. y S. Montemayor.** 2005. A new genus of Cantacaderinae (Heteroptera: Tingidae) from Argentina. *Zootaxa* 1066: 57-60.
- ---- 2008. Revision of the Cantacaderinae (Heteroptera: Tingidae) from Austral South America with description of a new species of Cantacaderini. *Deutsches Entomologisches Zeitschrift* 55(1): 109-116.
- **Carpintero, D. L., R. Scofield y D. C. Castro.** 2008. Miridae (Heteroptera) asociados a la flora de la provincia fitogeográfica del Espinal (distrito del Caldérn) y del Monte en la Provincia de Buenos Aires. *En: Resúmenes VII Congreso Argentino de Entomología*. Página 196. Huerta Grande, Córdoba, Argentina.
- **Carpintero, D. L. y D. Testoni.** 2013. Insects found on *Araujia* species (Gentianales: Asclepiadaceae) in Argentina. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (n. s.)* 15(2): 279-288.
- **Carrizo, P., D. L. Carpintero y C. Cédola.** 1999. Relevamiento preliminar de enemigos naturales de trips en flores de malezas en el área hortícola del gran La Plata. *Revista de la Facultad de Agronomía* 19(2):139-146.
- **Carvalho, J. C. M. y D. L. Carpintero.** 1986a. Mirídeos Neotropicais CCLXXI: Descrições de Séis Espécies Novas de Brocorini Douglas & Scott (Hemiptera) *Anais da Acadêmia brasileira de Ciências* 58(1): 147-154.
- ---- 1986b. Mirídeos Neotropicais CCLXXIII: Descrições de Um Novo Genero é Treze Espécies Novas da República Argentina (Hemiptera). *Revista Brasileira de Biología (hoy Brazilian Journal of Biology)* 46(3): 607-625.

- ---- 1987. Mirídeos Neotropicais CCLXXII: Descrições de Sete Espécies Novas da Tribo Resthenini Reuter (Hemiptera). *Revista Brasileira de Zoologia de São Paulo* 4(1): 19-31.
- ---- 1989a. Mirídeos Neotropicais CCCIX: Quatro Espécies Novas da Tribo Stenodemini Colecionadas na República Argentina (Hemiptera). *Revista Brasileira de Biología* (hoy *Brazilian Journal of Biology*) 49(4): 1101-1108.
- ---- 1989b. Mirídeos Neotropicais CCCXI: Novas Espécies da Tribo Resthenini Reuter, Colecionadas na Argentina é Peru (Hemiptera). *Revista Brasileira de Biología* (hoy *Brazilian Journal of Biology*) 49(4): 1109-1123.
- ---- 1990. Mirídeos Neotropicais CCCXXIII: Redescrição de *Pycnoderes albipes* (Berg, 1892) é Descrições de Dez Espécies Novas da Fauna Sulamericana (Hemiptera). *Revista Brasileira de Biología* (hoy *Brazilian Journal of Biology*) 50(3): 783-798.
- ---- 1991a. Mirídeos Neotropicais CCCXLVI: Descripción de Un Género y Siete Especies Nuevas de la Subfamilia Orthotylinae, con Notas y Correcciones Taxonómicas (Hemíptera). *Anais da Acadêmia brasileira de Ciências* 63(1): 33-42.
- ---- 1991b. Mirídeos Neotropicais CCCXLVII: Novos Gêneros é Especies da República Argentina (Hem.). *Anais da Acadêmia brasileira de Ciências* 63(2):201-204.
- ---- 1991c. Mirídeos Neotropicais CCCXXXVII: Descripción de Doce Especies Nuevas de Orthotylinae (Hemíptera). *Revista Brasileira de Biología* (hoy *Brazilian Journal of Biology*) 51(4): 763-780.
- ---- 1991d. Mirídeos Neotropicais CCCXLV: Descripción de Un Género y Dos Especies Nuevas, con Notas y Correcciones sobre la Tribu Resthenini (Hemíptera). *Revista Brasileira de Zoología de São Paulo* 7(1-2): 181-186.
- ---- 1992. Mirídeos Neotropicais CCCLVIII: Observación de los tipos de Miridae descritos por C. Berg (1878-93) con Notas y correcciones Taxonómicas (Hem.). *Anais da Acadêmia brasileira de Ciências* 64(1):87-97.
- **Chébez, J. C.** 2005. *Guía de las Reservas Naturales de la Argentina*. Tomo 5. Zona Centro. 1ª Edición, Editorial Albatros, Buenos Aires, Argentina. 288 pp.
- **F. Chérot y D. L. Carpintero.** 2008. Une nouvelle espèce du genre *Neostenotus* d'Argentine (Heteroptera, Miridae, Mirini). *Lambillonea* 108(1): 111- 115.

- ---- 2009. *Phytocoris jeanpericarti* nouvelle espèce d'Argentine (Insecta: Heteroptera: Miridae). *Nouvelle Revue d'Entomologie (N. S.)* 25(3): 213-220.
- **Cicchino, A. C., D. L. Carpintero y M. C. Coscarón.** 1998. Biodiversidad de Heteroptera terrestres y Coleoptera (Carabidae, Brenthididae e Hispididae) del Cinturón Costero desde el partido de Berisso hasta Punta Indio (Pcia. De Buenos Aires). *En: Resúmenes del IV Congreso Argentino de Entomología.* Mar del Plata. PÓSTER.
- **Coscarón M. C.** 2017. A catalogue of the Heteroptera (Hemiptera) or true bugs of Argentina. *Zootaxa* 4295: 1-432.
- **Coscaron, M. C. y D. L. Carpintero.** 1994. Revision of the Genus *Melanolestes* Stål (Het.: Reduviidae, Peiratinae). *Entomologica scandinavica* 24: 361-381.
- ---- 1996. Los ejemplares tipo de Miridae (Heteróptera) depositados en la colección del Museo de La Plata. *Revista del Museo de La Plata (nueva serie) Serie Técnica y Didáctica* 26: 1-17.
- **Darwinion, Instituto De Botánica.** *Flora del Conosur.* Catálogo de las Plantas Vasculares <http://www2.darwin.edu.ar/Proyectos/FloraArgentina/DetalleEspecie.asp>?
- **De La Peña, M. R. y J. F. Pensiero.** 2011. *Catálogo de nombres comunes de la flora argentina.* (I. Tosti, coordinación editorial). 1ª Ed. Universidad Nacional del Litoral, Santa Fe, Argentina. 464 pp.
- **Dellapé, P. M. y D. L. Carpintero.** 2012. Heteroptera from Tandil Hills (Buenos Aires, Argentina). *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (n. s.)* 14(1): 125-134.
- **Dellapé, P.M., Martínez, A.P. & Coscarón, M.C.** (2003) New distributional records for the asopine pentatomids in temperate South America. *Zootaxa*, 318, 1-16.
- **Dellapé, P. M., M. C. Melo y D. L. Carpintero.** 2010. New records of Cimicomorpha and Pentatomomorpha (Hemiptera: Heteroptera) from Argentina. *Zootaxa* 2436: 57-64.
- **Di Iorio, O. R.** 2004. Heteroptera (excepto Miridae). *En: Catálogo de Insectos Fitófagos de la Argentina.* Pp. 235-283. (Cordo, H. A., Lograzo, G., Braun, K., Di Dorio, O., Eds). 720 pp. Hurlingham, Buenos Aires, Argentina.

- **Di Iorio, O. R. y P. Turienzo.** 2015. Campo de Mayo: un área natural histórica en los alrededores de la ciudad de Buenos Aires, Argentina, que merece ser declarada reserva natural. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (n. s.)* 17(1): 13-42.
- **Di Iorio, O. R., P. Turienzo, J. F. Masello y D. L. Carpintero.** 2010. Insects found in bird's nests from Argentina. *Cyanoliseus patagonus* (Vieillot, 1818) [Aves: Psittacidae], with the description of *Cyanolicimex patagonicus*, gen. n., sp. n. (Hemiptera: Cimicidae), and a key to the genera of Haematosiphoninae. *Zootaxa* (2728): 1-22.
- **Dughetti, A. C., D. L. Carpintero, F. Navarro, F. La Rossa, D. Aquino, J. J. Martínez y A. Zárate.** 2013. Artrópodos presentes en la quinua en el valle inferior del Río Colorado, Buenos Aires, Argentina. *Ciencia y Tecnología de los Cultivos Industriales. Ediciones INTA.* 3(5): 45-52.
- **Garrouste, R.** 2015. *Hémiptères de France. De Belgique, du Luxembourg et de la Suisse.* Guide Delachaux. Delachaux et Niestlé S.A. Eds. Paris, France. 319 pp.
- **Henry, T. J. y D. L. Carpintero.** 2012. A Review of the Jumping Tree Bugs (Hemiptera: Heteroptera: Miridae: Isometopinae) of Argentina, with Descriptions of New Species. *Zootaxa* 3545: 41-58.
- **Lacordaire, M. J. T.** 1830. Memoire sur les habitudes des insectes coléoptères de l'Amerique méridionale. *Annales des Sciences Naturelles* 20: 185-273.
- **Logarzo, G., L. Williams y D. L. Carpintero.** 2005. Plant bugs (Heteroptera: Miridae) Associated with Roadside Habitats in Argentina and Paraguay: Host Plant, Temporal, and Geographic Range Effects. *Annals Entomological Society of America* 98(5): 694-702.
- **Marrero, H. J., D. L. Carpintero y S. M. Zalba.** 2008. Relevamiento de la diversidad de Heteroptera (Hemiptera) terrestres del cerro Cura Malal, provincia de Buenos Aires, Argentina. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (n. s.)* 10(1): 29-35.
- **Melo, M. C. y D. L. Carpintero.** 2015. Saldidae. *En: Biodiversidad de Artrópodos Argentinos.* Vol. III, cap. 30. pp. 357-363. (Claps, Debandi & Roig Juñent, eds.). SEA, San Miguel de Tucumán, Argentina.
- **Miller, N. C. E.** 1956. *Biology of the Heteroptera.* (Methuen y Co Ltd. eds.). 172 pp. London. UK.

- **Morrone, J. J.** 2001. Biogeografía de América Latina y el Caribe, 4. *Manuales y Tesis Sociedad Entomológica Aragonesa*, 3: 1-150. Zaragoza, España.
- **Nanni, A., A. L. Magnano y D. L. Carpintero.** 2011. Los Hemiptera (Hemiptera) edáficos del INTA del Paraná (Pdo. de Campana, Buenos Aires). Variación espacial y temporal del elenco de las especies en distintos usos de la tierra. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales (n. s.)* 13(1): 27-39.
- **Panizzi, A. R. Y J. Grazia.** 2015. *True Bugs (Heteroptera) of the Neotropics* (Antônio R. Panizzi y Jocélia Grazia Eds.). 901 pp. Springer. Brasil.
- **Ringuelet, R.** 1961. Rasgos fundamentales de la Zoogeografía de la Argentina. *Physis (Sesiones Científicas de Zoología)* 22(63): 151-170.
- **Roig-Juñent, S., M. F. Tognelli y J. J. Morrone.** 2008. Aspectos biogeográficos de los insectos de la Argentina. Pp. 11-29. *En: Biodiversidad de Artrópodos Argentinos*, vol. 2. (Directores Claps, L., Debandi, G. y Roig-Juñent, S.).
- **Schuh, R. T. y J. A. Slater.** 1995. *True Bugs of the World (Hemiptera: Heteroptera): Classification and natural history.* Cornell University Press, Ithaca and London, xiii + 336 pp.
- **Yonke, T. R.** 1987. Order Hemiptera (vol 2). Pp. 21-65. *En: Immature Insects* (Stehr, F. W. ed.) Kendall/Hunt Publishing Company, Iowa, USA.
- **Viana, M. J. y D. J. Carpintero.** 1986. Aporte al conocimiento de los triatominos en la Argentina en Argentina. Primera comunicación. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales* 5(8): 160-174.
- **Willink, A.** 1991. Contribución a la Zoogeografía de Insectos Argentinos. *Boletín de la Academia Nacional de Ciencias (Córdoba)* 59(3-4): 125-147.

Los autores

Diego L. Carpintero

Licenciado en Ciencias Biológicas. Entomólogo. Profesional Principal (Conicet). Inició en enero de 1993 en el Museo de La Plata. Trabajó en su colección entomológica 15 años, ordenando, entre otros órdenes, a los Hemiptera. En 2007 fue transferido a la División Entomología del Museo Argentino de Ciencias Naturales “Bernardino Rivadavia” (MACN) en donde hoy trabaja, siendo responsable de la colección de Hemiptera. Desde niño comenzó su vocación por el conocimiento de la fauna realizando junto a su padre, el Dr. Diego J. Carpintero, múltiples excursiones de colecta. Concurría al MACN, teniendo una adscripción ad-honorem a ese Museo desde 1975 firmada por su director, el Dr. José María Gallardo, aprendiendo allí del entomólogo Manuel J. Viana, jefe de la División Entomología. Desde adolescente estudió a los Miridae (Hemiptera: Heteroptera). Aprendió de las especies de importancia agrícola junto al Ing. Agr. Horacio F. Rizzo. Se capacitó en taxonomía de Miridae con el Dr. José C. de Melo Carvalho, en el Museo Nacional, Río de Janeiro, obteniendo dos becas de estudio. Hoy trabaja con otras familias de las chinches (Heteroptera), realizando numerosas publicaciones científicas sobre las mismas. Desde 2016 es Investigador Adscripto de la Fundación Félix de Azara.

Roberto Güller

Naturalista y observador de fauna silvestre en general, con dedicación desde hace más de 36 años. Junto a su esposa Patricia han recorrido diversos lugares de Argentina, como reconocido fotógrafo de aves y mariposas, contando con un importante archivo fotográfico con miles de imágenes. Hace pocos años empezó a incursionar en la fotografía de insectos en general. Muchas de sus fotos han sido publicadas en numerosos libros y revistas locales e internacionales, entre las que ponemos citar: “Aves de la Ciudad de Buenos Aires”, “Mariposas de la Ciudad de Buenos Aires y Alrededores”, “Gulls of the América”, “Aves Pampeanas”, “Guía para la Identificación de Aves de Argentina y Uruguay”, “Aves de Misiones”, “Aves Iberá”, “Aves Rioplatenses”, “Mariposas de Argentina” y “Los Picaflores más australes del mundo”.

Créditos fotográficos

Foto de tapa:

Roberto Güller - *Dichelops (Diceraeus) furcatus*

Fotos de especies muertas:

Edición y retoque digital por Roberto Güller

Fotos de especies vivas:

SALDIDAE: 1. Roberto Güller

ANTHOCORIDAE: 1. Lucas Rubio

NABIDAE: 1. Lucas Rubio / 2. Ricardo A. Palonsky

REDUVIIDAE: 1. 4. 10. Gustavo F. Durán / 2. 3. 6. 7. 9. 11. 12. 14. 15. 16. 17. 18. Lucas Rubio / 5. 8. Roberto Güller / 13. Juan L. Farina / 19. Carlos Schmidtutz

MIRIDAE: 1. 2. 3. 5. 6. 10. 11. 14. 18. 19. 20. 21. 24. 25. 26. 31. 34. Lucas Rubio / 4. 17. 27. 30. 32. Ricardo A. Palonsky / 7. 13. 22. 23. Roberto Güller / 8. 12. Alec Earnshaw / 9. 33. Juan L. Farina / 15. Gustavo F. Durán / 16. Carmen Chase / 28. 29. Diego L. Carpintero / 35. Alberto De Magistris

THAUMASTOCORIDAE: 1. Ricardo A. Palonsky

TINGIDAE: 1. 4. 5. Ricardo A. Palonsky / 2. Carmen Chase / 3. 7. Lucas Rubio / 6. Roberto Güller

ARADIDAE: 1. 2. Ricardo A. Palonsky

LARGIDAE: 1. Lucas Rubio / 2. Ricardo A. Palonsky / 3. Alec Earnshaw / 4. Roberto Güller

PYRRHOCORIDAE: 1. Roberto Güller

BERYTIDAE: 1. Lucas Rubio

BLISSIDAE: 1. 3. 4. Lucas Rubio / 2. Ricardo A. Palonsky

COLOBATHRISTIDAE: 1. Ricardo A. Palonsky

LYGAEIDAE: 1. 4. 5. Roberto Güller / 2. Juan L. Farina / 3. 6. Lucas Rubio

OXYCARENIDAE: 1. Roberto Güller

RHYPAROCHROMIDAE: 1. 2. 3. Lucas Rubio / 4. Ricardo A. Palonsky

ACANTHOSOMATIDAE: 1. 3. Diego L. Carpintero / 2. Alec Earnshaw

CYDNIDAE: 1. 4. Lucas Rubio / 2. 3. Ricardo A. Palonsky

PENTATOMIDAE: 1. 13. Carlos Schmidtutz / 2. 32. 39. Juan L. Farina / 3. 10. 11. 14. 17. 18. 19. 28. 29. 30. 31. 35. 36. 38. 42. 43. Roberto Güller / 4. 12. 16. 20. 21. 22. 33. 40. 41. Lucas Rubio / 5. 8. Gustavo Masuzzo / 6. Ricardo Brugnera / 7. 9. 15. 27. 34. Ricardo A. Palonsky / 23. Carmen Chase / 24. Gastón Zubarán / 25. 37. Gustavo F. Durán / 26. Sergio Nicolai

SCUTELLERIDAE: 1. 2. Ricardo A. Palonsky

THYREOCORIDAE: 1. 4. Ricardo A. Palonsky / 2. 3. 5. Roberto Güller

ALYDIDAE: 1. Lucas Rubio / 2. Ricardo A. Palonsky

COREIDAE: 1. 14. 25. 26. 28. Lucas Rubio / 2. 16. 19. Alec Earnshaw / 3. 6. 7. 9. 10. 18. 20. 22. 23. Roberto Güller / 4. Carlos Schmidtutz / 5. Diego L. Carpintero / 8. Juan L. Farina / 11. 15. 17. 21. Ricardo A. Palonsky / 12. Alejandro E. Calderón / 13. Gustavo Masuzzo / 24. 27. Gustavo F. Durán

RHOPALIDAE: 1. 5. 6. 7. Lucas Rubio / 2. 4. Roberto Güller / 3. Carmen Chase / 8. Ricardo A. Palonsky

NINFAS: 1. 8. 9. 20. 21. Diego L. Carpintero / 2. 3. 4. 7. 14. 15. 17. 18. 28. 29. 30. 31. 34. 36. 37. 38. 40. Alberto De Magistris / 5. 6. 11. 12. 13. 23. 24. 25. 26. 27. 32. 33. 35. 39. Roberto Güller / 10. 16. 22. Ricardo A. Palonsky / 19. Diana M. Torres Dominguez

Fotos de contratapa (de izquierda a derecha):

Largus rufipennis: Roberto Güller

Acidomeria cincticornis: Gustavo Masuzzo

Stiretrus decastigmus: Gustavo Masuzzo

Zelus leucogrammus: Roberto Güller

Coreidae - *Spartocera* sp.: Alberto De Magistris

AZARA

FUNDACIÓN DE HISTORIA NATURAL

La Fundación Azara, creada el 13 de noviembre del año 2000, es una institución no gubernamental y sin fines de lucro dedicada a las ciencias naturales y antropológicas. Tiene por misión contribuir al estudio y la conservación del patrimonio natural y cultural del país, y también desarrolla actividades en otros países como Paraguay, Bolivia, Chile, Brasil, Colombia, Cuba y España.

Desde el ámbito de la Fundación Azara un grupo de investigadores y naturalistas sigue aún hoy en el siglo XXI descubriendo especies –tanto fósiles como vivientes– nuevas para la ciencia, y en otros casos especies cuya existencia se desconocía para nuestro país.

Desde su creación la Fundación Azara contribuyó con más de cien proyectos de investigación y conservación; participó como editora o auspiciante en más de doscientos libros sobre ciencia y naturaleza; produjo ciclos documentales; promovió la creación de reservas naturales y la implementación de otras; trabajó en el rescate y manejo de la vida silvestre; promovió la investigación y la divulgación de la ciencia en el marco de las universidades argentinas de gestión privada; asesoró en la confección de distintas normativas ambientales; organizó congresos, cursos y casi un centenar de conferencias.

En el año 2004 creó los Congresos Nacionales de Conservación de la Biodiversidad, que desde entonces se realizan cada dos años. Desde el año 2005 comaneja el Centro de Rescate, Rehabilitación y Recría de Fauna Silvestre “Güirá Oga”, vecino al Parque Nacional Iguazú, en la provincia de Misiones. En sus colecciones científicas –abiertas a la consulta de investigadores nacionales y extranjeros que lo deseen– se atesoran más de 200.000 piezas. Actualmente tiene actividad en varias provincias argentinas: Misiones, Corrientes, Entre Ríos, Chaco, Catamarca, San Juan, La Pampa, Buenos Aires, Río Negro, Neuquén y Santa Cruz. La importante producción científica de la institución es el reflejo del trabajo de más de setenta científicos y naturalistas de campo nucleados en ella, algunos de los cuales son referentes de su especialidad.

La Fundación recibió apoyo y distinciones de instituciones tales como: Field Museum de Chicago, National Geographic Society, Consejo Superior de Investigaciones Científicas de España, Fundación Atapuerca, Museo de la Evolución de Burgos, The Rufford Foundation, entre muchas otras.

www.fundacionazara.org.ar
www.facebook.com/fundacionazara
www.instagram.com/fundacionazara/



DELIVERY de LIBROS:

Ingresá a **www.vmeditores.com.ar**

Comprá online el libro que quieras y recibilo cómodamente en tu domicilio. Envíos a todo el mundo.

www.facebook.com/vmeditores

www.instagram.com/vmeditores



Chinches terrestres de Buenos Aires es una guía gráfica de las 700 especies pertenecientes a 36 familias de chinches terrestres (Hemiptera: Heteroptera) que se han encontrado hasta el momento en la provincia de Buenos Aires, siendo de suma utilidad también para los profesionales y aficionados a este grupo de insectos de las provincias colindantes, así como para aquellos de la República Oriental del Uruguay.

Varios capítulos están consagrados a los conocimientos básicos del grupo, nociones de taxonomía, claves dicotómicas, información sobre su biogeografía, ambientes, reconocimiento de estados preimaginales (ninfas), para que este trabajo sea de verdadera utilidad para aquellos que deseen o necesiten investigar sobre este grupo de hermosos insectos.

1.000 fotografías a todo color.

Listado completo de especies y reconocimiento de grupos superiores.

99% de las especies fotografiadas.

Morfología, biología, ecología.

Áreas Protegidas.

Plantas huésped, tanto nativas como cultivadas en la provincia.