

## REDUVIIDAE



\***María del Carmen COSCARÓN**

\*\***Lucía ACEVEDO QUIROZ**

\*\*\***Diego Leonardo CARPINTERO**

\*\*\*\***Verónica PANCOTTO**

\*Fundación para el Estudio de las Especies Invasivas (FuEDEI), Gral. Simón Bolívar 1559, B1686, Hurlingham, Buenos Aires, Argentina.

*mcoscaron@conicet.gov.ar*

\*\* Universidad Nacional de Tierra del Fuego (UNDF), Yrigoyen 879, V9410 Ushuaia, Argentina.

*acevedoquirozluca@gmail.com*

\*\*\* División Entomología, Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia", Av. Ángel Gallardo 470, C1405DJR Ciudad Autónoma de Buenos Aires, Argentina.

*dcarpint@macn.gov.ar*

\*\*\*\* Laboratorio de Ecología Terrestre, CADIC, CONICET, Bernardo Houssay 200, V9410 Ushuaia, Argentina.

*vpanicotto@untdf.edu.ar*

**Lucía E. CLAPS\***, **Sergio ROIG-JUÑENT\*\*** y **Juan J. MORRONE\*\*\***

Biodiversidad de Artrópodos Argentinos, vol. 6

\*INSUE-UNT, Argentina.

*luciaclaps@gmail.com*

\*\*IADIZA, CCT CONICET Mendoza, Argentina.

*saroig@mendoza-conicet.gob.ar*

\*\*\*Departamento de Biología Evolutiva, Facultad de Ciencias, UNAM, México.

*juanmorrone2001@yahoo.com.mx*

## Resumen

La familia Reduviidae incluye más de 7000 especies, vulgarmente conocidas como "vinchucas" o "chinchas asesinas". Viven en ambientes variados, son terrestres; con hábitos depredadores o hematófagos. En la Argentina están representadas por 88 géneros y 323 especies, incluidas en 15 subfamilias: Bactrodinae, Cetherinae, Chryxinae, Ectrichodiinae, Elasmodeminae, Emesinae, Hammacerinae, Harpactorinae, Peiratinae, Phymatinae, Reduviinae, Saicinae, Stenopodainae, Triatominae y Vesciinae. Se presenta una sinopsis de los aspectos morfológicos, historia taxonómica, aspectos filogenéticos, importancia económica y sanitaria, datos biológicos, principales colecciones de Argentina, clasificación actual, bibliografía de referencia y una diagnosis de las subfamilias presentes en la Argentina. Se adjunta un listado y la distribución geográfica de las especies citadas.

## Abstract

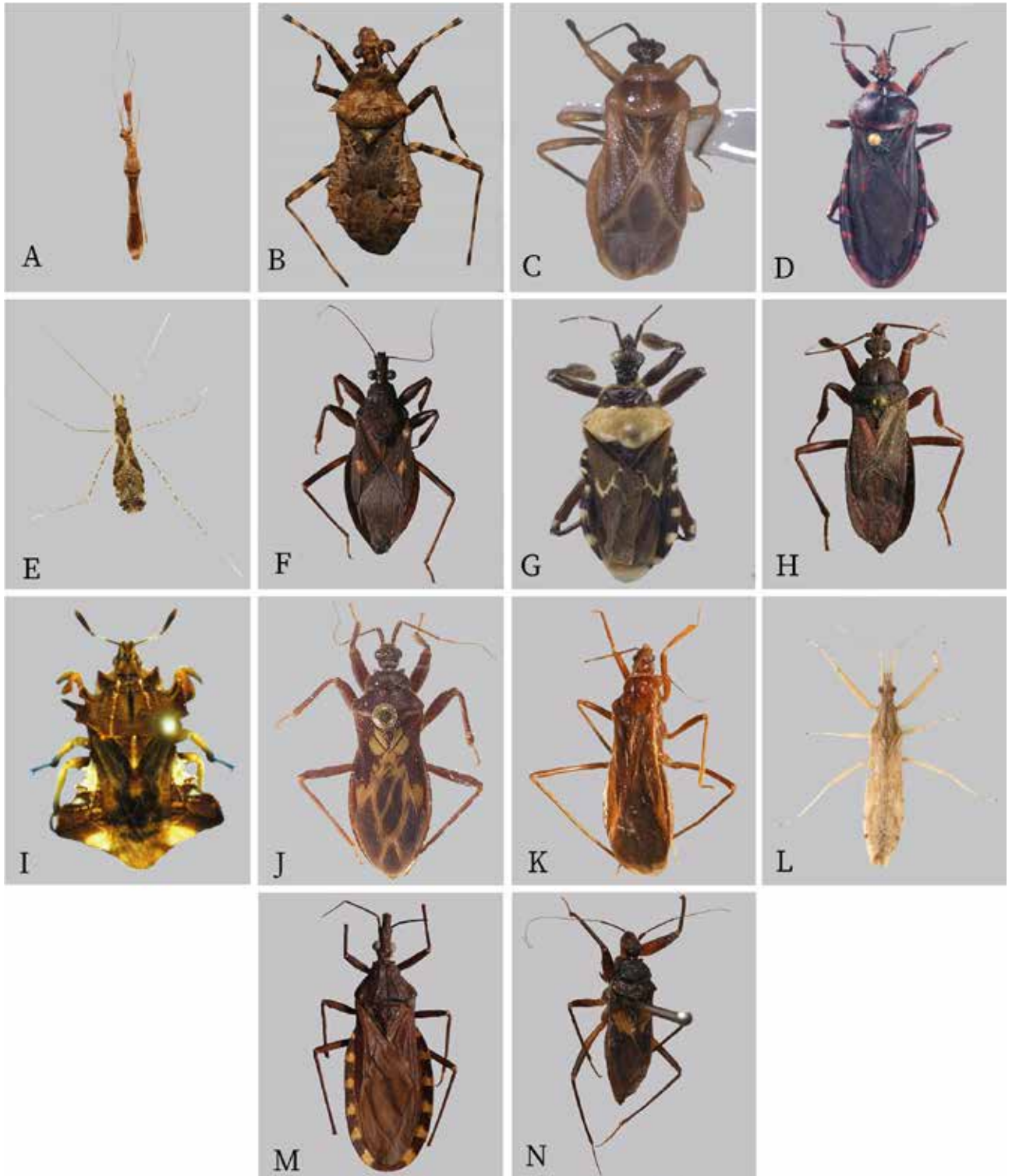
The family Reduviidae includes more than 7000 species, commonly known as "assassin bugs" or "kissing bugs". They live in several terrestrial environments, and are predators or hematophagous. In Argentina they are represented by 88 genera and 323 species, included in 15 subfamilies: Bactrodinae, Cetherinae, Chryxinae, Ectrichodiinae, Elasmodeminae, Emesinae, Hammacerinae, Harpactorinae, Peiratinae, Phymatinae, Reduviinae, Saicinae, Stenopodainae, Triatominae and Vesciinae. We present a synopsis of the morphological aspects, taxonomic history, phylogenetic aspects, economic and health importance, biological data, main collections of Argentina, current classification, reference bibliography and a diagnosis of the subfamilies present in Argentina. A list and geographical distribution of the mentioned species is included.

## Introducción

Reduviidae, llamadas comúnmente "chinchas asesinas", son una de las familias más grandes y morfológicamente diversas del orden Hemiptera. Estos insectos, en su mayoría, son depredadores terrestres, a excepción de la subfamilia Triatominae que se alimenta principalmente de la sangre de vertebrados. Se los encuentra en cuevas, sobre flores, en pastizales, bajo la corteza de los árboles, es decir que presentan un gran rango de situaciones en su preferencia de hábitat.

## Aspectos morfológicos

Muestran una gran diversidad morfológica (Fig. 1), van desde pocos milímetros a varios milímetros o centímetros, son robustos y alargados u ovoides (Schuh & Slater, 1995). Los aspectos diagnósticos de la familia incluyen ojos compuestos de gran tamaño y protuberantes, región postocular, en general, alargada y constreñida usualmente, portando dos ocelos; antenas usualmente con flagelómeros filiformes o distintivamente más delgados que el pedicelo (segundo segmento antenal), raramente fusiformes (Phymatinae y



**Fig. 1.** A, *Bactrodes multiannulatus* (Bactrodinae); B, *Eupheno pallens* (Cetherinae); C, *Wygodzinskyella travassosi* (Chryxinae); D, *Brontostoma colossus* (Ectrichodiinae); E, *Empicoris culiciformis* (Emesinae); F, *Microtomus lunifer* (Hammacerinae); G, *Apio-merus arnau* (Harpactorinae); H, *Melanolestes argentinus* (Peiratinae); I, *Phymata fortificata* (Phymatinae); J, *Leogorrus litura* (Reduviinae); K, *Oncerotrachelus lynchii* (Saicinae); L, *Pnirontis infirma* (Stenopodainae); M, *Triatoma infestans* (Triatominae); N, *Pessoaia argentina* (Vesciinae).

Phimophorinae), prepedicelo pequeño; pedicelo en ninfas y adultos con al menos una tricobotria, en adultos a veces con 20 o más; labio usualmente con tres o raramente cuatro (Centrocneminae y Hammacerinae) segmentos típicamente cortos, robustos y curvados, a veces largos y rectos; prosterno usualmente con surco estridulatorio transversal estriado; alas anteriores sin fractura costal ni medial, membrana usualmente con dos o tres celdas elongadas y nervaduras dirigidas posteriormente, raramente sin celdas y tres nervaduras de terminación libre; fosea esponjosa presente o no, en uno o más pares de patas; fórmula tarsal típicamente 3-3-3; canales de glándulas odoríferas metatorácicas y áreas evaporatorias fuertemente reducidos o ausentes; glándulas pares de Brindley presentes en primer segmento abdominal, abiertas dorsolateralmente a unión torácico-abdominal; laterotergitos dorsal y ventral presentes; un espiráculo abdominal dorsal, dos-ocho espiráculos en esternito medio; glándulas odoríferas dorsales abdominales en márgenes anteriores de los tergos abdominales IV, V y VI, persistentes en el estado adulto, con un número variable de glándulas reducidas en varios grupos; segmento abdominal ocho en machos con forma de anillo, telescopado dentro del segmento siete, genitalia masculinos usualmente simétricos; ovipositor generalmente en forma de placa; genitalia femenina internamente con espermatecas pares y glándula accesoria; huevos con tres o más micrópilos (Schuh & Weirauch, 2020).

El dimorfismo sexual es frecuente. En general, las hembras son de mayor tamaño, más robustas y con el abdomen más ancho que las machos. En algunos casos presentan un tipo particular de denticulación en los fémures anteriores, en otros tienen antenas ornamentadas con franjas de pelos extremadamente largos y densos, y los ojos muy pequeños (Coscarón, 1998).

### Posición taxonómica, diversidad y trabajos más importantes de la familia

Las Reduviidae se encuentran dentro del infraorden Cimicomorpha. Éste se compone de unas 20.000 especies y 18 familias: Anthocoridae, Cimicidae, Curaliidae, Joppeicidae, Lasiophilidae, Lyctocoridae, Medocostidae, Microphysidae, Miridae, Nabidae, Pachynomidae, Plokiophilidae, Polycetenidae, Reduviidae, Thaumastocoridae, Tingidae y Velocipedidae (Schuh & Weirauch, 2020). A su vez, las familias se agrupan en ocho superfamilias: Cimicoidea (Lasiophilidae, Plokiophilidae, Lyctocoridae, Anthocoridae, Cimicidae y Polycetenidae), Joppeicoidea (Joppeicidae) Reduivoidea (Pachynomidae y Reduviidae), Microphysoidea (Microphysidae), Miroidea (Thaumastocoridae y Miridae), Naboidea (Nabidae y Medocostidae), Tingoidea (Tingidae) y Velocipedoidea (Velocipedidae). La familia Curaliidae, descubierta en 2008, es tratada como el taxón hermano de Velocipedidae; sin embargo, se necesitan aún más estudios para concluir de forma segura su relación (Schuh *et al.*, 2008).

La sistemática fundamental de la familia Reduviidae se presenta en el libro de Schuh & Weirauch (2020) y en los catálogos mundiales de Putchkov & Putchkov (1985) y Maldonado Capriles (1990). En la actualidad la familia posee 24 subfamilias: Bactrodinae, Centrocneminae, Cetheri-

nae, Chryxinae, Ectrichodiinae, Elasmodeminae, Emesinae, Epiroderinae, Hammacerinae, Harpactorinae, Holoptilinae, Manangocorinae, Peiratinae, Phimophorinae, Phymatinae, Pseudocetherinae, Reduviinae, Saicinae, Salvavatinae, Sphaeridopinae, Stenopodainae, Triatominae, Visayanocorinae y Vesciinae (Schuh & Weirauch, 2020).

A nivel mundial, la familia Reduviidae incluye más de 6960 especies distribuidas en aproximadamente 840 géneros (Schuh & Weirauch, 2020) y está representada en todas las regiones biogeográficas del mundo. Para la región Neotropical se registran más de 200 géneros y unas 1400 especies incluidas en 21 subfamilias (Forero, 2004). Para la Argentina, de acuerdo con Coscarón (2017) y las publicaciones de diversos autores hasta 2022, existen 15 subfamilias, 88 géneros y 323 especies.

### Colecciones

Las tres instituciones más importantes de la Argentina, el Museo Argentino de Ciencias Naturales “Bernardino Rivadavia” (MACN) Ciudad Autónoma de Buenos Aires, el Museo de La Plata (MLP) Buenos Aires y el Instituto Fundación Miguel Lillo (IFML) Tucumán, albergan la mayor cantidad de tipos de Reduviidae. Los taxones presentes se encuentran citados en las publicaciones de Bachmann (1999), Coscarón *et al.* (2015) y Melo *et al.* (2018), respectivamente.

### Filogenia

La clasificación de los reduvidos deriva de los trabajos de Amyot & Serville (1843) y Stål (1859, 1866a, b). Las contribuciones de Usinger (1943), Davis (1957, 1961, 1966, 1969) y Carayon *et al.* (1958) proporcionaron más información sobre las bases de esas primeras clasificaciones. Recientes contribuciones de Zhang *et al.* (2016a) y Forthman *et al.* (2017) y brindan hipótesis filogenéticas entre las Reduviidae.

Existen dos catálogos mundiales (Putchkov & Putchkov, 1985; Maldonado Capriles, 1990), sin embargo, se encuentran basados en clasificaciones sustancialmente diferentes. Putchkov & Putchkov (1985) reconocieron 24 subfamilias, incluyendo a Elasmodeminae y Phymatinae, pero clasificaron a *Pseudocethera* Villiers como parte de Cetherinae y a Visayanocorinae como distinta de Saicinae. Maldonado Capriles (1990) reconoció 25 subfamilias, incluyendo a Pseudocetherinae y varios taxones clasificados como tribus de Harpactorinae (ej., Apiomerini, Diaspidiini y Ectinoderini), y tratando a Elasmodeminae y Phymatinae como familias separadas.

En la actualidad se sigue la propuesta de Weirauch *et al.* (2014) con el concepto que las Ectrichodiinae contienen a la antigua subfamilia Tribelocephalinae (Forthman & Weirauch, 2017). Así la familia Reduviidae estaría conformada por 24 subfamilias, las cuales se encuentran organizadas según hipótesis filogenéticas morfológicas y moleculares nuevas (Hwang & Weirauch, 2012; Zhang *et al.* 2016a, b). Ha aparecido un gran número de hipótesis filogenéticas referidas a la familia Reduviidae en la última década, basándose en datos morfológicos y moleculares, y se ha

corroborado que los redúvidos contienen dos clados bien sustentados: el complejo Phymatine y los redúvidos superiores. El entendimiento sobre las relaciones internas entre redúvidos aún se encuentra en proceso.

### Importancia sanitaria o agroeconómica

La mayor atención se focaliza en la subfamilia Triatominae (“vinchucas”), debido a su capacidad de transmitir el *Trypanosoma cruzi*, agente causal de la enfermedad de Chagas. Las estimaciones actuales de la Organización Mundial de la Salud (OMS) indican que entre 6 y 7 millones de personas están infectadas mundialmente y debido a la gran cantidad que permanece sin diagnóstico o tratamiento, combinado con las áreas con transmisión activa restante, se estima que 75 millones de personas corren el riesgo de infección. En la Argentina, la Organización Mundial de la Salud considera que existen más de 900.000 personas infectadas, según estimaciones realizadas en el 2008. Por su parte, el gobierno de la Ciudad de Buenos Aires estima 1,5 millones de personas afectadas y 7 millones en riesgo de infección en el 2021. Seis provincias son calificadas de alto riesgo para la transmisión vectorial (Chaco, Catamarca, Formosa, Santiago del Estero, San Juan y Mendoza), mientras que Córdoba, Corrientes, La Rioja, Salta y Tucumán muestran una situación de riesgo intermedio con un índice de reinfestación mayor al 5% en algunos departamentos, según la Asociación Civil por la Igualdad y la Justicia (ACIJ).

### Aspectos biológicos

En general se alimentan de diversos artrópodos. Algunos grupos muestran preferencias o incluso especificidad. Por ejemplo, las Ectrichodiinae cazan milpiés (Cachan, 1952; Forthman & Weirauch, 2012), en otros casos se alimentan de termitas (ej., Salyavatinae) (McMahan, 1983), Harpactorinae-Apiomerini (Bérenger & Pluot-Sigwalt, 2009) de hormigas, y las Holoptilinae (Jacobson, 1911) y dentro de las Emesinae y Harpactorinae lo hacen de arañas (Wignall & Taylor, 2008; Jackson *et al.*, 2010). Ambrose (2000) resume preferencias alimentarias de esta familia. Los redúvidos también pueden imitar a otros grupos de Heteroptera (Stride, 1954), así como a otros insectos, como Hymenoptera, con varias especies participando en complejos de mimetismo mülleriano (Haviland, 1931; Hogue, 1993).

Las contribuciones más importantes sobre morfología y biología de los estados inmaduros corresponden a Readio (1927), quien presenta información para la región Neártica. Con respecto a los huevos, existe información especialmente para las especies importantes para sus hábitos hematófagos; el resto de las subfamilias está menos estudiado. Su ornamentación es útil para estudios taxonómicos (Coscarón, 1998).

Los ambientes en los que se encuentran las subfamilias de Reduviidae, más allá del hecho de que nada es absoluto, pueden agruparse según los ambientes en donde se encuentran. Por ejemplo, las Ectrichodiinae, Cetherinae, Reduviinae y Peiratinae suelen vivir en distintos tipos de

suelo. Las Harpactorinae, Vescinae y Phymatinae viven sobre plantas, en particular en bosques tropicales y subtropicales. Las Emesinae, Bactrodinae, Saicinae y Stenopodinae también, pero siempre próximas a cursos de agua. Las Triatominae se encuentran en donde viven sus presas, que son vertebrados (nidos, cuevas, corrales y casas). Las Hammacerinae y Elasmodeminae, de aspecto más o menos aplanado dorsoventralmente, y probablemente las Chryxinae, viven en troncos o debajo de cortezas.

### Subfamilias

Las diagnósticos de las subfamilias siguen a Schuh & Weirauch (2020).

**Bactrodinae.** Cuerpo alargado y grácil; tercer segmento labial ligeramente curvado; escapo más largo que el pedicelo; región postocular con cuello alargado; patas anteriores con coxas elongadas y trocánter, fémur y tibia espinosos, peine de tibia anterior con un espolón prominente, tercer segmento tarsal con espina robusta cercana al centro de la superficie ventral, formando estructura de anclaje con uñas; uñas asimétricas, con dientes basales; membrana de alas anteriores formadas por una única celda.

Son exclusivamente neotropicales e incluyen solo el género *Bactrodes* Stål (McAtee & Malloch, 1923; Maldonado Capriles, 1990). *Bactrodes* fue revisado por Coscarón & Melo (2003), quienes reconocieron cinco especies, que se distribuyen desde México hasta la Argentina. Para la Argentina hay citadas cuatro especies (Coscarón, 2017). Se conoce muy poco sobre la biología, parecen estar asociadas con especies de Melastomataceae (Bérenger & Pluot-Sigwalt, 1997). Forero (2006) cita a *Chaetocnema* sp. (Coleoptera: Chrysomelidae) como presa para *B. femoratus* (F.).

**Cetherinae.** Cabeza pequeña, transversa; surco transverso entre los ojos en vértex; ojos pedunculados; labio corto, robusto y fuertemente curvado; foseta esponjosa en patas anteriores y medias. Están representados en el Neotrópico solo por el género *Eupheno* Gistel, que incluye tres especies descritas (Maldonado Capriles, 1990). En la Argentina está representado solo por una especie (Coscarón, 2017). Las especies de *Eupheno* se alimentan de distintos artrópodos, escarabajos (Champion, 1898), termitas (Haviland, 1931) y se encuentran en los troncos de los árboles o debajo de la corteza en descomposición (Champion, 1898; Haviland, 1931; Hwang & Weirauch, 2012).

**Chryxinae.** Cuerpo de 3-9 mm; cabeza pequeña, transversa, anteriormente en declive; labio corto y robusto; membrana de alas anteriores con una única celda. Esta subfamilia pequeña, no frecuente, está compuesta por cuatro géneros y cinco especies (Gil-Santana *et al.*, 2007; Weirauch, 2012). En la Argentina está representada solo por una especie (Coscarón, 2017). Se sabe muy poco sobre la biología de este grupo. *Lentia corcovadensis* se ha recolectado en suelos blandos junto a árboles grandes y junto con *Fulvius quadristillatus* Stål (Miridae) (Wygodzinsky, 1946). Wygodzinsky (1946) remarcó la similitud en la coloración y movimientos de *Lentia* con algunas Anthocoridae y Miridae.

**Ectrichodiinae.** Glabros y frecuentemente con coloración contrastante (Ectrichodiini) o densamente tomentosos y castaños; ojos usualmente bien desarrollados (Ectrichodiini), pero mayoritariamente ausentes en hembras de *Xenocaucini*; ocelos presentes (Ectrichodiini y Tribelocodiini) o ausentes (Abelocephalini, Tribelocephalini y Xenocaucini); segmento antenal 1 más robusto que segmentos restantes, en algunos taxones (Tribelocephalini, Xenocaucini y algunas Tribelocodiini); flagelómeros basales y/o distantes típicamente subdivididos, dándole a la antena apariencia de tener 5-8 segmentos; proceso posterior del escutelo bifido o con una punta mediana; foseta esponjosa presente o ausente; y corion bien desarrollado o muy reducido. Abundante información sobre la taxonomía, incluyendo claves dicotómicas, se encuentra sintetizada en el capítulo de Reduviidae de Gil-Santana *et al.* (2017).

Hay 22 géneros y más de 100 especies descritas de Ectrichodiinae en el Nuevo Mundo (Maldonado Capriles, 1990; Carpintero & Maldonado Capriles, 1996; Bérenger & Gil-Santana, 2005; Baena & Susin, 2007; Gil-Santana & Baena, 2009). Para la Argentina Coscarón (2017) cita ocho géneros: *Brontostoma* (10 spp y una ssp), *Cricetopareis* (3 spp y 2 spp), *Daraxa* (8 spp), *Doblepardocori* (1 sp), *Pothea* (13 spp), *Pseudodaraxa* (2 spp), *Racelda* (2 spp), *Rhiginia* (3 spp); a lo que se suma un nuevo género: *Pseudoracelda* (1 sp, *P. macrocephala*) (Carpintero & Maldonado Capriles, 1996), tres especies nuevas de *Rhiginia*, *R. argentina* Carpintero, 1980, *R. corrugata* Maldonado Capriles, 1972 y *R. guttata* Carpintero, 1980 (Carpintero, 1980; Bachmann, 2012) y la presencia de *Daraxa nigripes* Stål 1860 en La Pampa (Pall *et al.*, 2016).

Se encuentran con frecuencia en la hojarasca (Miller, 1953; Louis, 1974; Hwang & Weirauch, 2012). Existen pocos datos biológicos, según Forthman & Weirauch (2012) podrían ser depredadores especializados de milpiés, citados también con este artrópodo por Carpintero & Maldonado Capriles (1996). Presentan gran polimorfismo alar (típico en esta subfamilia), van desde macrópteros a ápteros (Dougherty, 1995).

**Elasmodeminae.** Cuerpo pequeño, dorsoventralmente aplanado; tres segmentos labiales visibles; foseta esponjosa pequeña en pata anterior; membrana con tres nervaduras longitudinales de terminación libre, sin celdas cerradas. Incluye solo el género *Elasmodema* Stål, que contiene tres especies conocidas de la Argentina, Brasil y Paraguay (Wygodzinsky, 1949). Para la Argentina, Coscarón (2017) cita al género *Elasmodema* con la especie *E. bosqi*.

La biología de *Elasmodema* es esencialmente desconocida. Wygodzinsky (1944) reportó *E. setigerum* en un nido y mencionó que *E. erichsoni* comúnmente se recolectaba debajo de la corteza de los postes de madera que no estaban ocupados por hormigas.

**Emesinae.** Típicamente de cuerpo elongado y grácil; apéndices en general filiformes con la coxa anterior usualmente al menos cuatro veces más larga que ancha; acetábulo anterior abierto anteriormente; ocelos ausentes excepto en *Armstrongocoris* Wygodzinsky; foseta esponjosa ausente en todas las patas; uñas (y parempodio) con tarso anterior irregularmente desarrollado, algunas veces con dientes, lamelas o procesos tipo peines; patas medias y posteriores con pretarsos simétricos.

Cerca de 30 géneros de Emesinae clasificados en cinco tribus están presentes en la región Neotropical (Wygodzinsky, 1966; Maldonado Capriles, 1990). La monografía de Emesinae de Wygodzinsky (1966) sigue siendo la obra más importante para el estudio de este grupo, incluidas las claves de géneros y especies; existen nuevas especies y cambios taxonómicos desde ese trabajo. Wygodzinsky (1966) estudió la biología y brindó datos sobre su historia natural. Además de los hábitats compartidos con muchos otros reduvidos, algunas especies se han adaptado a ambientes específicos como nidos de aves, cuevas y telarañas (Wygodzinsky, 1966; Gil-Santana *et al.*, 2007). Especialmente, la asociación con telarañas ha resultado en varias modificaciones anatómicas del cuerpo y las patas (Wygodzinsky, 1966; Soley *et al.*, 2011). *Emesa mourei* Wygodzinsky se ha encontrado tanto en telas de arañas como en seda de orugas (Gil-Santana & Jurberg, 2003). Coscarón (observ. pers.) los encontró en líquenes.

En la Argentina Coscarón (2017) reconoce nueve géneros: *Bergemesa* (4 spp), *Gardena* (1 sp), *Phasmatorcoris* (3 spp), *Stenolemus* (5 spp), *Ploiaria* (1 sp), *Emesaya* (1 sp), *Ghinallia* (3 spp), *Pseudometapterus* (3 spp), *Empicoris* (3 spp) y *Valkyriella* (1 sp). Trabajos recientes citan a los géneros *Metapterus* (2 spp): *Metapterus docilis* Wygodzinsky, 1951 y *Metapterus rosascostai* Wygodzinsky, 1951 (Melo *et al.*, 2018) y *Valkyriella* (1 sp): *Valkyriella borgmeieri* (Wygodzinsky, 1966) (Wygodzinsky, 1966; Castro-Huertas *et al.*, 2020) con 27 especies.

**Hammacerinae.** Cabeza dirigida anteriormente; región postocular muy corta; pedicelo (segundo segmento antenal) con 4-36 pseudosegmentos; labio con cuatro segmentos distintivos; escutelo con ápice bifido; foseta esponjosa presente en patas anteriores y medias; membrana con 2-3 celdas elongadas.

Está conformada por los géneros *Homalocoris* Perty y *Microtomus* Illiger, distribuidos solo en el Nuevo Mundo (Maldonado Capriles, 1990). Las especies de *Homalocoris* pueden identificarse utilizando información de Maldonado Capriles (1987, 1996) y Maldonado Capriles & Santiago-Blay (1991). *Microtomus* incluye 12 especies válidas (Maldonado Capriles, 1990; Coscarón *et al.*, 2003). *Microtomus* fue revisado por Stichel (1926) y Costa Lima (1935). Coscarón & Giacchi (1987a, b), Giacchi & Coscarón (1986, 1992) y Melo & Coscarón (2004) han trabajado en especies de este género.

Poco se sabe sobre la biología. Champion (1898) y Readio (1927) mencionan que se encuentran debajo de la corteza de los árboles en descomposición. En la Argentina Coscarón (2017) cita dos géneros: *Homalocoris* (1 sp) y *Microtomus* (6 spp) sumando un total de siete especies.

**Harpactorinae.** Cabeza usualmente con región postocular cilíndrica; escapo usualmente largo; tibia anterior regularmente con espina apical bien desarrollada; uña pretarsal con diente basal en varios taxones; hemiélitro con celdas cuadrangulares distalmente en corion, formadas por Cu, An1 y nervaduras cruzadas; peine ausente en metacoa; glándulas odoríferas metatorácicas reducidas o ausentes; sutura conexival ventral usualmente reducida o ausente; glándula subrectal frecuentemente presente, abierta hacia la membrana entre gonoplaca y ano; espermateca lateral usualmente originándose desde la bursa copulatrix.

Contiene la mayor cantidad de géneros y especies en la región Neotropical y a nivel mundial (Schuh & Slater, 1995), con más de 300 géneros y 2800 especies. Solo dos de las siete tribus actualmente reconocidas (Weirauch *et al.*, 2014) se encuentran en el Nuevo Mundo, Apiomerini y Harpactorini. La tribu Apiomerini consiste de 12 géneros presentes en el Neotrópico, mientras que Harpactorini presenta 51. Coscarón (2017) cita 22 géneros para las Harpactorinae de la Argentina: *Agriocleptes* (1 sp), *Apiomerus* (14 spp y 2 subsp), *Heniartes* (4 spp), *Atopozelus* (1 sp), *Atrachelus* (3 spp y 2 subsp), *Cosmoclopius* (5 spp), *Debilis* (1 sp), *Doldina* (1 sp), *Ecelenodalus* (2 spp), *Graptocleptes* (2 spp), *Harpactor* (3 spp), *Heza* (1 sp), *Isocondylus* (1 sp), *Lindus* (1 sp), *Notocyrtus* (1 sp), *Pselliopus* (1 sp), *Pyrrhosphodrus* (1 sp), *Repipta* (4 spp), *Ricolla* (2 spp), *Rocconota* (1 sp), *Sindala* (1 sp), *Sosius* (2 spp), *Zelus* (10 spp).

Publicaciones recientes incluyen a los géneros *Arilus* (2 spp): *Arilus carinatus* (Forster, 1771) y *Arilus gallus* (Stål, 1872) (Maldonado Capriles, 1990; Mead, 1999; Dellapé *et al.*, 2015), y a las especies *Cosmoclopius joceliae* Varela & Melo, 2021 (Varela & Melo, 2021), *Doldina lauta* (Stål, 1860) (Hussey & Elkins, 1955), *Gratocleptes sanguineiventris* (Stål, 1862) (Melo *et al.*, 2017), *Heza insignis* Stål, 1859 (Berg, 1879; Maldonado Capriles, 1990), *Heza multiannulata* Stål, 1860 (Maldonado Capriles, 1976), *Sosius sierrai* Carpintero, 1981 (Carpintero, 1981), *Zelus couturieri* (Bérenger, 2003 (Gil Santana & Keller, 2022), *Z. nugax* Stål, 1862 (Zhang *et al.*, 2016b) y *Zelus* (*Z.*) *renardii* Kolenati, 1857 (D'Hervé *et al.*, 2018), contando un total de 74 especies. Las Harpactorinae se alimentan de abejas y de otros insectos. Se encuentran preferentemente sobre la vegetación durante el día, al acecho de otras presas (Coscarón, observ. pers.).

**Peiratinae.** Surco transverso en pronoto localizado detrás del centro del pronoto; coxas anteriores típicamente elongadas en superficie anterior aplanada; usualmente con foseta esponjosa prominente en tibias anteriores y medias; genitalia masculinos en general asimétricos.

Contienen un total de 34 géneros y aproximadamente 350 especies a nivel mundial. En el Neotrópico se encuentran 11 géneros: *Sirthena* Spinola, *Tydides* Stål, *Sinnamarynus* Maldonado & Bérenger, *Melanolestes* Stål, *Lentireduvius* Cai & Taylor, *Eidmannia* Taeuber, *Froeschnerisca* Coscarón, *Rasahus* Amyot & Serville, *Thymbreus* Stål, *Phorastes* Kirkaldy y *Zeraikia* Gil-Santana & Costa (Panizzi & Grazia, 2015). Para la Argentina, Coscarón (2017) cita siete géneros: *Eidmannia* (1 sp), *Melanolestes* (3 spp), *Phorastes* (2 spp), *Rasahus* (10 spp), *Sirthena* (6 spp y 2 subsp), *Thymbreus* (1 sp) y *Tydides* (3 spp). Trabajos recientes suman a las especies *Melanolestes picipes* (Herrich-Schaeffer, 1848) (Carpintero, 1981; Coscarón, 1983a), *Rasahus rufiventris* (Walker, 1873) (Coscarón, 1983b; Forero, 2006) y *Thymbreus ocellatus* (Signoret, 1863) (Coscarón, 1994), sumando 29 especies. Las Peiratinae habitan en el suelo (Miller, 1953; Louis, 1974) y se alimentan de otros artrópodos (Readio, 1927; Ambrose, 1987). Se conocen pocos detalles sobre la biología de las especies neotropicales. Se recolectan con luces y las picaduras son muy dolorosas (Coscarón, Forero y Weirauch, com. pers.).

**Phymatinae.** Cabeza igualmente larga que ancha, angular; típicamente con búculas que oscurecen la base del labio; pata anterior quelada (Carcinocorini: fémur anterior incrasado con proceso apical contra el cual es sostenida la tibia curvada, subquelada (Macrocephalini, Phymatinae: tibia curvada sostenida contra el cuerpo de un fuerte fémur anterior incrasado, o con fémur incrasado con espinas ventrales (Themonocorini); tarsos anteriores frecuentemente reducidos o ausentes; alas anteriores típicamente con pequeñas celdas a lo largo del límite membrana-corion, y con varias nervaduras supernumerarias radiando de ellas posteriormente.

A nivel mundial, se reconocen 29 géneros y aproximadamente 300 especies (Schuh & Weirauch, 2020). En el Neotrópico se encuentran presentes dos de las cuatro tribus de esta subfamilia. Macrocephalini con cuatro géneros: *Macrocephalus* Swederus, *Lophoscutus* Kormilev, *Kormilevida* Doesburg y *Extraneza* Barber, y Phymatini con cinco géneros: *Phymata* Latreille, *Paraphymata* Kormilev, *Kelainocoris* Kormilev, *Anthylla* Stål y *Neoanthylla* Kormilev (Panizzi & Grazia, 2015). En Argentina, Coscarón (2017) cita dos géneros: *Macrocephalus* (2 spp) y *Phymata* (18 spp y 15 subsp). Publicaciones recientes suman dos especies nuevas: *Phymata monrosi* Kormilev, 1950 y *P. orfilai* Kormilev, 1950 (Melo *et al.*, 2018), sumando 22 especies.

Aunque algunos autores la tratan como una familia separada, Carayon *et al.* (1958) argumentaron de manera convincente que deben considerarse como parte de Reduviidae, lo que ha sido corroborado por los análisis filogenéticos recientes (Hwang & Weirauch, 2012). Dos de las cuatro tribus reconocidas se encuentran en la región Neotropical, Macrocephalini y Phymatini (Panizzi & Grazia, 2015). Kormilev (1962) y Froeschner & Kormilev (1989) revisaron y catalogaron, respectivamente, al grupo. La delimitación de especies e incluso de ciertos géneros es difícil debido al dimorfismo sexual, el polimorfismo de color y la falta de revisiones taxonómicas completas y con buenas ilustraciones; es un grupo que necesita una revisión en especial *Phymata* Latreille.

Poco se sabe sobre la historia natural particular de las especies neotropicales. Phymatinae son depredadores que esperan, y principalmente cazan en las flores (Balduf, 1941; Dodson & Marshall, 1984). Se los observa en pastizales (Coscarón, observ. pers.).

**Reduviinae.** Reconocidos principalmente por la ausencia de caracteres presentes en otros reduvidos; ocelos usualmente presentes; típicamente con dos a tres celdas cerradas en membrana de alas anteriores; tarsos de tres segmentos; foseta esponjosa en tibias anteriores y medias en la mayoría de los taxones; ninfas típicamente con tres glándulas odoríferas abdominales dorsales.

Subfamilia cosmopolita, representada por al menos 140 géneros y aproximadamente 1000 especies (Schuh & Weirauch, 2020). En el Neotrópico se incluyen 14 géneros (Maldonado, 1990; Melo, 2012; Gil-Santana *et al.*, 2013): *Corupaia* Lent & Wygodzinsky, *Namapa* Wygodzinsky & Lent, *Patago* Bergroth, *Pseudozelurus* Lent & Wygodzinsky, *Peregrinator* Kirkaldy, *Aradomorpha* Champion, *Leogorrrus* Stål, *Microlestria* Stål, *Nalata* Stål, *Neivacoris* Lent & Wygodzinsky, *Opisthacidius* Berg, *Pantopsilus* Berg,

*Zeluroides* Lent & Wygodzinsky y *Zelurus* Hahn. En la Argentina, Coscarón (2007) cita siete géneros: *Leogorrus* (2 spp), *Nalata* (1 sp), *Neiacoris* (1 sp), *Opisthacidius* (3 spp), *Pantopsilus* (2 spp), *Patago* (1 sp) y *Zelurus* (34 spp y, 4 spp). A esto se suma un género nuevo *Aradomorpha* (1 sp): *Aradomorpha crassipes* Champion 1898 (Bachmann, 1999; Forero & Weirauch, 2005; Mourão *et al.*, 2015), sumando 45 especies.

La mayoría de las Reduviinae son depredadores generales de insectos y otros artrópodos, y de hábitos nocturnos (Schuh & Slater, 1995; Coscarón, observ. pers.). Se han observado algunas especies de *Zelurus* predando ninfas de Triatominae, tanto en condiciones naturales como de laboratorio (Carpintero, 1981; Coscarón, observ. pers.). Muchas especies de *Zelurus* parecen imitar a las avispas con respecto al color y la forma del cuerpo, así como por el comportamiento de vuelo (Costa Lima, 1940). Se los ha encontrado asociados con nidos de termitas (Lent & Wygodzinsky, 1947).

**Saicinae.** Ocelos ausentes; segundo segmento labial aparente, tenuemente bulboso; superficies opuestas de cabeza y labio armado de setas o espinas rígidas; acetábulo de patas anteriores de orientación ventral; coxas anteriores al menos tres veces más largas que anchas; foseta esponjosa ausente; segmentos tarsales usualmente ligeramente alargados y bulbosos, pretarsos de patas anteriores simétricos.

Contiene aproximadamente 25 géneros y 40 especies (Schuh & Weirauch, 2020). En el Neotrópico se encuentran registrados 10 géneros (Gil-Santana & Costa, 2009; Gil-Santana, 2011): *Oncerotrachelus* Stål, *Saicireta* Melo & Coscarón, *Saica* Amyot & Serville, *Pseudosaica* Blinn, *Kiskeyana* Weirauch & Forero, *Tagalis* Stål, *Bagriella* McAtee & Malloch, *Paratagalis* Monte, *Buninotus* Maldonado y *Caprilesia* Gil-Santana, Marques & Costa. Para la Argentina, Coscarón (2007) cita seis géneros: *Oncerotrachelus* (3 spp), *Paratagalis* (1 sp), *Pseudosaica* (1 sp), *Saica* (2 spp), *Saicireta* (1 sp) y *Tagalis* (1 sp.). Recientemente se ha citado *Tagalis drakkar* Stål 1860 (Varela & Melo, 2017), sumando 10 especies.

**Stenopodainae.** Coloración críptica, castaño claro; gráciles y elongados forma del cuerpo romboide a grácil y elongada; placas mandibulares generalmente prominentes; segmento antenal 1 elongado, fuertemente desarrollado, segmentos restantes en reposo doblados hacia atrás y bajo el primero; típicamente con celdas largas pentagonales o hexagonales en el corion, formadas por Cu y An1; membrana usualmente con dos celdas.

Representada por aproximadamente 113 géneros descritos (Schuh & Weirauch, 2020). En el Neotrópico se reconocen 18 géneros (Wygodzinsky & Giacchi, 1994): *Achillas* Torre Bueno, *Apronius* Stål, *Ctenotrachelus* Stål, *Diaditus* Stål, *Gnathobleda* Stål, *Kodormus* Barber, *Narvesus* Stål, *Nitornus* Stål, *Ocrioessa* Bergroth, *Oncocephalus* Klug, *Otiodyctylus* Pinto, *Phirontis* Stål, *Podormus* Stål, *Pygolampis* Germar, *Rhyparoclopius* Stål, *Seridentus* Osborn, *Stenopoda* Laporte y *Stenopodessa* Barber. En la Argentina, Coscarón (2017) menciona que la subfamilia se encuentra representada por 10 géneros: *Ctenotrachelus* (3 spp), *Diaditus* (3 spp), *Gnathobleda* (4 spp), *Narvesus* (2

spp), *Ocrioessa* (1 sp), *Oncocephalus* (3 spp), *Phirontis* (6 spp), *Pygolampis* (2 spp), *Seridentus* (2 spp) y *Stenopoda* (7 spp). Recientemente, se ha citado a *Ctenotrachelus macilentus* Stål 1872 (Barber, 1930; Melo *et al.*, 2017), sumando un total de 34 especies.

Se conoce poco sobre la biología de Stenopodainae. Se recolectan en el suelo sobre pasto, en la hojarasca, debajo de troncos y son atraídas por la luz (Coscarón, observ. pers.).

**Triatominae.** Labio elongado, casi recto, con conexiones membranosas flexibles entre los dos segmentos distales; cabeza usualmente alargada y no constricta detrás de los ojos compuestos; ocelos elevados, en protuberancia; conexivo en algunos taxones con áreas membranosas, permitiendo expansión abdominal durante la hematofagia; glándulas odoríferas dorsales abdominales ausentes en ninfas y adultos.

Contiene 16 géneros y aproximadamente 150 especies recientes y fósiles (Schuh & Weirauch, 2020). En Argentina, Coscarón (2017) reconoce la existencia de tres géneros: *Psammolestes* (1 sp), *Panstrongylus* (4 spp) y *Triatoma* (14 spp.). Recientemente, se ha citado a *Triatoma rosai* Alevi *et al.*, 2020 (Alevi *et al.*, 2020), sumando 20 especies.

Son heterópteros hematófagos que se alimentan principalmente de la sangre de vertebrados. Son general o potencialmente vectores de *Trypanosma cruzi*, el agente etiológico del “mal de Chagas”, enfermedad que afecta principalmente a América (Ferrari *et al.*, 2022). Esta subfamilia es más diversa en el hemisferio occidental, pero también hay representantes en Asia y Oceanía (Monteiro *et al.*, 2018). En la Argentina, su rango de distribución geográfica abarca todas las provincias menos Santa Cruz y Tierra del Fuego (Coscarón, 2017).

**Vescinae.** Sin ocelos (excepto *Mirambulus* Breddin); escapo más corto o tan largo como la cabeza; lóbulo pronotal anterior alargado; algunos taxones con espina frontal (*Chopardita* Villiers y *Vescia* Stål); coxas anteriores típicamente elongadas; tibias anteriores con espolón dirigido más allá de la inserción tarsal.

Comprende cinco géneros y 20 especies a nivel mundial (Schuh & Weirauch, 2020). En el Neotrópico se encuentran cuatro géneros: *Mirambulus* Breddin, *Vescia* Stål, *Pessoaia* Costa Lima y *Microvescia* Wygodzinsky (Panizzi & Grazia, 2015). En la Argentina, Coscarón (2017) cita dos géneros: *Pessoaia* (1 sp) y *Vescia* (1 sp), con un total de dos especies. Se han encontrado en hábitats alterados en bosques secundarios, y *Pessoaia limai* fue recolectada en trampas Malaise y de luz.

## Agradecimientos

A Roberto Güller, al Dr. Armando Cicchino y al Ing. Agr. Alberto de Magistris por las fotos gentilmente cedidas y editadas, así como el apoyo económico del CONICET PIP 1539, SECyT UNLP N875, PICT Agencia I+D+I 4292, 4297 y 2550, y PIDUNTDF-A 2019-5.

## Literatura citada

- ALEVI, K., OLIVEIRA, J., GARCIA, A., CRISTAL, D., GRZYB DELGADO, L., BITTINELLI, I., VISINHO DOS REIS, Y., RAVAZI, A., OLIVEIRA, A., et al. 2020. *Triatoma rosai* sp. nov. (Hemiptera, Triatominae): A new species of Argentinian Chagas Disease vector described based on integrative taxonomy. *Insects* 11 doi: 10.3390/insects11120830.
- AMBROSE, D. 1987. Biological, behavioral, and morphological tools in the biosystematics of Reduviidae (Insecta, Heteroptera, Reduviidae). *Proceedings of the Indian Academy of Sciences Animal Sciences* 96: 499-508.
- AMBROSE, D. 2000. Assassin bugs (Reduviidae excluding Triatominae). En: Schaefer, C.W., Panizzi, A.R. (eds.) *Heteroptera of economic importance*, páginas 695-712. CRC Press, Boca Raton.
- AMYOT, C.J.B. & SERVILLE, J.G.A. 1843. *Histoire naturelle des insectes. Hémiptères*. Suites à Buffon, Paris.
- BACHMANN, A.O. 1999. Catálogo de los tipos de Heteroptera (Insecta) conservados en el Museo Argentino de Ciencias Naturales. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales* 1: 191-230.
- BACHMANN, A.O. 2012. A catalog of the types of Heteroptera (Insecta) deposited in the Museo Argentino de Ciencias Naturales, Buenos Aires 2. Addenda et corrigendum. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales* 14: 83-96.
- BAENA, M. & SUSIN, J. 2007. *Rhiginia guentheri* a new species from Peru (Heteroptera: Reduviidae: Ectrichodiinae). *Mainzer naturwissenschaftliches* 31: 113-119.
- BALDUF, W.V. 1941. Life history of *Phymata pennsylvanica americana* Melin (Phymatidae, Hemiptera). *Annals of Entomological Society of America* 34: 204-221.
- BARBER, H.G. 1930. Essay on the subfamily Stenopodinae of the New World. *Entomologica Americana* 10: 215-224.
- BÉRENGER, J.M. & PLUOT-SIGWALT, D. 1997. Relations privilégiées de certains Heteroptera Reduviidae prédateurs avec les végétaux. Premier cas connu d'un Harpactorinae phytophage. *Comptes Rendus de l'Académie des Sciences* 320: 1007-1012.
- BÉRENGER, J.M. & GIL-SANTANA, H. 2005. Nouveau genre et nouvelles espèces d'Ectrichodiinae d'Amérique du Sud (Heteroptera, Reduviidae). *Bulletin de la Société Entomologique de France* 110: 509-516.
- BÉRENGER, J.M. & PLUOT-SIGWALT, D. 2009. Notes sur *Micrauchenus lineola* (Fabricius 1787), espèce termitophile et termitophage (Heteroptera: Reduviidae: Harpactorinae, Apioimerini). *Annales de la Société Entomologique de France*, n.s. 45: 129-133.
- BERG, C. 1879. Hemiptera Argentina (cont.). *Anales de la Sociedad Científica Argentina* 7: 86-92.
- CACHAN, P. 1952. Etude de la prédation chez les Réduvidés de la région éthiopienne: 1-La prédation en groupe chez *Ectrichodia gigas* H. Sch.. *Physiologia Comparata et Oecologia* 2: 378-385.
- CARAYON, J., USINGER, R. & WYGODZINSKY, P. 1958. Notes on the higher classification of the Reduviidae, with description of a new tribe of the Phymatinae. *Revue de Zoologie et Botanique Africaines* 57: 256-281.
- CARPINTERO, D.J. 1980. Nuevos Ectrichodiinae americanos (Insecta-Hemiptera-Reduviidae). *Acta Scientífica, Entomologia* 14: 3-33.
- CARPINTERO, D.J. 1981. Sobre Reduviidae predadores de Triatominae. *Comunicaciones del Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia" e Instituto Nacional de Investigación de las Ciencias Naturales. Entomologia* 1: 83-92.
- CARPINTERO, D.J. & MALDONADO CAPRILES, J. 1996. Diagnostic characters and key to the genera of American Ectrichodiinae (Heteroptera, Reduviidae). *Caribbean Journal of Science* 32: 125-141.
- CASTRO-HUERTAS, A., FORERO, D. & GRAZIA, J. 2020. Evolution of wing polymorphism and genital asymmetry in the thread-legged bugs of the tribe Metapterini Stål (Hemiptera, Reduviidae, Emesinae) based on morphological characters. *Systematic Entomology* 46: 28-43.
- CHAMPION, G.C. 1898. Insecta. Rhychota. Hemiptera Heteroptera. En: Goodman F.D. & Salvin, O. (eds) *Biologia Centrali-Americana*, vol II. London.
- COSCARÓN, M.C. 1983a. Nuevas citas de distribución geográfica para la subfamilia Peiratinae (Insecta, Heteroptera, Reduviidae). *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 42: 369-382.
- COSCARÓN, M.C. 1983b. Revisión del género *Rasahus* (Insecta, Heteroptera, Reduviidae). *Revista del Museo de La Plata*, N.S. 136: 75-138.
- COSCARÓN, M.C. 1994. Systematics and phylogenetic analysis of *Thymbreus* Stål (Heteroptera: Reduviidae: Peiratinae). *Zoologische Mededelingen* 68: 221-230.
- COSCARÓN, M.C. 1998. Reduviidae. En: Morrone, J.J. & Coscarón, S. (dirs.) *Biodiversidad de artrópodos argentinos. Una perspectiva biotaxonomica*, páginas 155-162. Ediciones Sur, La Plata.
- COSCARÓN, M.C. 2017. A catalogue of the Heteroptera (Hemiptera) or true bugs of Argentina. *Zootaxa* 4295: 1-432.
- COSCARÓN, M.C. & GIACCHI, J.C. 1987a. Revisión de la subfamilia Microtominae (Hemiptera, Reduviidae). I. *Microtomus lunifer* (Berg). *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 44: 243-250.
- COSCARÓN, M.C. & GIACCHI, J.C. 1987b. Revisión de la subfamilia Microtominae. III. *Microtomus conspicularis* (Drury, 1782) (Heteroptera: Reduviidae). *Physis* 45: 59-65.
- COSCARÓN, M.C. & MELO, M.C. 2003. Revision of the subfamily Bactrodiinae (Heteroptera: Reduviidae), with a phylogenetic analysis of *Bactrodes*. *Zootaxa* 304: 1-15.
- COSCARÓN, M.C., MELO, M.C. & CUELLO, N. 2003. Synonymizing *Microtomus sticheli* Costa Lima, 1935 under *M. tibialis* Stichel, 1926 and redescription of the species (Heteroptera: Reduviidae). *Zootaxa* 288: 1-6.
- COSCARÓN, M.C., BASSET, C. & LÓPEZ, N. 2015. Types of true bugs (Insecta, Hemiptera, Heteroptera) deposited in the Museo de La Plata, Argentina. *Zootaxa* 3977: 1-101.
- COSTA LIMA, A. 1935. Género *Microtomus* Illiger, 1807. *Annais da Academia Brasileira de Ciências* 7: 315-322.
- COSTA LIMA, A. 1940. Sobre as especies de *Spiniger* (Hemiptera: Reduviidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz* 35: 1-123.
- DAVIS, N.T. 1957. Contributions to the morphology & phylogeny of the Reduvidae (Hemiptera: Heteroptera). Part I. The morphology of the abdomen and genitalia of Phymatidae. *Annals of the Entomological Society of America* 50: 432-443.
- DAVIS, N.T. 1961. Contributions to the morphology and phylogeny of the Reduvidae (Hemiptera: Heteroptera). Part II. Wing venation. *Annals of the Entomological Society of America* 54: 340-354.
- DAVIS, N.T. 1966. Contributions to the morphology and phylogeny of the Reduvidae (Hemiptera: Heteroptera). Part III. The male and female genitalia. *Annals of the Entomological Society of America* 59: 911-924.
- DAVIS, N.T. 1969. Contributions to the morphology and phylogeny of the Reduvidae (Hemiptera: Heteroptera). Part IV. The Harpactoroid complex. *Annals of the Entomological Society of America* 62: 74-94.
- D'HERVÉ, F., OLAVE, A. & DAPOTO G. 2018. *Zelus renardii* (Hemiptera: Reduviidae: Harpactorinae: Harpactorini): Primer registro en la Argentina. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 77: 1-10.
- DELLAPÉ, P., MELO, M., MONTEMAYOR, S., DELLAPÉ, G. & BRAILOVSKY, H. 2015. Terrestrial Heteroptera (Hemiptera) from Miconá Provincial Park (Misiones, Argentina). *CheckList* 1: 1-18.
- DODSON, G. & MARSHALL, L. 1984. Mating patterns in an ambush bug *Phymata fasciata* (Phymatidae). *American Midland Naturalist* 112: 50-57.
- DOUGHERTY, V. 1995. A review of the New World Ectrichodiinae genera (Hemiptera: Reduviidae). *Transactions of the American Entomological Society* 121: 173-225.



- FERRARI, A., JANISCH ALVARES, D., BURATTO, P. & BARAO, K. 2022. Distribution patterns of Triatominae (Hemiptera: Reduviidae) in the Americas: An analysis based on networks and endemism. *Cladistics* 0: 1-19.
- FORERO, D. 2004. Diagnósis de los géneros neotropicales de la familia Reduviidae (Hemiptera: Heteroptera), y su distribución en Colombia (excepto Harpactorinae). En: Fernández, F., Andrade, G., Amat, G. (eds.) *Insectos de Colombia*, vol 3, página 128-275. Universidad Nacional de Colombia, Bogotá.
- FORERO, D. 2006. New records of Reduviidae (Hemiptera: Heteroptera) from Colombia and other Neotropical countries. *Zootaxa* 1107: 1-47.
- FORERO, D. & WEIRAUCH, C. 2005. Synonymy of *Harpinoderes cicheroi* Martínez & Carcavallo, 1989 with *Aradomorpha crassipes* Champion, 1899 (Hemiptera: Heteroptera: Reduviidae). *Zootaxa* 950: 1-4.
- FORSTER, J.R. 1771. *Novae species insectorum; centaria* I. London.
- FORTHMAN, M. & WEIRAUCH, C. 2012. Toxic associations: A review of the predatory behaviors of millipede assassin bugs (Hemiptera: Reduviidae: Ectrichodiinae). *European Journal of Entomology* 109: 147-153.
- FORTHMAN, M., WEIRAUCH, C., GREBENIKOV, V. & BAÑAR, P. 2017. From Eastern Arc Mountains to extreme sexual dimorphism: Systematics of the enigmatic assassin bug genus *Xenocaucus* (Hemiptera: Reduviidae: Tribelocephalinae). *Organisms Diversity and Evolution* 17: 421-445.
- FROESCHNER, R.C. & KORMILEV, N.A. 1989. Phymatidae or ambush bugs of the world: A synonymic list with keys to species except *Lophoscutus* and *Phymata* (Hemiptera). *Entomography* 6: 1-76.
- GIACCHI, J.C. & COSCARÓN, M.C. 1986. Revisión de la subfamilia Microtominae. II. *Microtomus purcis* (Drury, 1782); *M. luctuosus* (Stål, 1854) y *M. cinctipes* (Stål, 1858) (Heteroptera: Reduviidae). *Physis* 44: 103-112.
- GIACCHI, J.C. & COSCARÓN, M.C. 1992. Revisión de la subfamilia Microtominae. IV. *Microtomus gayi* (Spinola, 1852) y *M. pessoai* Lent y Suarez, 1956 (Heteroptera, Reduviidae). *Physis* 47: 67-71.
- GIL-SANTANA, H.R., JURGBERG, J. 2003. Sobre a ocorrência de *Emesa mourei* Wygodzinsky, 1945 (Hemiptera, Reduviidae, Emesinae) em teias biológicas. *Entomol Vect* 10: 61-66.
- GIL-SANTANA, H.R., COSTA, L.A.A. & MARQUES, O.M. 2007. Sinopsis dos Chryxinae (Hemiptera, Reduviidae). *Revista Brasileira de Zoologia* 24: 77-83.
- GIL-SANTANA, H.R. & COSTA, L.A.A. 2009. A new species of *Paratagalis* Monte from Brazil with taxonomical notes and a key to the New World genera of Saicinae (Hemiptera: Heteroptera: Reduviidae: Saicinae). *Zootaxa* 2197: 20-30.
- GIL-SANTANA, H.R. & BAENA, M. 2009. Two new species of *Brontostoma* Kirkaldy (Hemiptera: Heteroptera: Reduviidae: Ectrichodiinae) from Bolivia, with description of the male genitalia of two other species of the genus, and description of the female of *B. doughertyae* Gil-Santana, Lopes, Marques & Jurberg. *Zootaxa* 1979: 41-52.
- GIL-SANTANA, H.R. 2011. Three new species of *Tagalis* Stål (Hemiptera: Heteroptera: Reduviidae: Saicinae) from Brazil. *Zootaxa* 2996: 33-48.
- GIL-SANTANA, H.R., BAENA, M. & GRILLO, H. 2013. *Berengeria* Gil-Santana & Coletto-Silva, a junior synonym of *Ectrichodella* Fracker & Bruner, with new records and taxonomic notes on Ectrichodiinae from Brazil, and keys to Ectrichodiinae and Reduviinae genera of the New World (Hemiptera: Heteroptera: Reduviidae). *Zootaxa* 3652: 60-74.
- GIL-SANTANA, H. & KELLER, H. 2022. New records of associations between species of Reduviidae (Hemiptera: Heteroptera) and plants in Argentina. *Revista Chilena de Entomología* 48: 55-63.
- HUSSEY, R.F. & ELKINS, J.C. (1955) Review of the genus *Daldina* (Hemiptera: Reduviidae). *Quarterly Journal of the Florida Academy of Sciences*, 18, 261-278.
- HAVILAND, M.D. 1931. The Reduviidae of Kartabo Bartica district, British Guiana. *Zoologica* 7: 129-154.
- HOGUE, C.L. 1993. *Latin American insects and entomology*. University of California Press, Berkeley.
- HWANG, W. & WEIRAUCH, C. 2012. Evolutionary history of assassin bugs (Insecta: Hemiptera: Reduviidae): Insights from divergence dating and ancestral state reconstruction. *PLoS ONE* 7: 1-12.
- HWANG, W., MARSHALL, S., MICHAEL, A., PAIERO, S., UDAH, O., WATSON, C., YEO, M., ZHANG, G. & ZHANG, J. 2014. An illustrated identification key to assassin bug subfamilies and tribes (Hemiptera: Reduviidae). *Canadian Journal of Arthropod Identification* 26: 1-115.
- JACKSON R.R., SALM K. & NELSON X.J. 2010. Specialized prey selection behavior of two East African assassin bugs, *Scipinnia repax* and *Nagusta* sp. that prey on social jumping spiders. *Journal of Insect Science* 10: 1-19.
- JACOBSON, E. 1911. Biological notes on the hemipteron *Ptilocerus ochraceus*. *Tijdschrift voor Entomologie* 54: 175-179.
- KORMILEV, N.A. 1962. Revision of the Phymatinae (Hemiptera, Phymatidae). *Phillipine Journal of Sciences* 89: 287-486.
- LENT, H. & WYGODZINSKY, P. 1947. Contribuição ao conhecimento dos "Reduviinae" americanos (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia* 7: 341-368.
- LOUIS, D. 1974. Biology of Reduviidae of cocoa farms in Ghana. *The American Midland Naturalist Journal* 9: 68-89.
- MACHADO, S.F, FERREIRA, R.L & MARTINS, R.P. 2003. Aspects of the population ecology of *Goniosoma* sp. (Arachnida, Opiliones, Gonyleptidae) in limestone caves in southeastern Brazil. *Tropical Zoology* 16: 13-31.
- McMAHAN, E.A. 1983. Adaptations, feeding preferences, and biometrics of a termite-bating assassin bug (Hemiptera: Reduviidae). *Annals of the Entomological Society of America* 76: 483-486.
- MALDONADO CAPRILES, J. 1972. Neotropical Reduviidae (Heteroptera) in the Museum of Zoology of the University of Helsinki, Finland, with description of new species. *Notulae Entomologicae* 52: 47-56.
- MALDONADO CAPRILES, J. 1976. The genus *Heza* (Hemiptera, Reduviidae). *Journal of Agriculture of the University of Puerto Rico* 60: 403-432.
- MALDONADO CAPRILES, J. 1987. *Homalocoris punctatus* n. sp. and key to the species in the genus (Reduviidae, Microtominae). *Journal of Agriculture of the University of Puerto Rico* 71: 249-253.
- MALDONADO CAPRILES, J. 1990. Systematic catalogue of the Reduviidae of the World (Insecta: Heteroptera). *Caribbean Journal of Science, special edition* 9: 1-694.
- MALDONADO CAPRILES, J. 1996. Reduviidae (Heteroptera) collected by fogging the forest canopy in Peru. *Proceedings of the Entomological Society of Washington* 98: 233-236.
- MALDONADO CAPRILES, J. & SANTIAGO-BLAY, J.A. 1991. Classification of *Homalocoris* (Heteroptera: Reduviidae: Hammacerinae), with the description of a new species. *Proceedings of the Entomological Society of Washington* 93: 703-708.
- McATEE, W.L. & MALLOCH, J.R. 1923. Notes on American Bactrodinae and Saicinae (Heteroptera: Reduviidae). *Annals of Entomological Society of America* 15: 247-254.
- MEAD, F.W. 1999. Wheel bug, *Arilus cristatus* (Linnaeus) (Insecta: Hemiptera: Reduviidae). University of Florida, Institute of Food and Agricultural Science, EENY-08 Gainesville.
- MELO, M.C. 2012. On the taxonomic placement of the genus *Sinnamarynus* (Hemiptera: Heteroptera: Reduviidae), and a new record of *S. rasahusoides* from Peru. *CheckList* 8: 540-541.
- MELO, M.C. & COSCARÓN, M.C. 2004. Redescription of *Microtomus reuteri* Berg (Heteroptera: Reduviidae: Hammacerinae) from South America. *Entomological News* 115: 249-254.
- MELO, M., DELLAPÉ, G., OLIVERA, L., VARELA, P., MONTEMAYOR, S. & DELLAPÉ, P. 2017. Diversity of true bugs from Iguazú National Park, Argentina. *CheckList* 13: 479-511.
- MELO, M., ZAMUDIO, M. & DELLAPÉ, P. 2018. Catálogo de los tipos de Heteroptera (Insecta) depositados en el Instituto Fundación Miguel Lillo (Tucumán, Argentina). *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 77: 1-21.

- MILLER, N.C.E. 1953. Notes on the biology of the Reduviidae of southern Rhodesia. *Transactions of the Zoological Society of London* 27: 541-672.
- MONTEIRO, F., WEIRAUCH, C., FELIX, M., LAZOSKI, C. & ABADFRANCH, F. 2018. Evolution, systematics & biogeography of the triatominae, vectors of chagas disease. En: Rollinson, D. & Stothard, J. R.(eds.) *Advances in parasitology*, páginas 265-344. Elsevier, Londres.
- MOURÃO DOS SANTOS RODRIGUES, J., FERRAZ FIGUEIREDO MOREIRA, F., DA ROCHA SILVA CORDEIRO, I., DOLSAN DE ALMEIDA, M. & JURBERG, J. 2015. List of the type-specimens of Reduviidae (Hemiptera: Heteroptera) in the Triatomines Collection of the Oswaldo Cruz Institute, Brazil. *Zootaxa* 3936: 181-206.
- PALL, J.L. & STELLA, C.A. 2021. New records of *Daraxa* (*Daraxa nigripes* Stål (Hemiptera: Reduviidae: Ectrichodiinae) for the central region of Argentina. *Munis Entomology & Zoology* 16: 435-438.
- PANIZZI, A. & GRAZIA, J. 2015. *True bugs (Heteroptera) of the Neotropics*. Springer, Dordrecht.
- PENNINGTON, M.S. 1920-1921. *Lista de los hemipteros heterópteros de la República Argentina*. Publicado por el autor, Buenos Aires.
- PUTCHKOV, V.G. & PUTCHKOV, P.V. 1985. *A catalog of assassin-bugs genera of the world (Heteroptera: Reduviidae)*. Publicado por el autor. Kiev.
- READIO, P.A. 1927. Studies on the biology of the Reduviidae of America north of Mexico. *The Kansas University Science Bulletin* 17: 1-291.
- SCHOFIELD, C.J. & DIAS, J.C.P. 1991. A cost-benefit analysis of Chagas disease control. *Memorias do Instituto Oswaldo Cruz* 86: 285-295.
- SCHOFIELD, C.J. 1994. *Triatominae: Biology and control*. Bognor Regis, Eurocommunica Publications, Madison.
- SCHUH, R.T. & SLATER, J.A. 1995. *True bugs of the world (Hemiptera: Heteroptera): Classification and natural history*. Cornell University Press, Ithaca, NuevaYork.
- SCHUH, R., WEIRAUCH, C., HENRY, T. & HALBERT, S. 2008. Curialiidae, a new family of Heteroptera (Insecta: Hemiptera) from the Eastern United States. *Annals of the Entomological Society of America* 101: 20-29.
- SCHUH, R.T. & WEIRAUCH, C. 2020. *True bugs of the world (Hemiptera: Heteroptera): Classification and natural history* (Second Edition). Siri Scientific Press. Rochdale.
- SOLEY, F., JACKSON, R. & TAYLOR, P. 2011. Biology of *Stenolemus giraffa* (Hemiptera: Reduviidae), a web invading, araneophagic assassin bug from Australia. *New Zealand Journal of Zoology* 38: 297-316.
- STÅL, C. 1859. Till Kaennedomen om Reduvini. *Oefversigt af Kungliga Vetenskapsakademiens Forhandlingar* 16: 175-204.
- STÅL, C. 1866a. *Analecta hemipterologica*. *Berliner Entomologische Zeitschrift* 10: 151-172.
- STÅL, C. 1866b. Bidrag till Reduviidemas kaennedom. *Oefversigt af Kungliga Vetenskapsakademiens Forhandlingar* 23: 235-302.
- STÅL, C. 1872. Enumeratio Reduviinorum Americae. En: Enumeratio Hemipterorum. *Kongliga Svenska Vetenskaps-Akademiens Handlingar* 10:66-128.
- STICHEL, W. 1926. Die Gattung *Microtomus* Illiger (Reduviidae). *Deutsche Entomologische Zeitschrift* 1926: 179-190.
- STRIDE, G.O. 1954. On the specific status of *Phonoctonus subim-pictus* Stål. *Revue de Zoologie et de Botanique Africaines* 50: 13-16.
- USINGER, R. 1943. A revised classification of the Reduvioidea with a new subfamily from South America. *Annals of the Entomological Society of America* 36: 602-618.
- VARELA, P. & MELO, M. 2017. A new species of *Tagalis* Stål, 1860 (Hemiptera, Reduviidae, Saicinae) from Argentina. *Proceedings of the Entomological Society of Washington* 119: 122-129.
- VARELA, P. & MELO, M. C. 2021. A new species of *Cosmoclopius* Stål, 1866 from Argentina (Hemiptera, Reduviidae). *Zootaxa* 4958: 359-365.
- WEIRAUCH, C., BÉRENGER, J.M., BERNIKER, L., FÓRERO, D., FORTHMAN, M., FRANKENBERG, S., FREEDMAN, A., GORDON, E., HOEY-CHAMBERLAIN, R. *et al.* 2014. An illustrated identification key to assassin bug subfamilies and tribes (Hemiptera: Reduviidae). *Canadian Journal of Arthropod Identification*, 26, 1-115.
- WEIRAUCH, C. 2012. *Petasolentia goellnerae*, a new genus and species of Chryxinae (Hemiptera: Reduviidae), *Deutsche Entomologische Zeitschrift* 122: 119-122.
- WIGNALL, A.E. & TAYLOR, P.W. 2008. Biology and life history of the araneophagic assassin bug *Stenolemus bituberus* including a morphometric analysis of the instars (Heteroptera, Reduviidae). *Journal of Natural History* 42: 59-76.
- WYGODZINSKY, P. 1944. Contribuição ao conhecimento do gênero "Elasmodema" Stal, 1860 (Elasmodemidae, Reduvioidea, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia* 4: 193-213.
- WYGODZINSKY, P. 1946. Sôbre um novo gênero e uma nova espécie de Chryxinae e considerações sôbre a subfamília (Reduviidae, Hemiptera). *Revista Brasileira de Biologia* 6: 173-180.
- WYGODZINSKY, P. 1949. Notas sobre Reduviidae argentinos (Hemiptera). *Anales del Instituto de Medicina Regional* 2: 335-340.
- WYGODZINSKY, P. 1966. A monograph of the Emesinae (Reduviidae, Hemiptera). *Bulletin of the American Museum of Natural History* 133: 1-614.
- WYGODZINSKY, P. & GIACCHI, J.C. 1986. A preliminary study about the generic status of *Gnathobleda* Stål, 1859 and *Pnohirmus* Stal, 1859 (Reduviidae: Stenopodainae). *Physis* 44: 141-145.
- WYGODZINSKY, P. & GIACCHI, J.C. 1994. Key to the genera of Stenopodainae of the New World (Insecta, Heteroptera, Reduviidae). *Physis* 49: 5-9.
- ZHANG, J., GORDON, E. & FORTHMAN, M. 2016a. Evolution of the assassin's arms: Insights from a phylogeny of combined transcriptomic and ribosomal DNA data (Heteroptera: Reduvioidea). *Scientific Report* 6: 22177.
- ZHANG, G., HART, E.R. & WEIRAUCH, C. 2016b. A taxonomic monograph of the assassin bug genus *Zelus* Fabricius (Hemiptera: Reduviidae): 71 species based on 10,000 specimens. *Biodiversity Data Journal* 4: e8150.

## Apéndice 1. Listado de subfamilias, géneros y especies presentes en la Argentina y su distribución por provincia.

### Subfamilia Bactrodinae

- Bactrodes biannulatus* Stål, 1860. Mnes.  
*Bactrodes femoratus* (Fabricius, 1803). Mnes., Sal., Tuc.  
*Bactrodes misionensis* Coscarón & Melo, 2003. Mnes.  
*Bactrodes multiannulatus* Berg, 1883 (Fig. 1A). Bs. As.

### Subfamilia Cetherinae

- Eupheno pallens* (Laporte, 1832) (Fig. 1B). Bs. As., Cha., Cs., Ju., S. Fe., Mnes.

### Subfamilia Chryxinae

- Wygodzinskyella travassosi* (Lent & Wygodzinsky, 1944) (Fig. 1C). Mnes., Sal.

### Subfamilia Ectrichodiinae

- Brontostoma castaneus* Carpintero, 1980. Mnes.  
*Brontostoma colossus* (Distant, 1902) (Fig. 1D). Cba., Cha., Cs., Fo., Ju., Mnes., Sal., S. E., Tuc.  
*Brontostoma discus* (Burmeister, 1835). Cha., Cs., Fo., Ju., Mnes., Sal., S. Fe., Tuc.  
*Brontostoma fraternum* (Stål, 1860). Cm., Ju., Tuc.  
*Brontostoma infensum* Wygodzinsky, 1951. Sal.  
*Brontostoma lilloi* Carpintero, 1980. Tuc.  
*Brontostoma mazzai* Carpintero, 1980. Mnes.  
*Brontostoma nanus* Carpintero, 1980. Argentina.  
*Brontostoma ogloblini* Wygodzinsky, 1951. Mnes.  
*Brontostoma ogloblini minor* Wygodzinsky, 1951. Sal., Tuc.  
*Brontostoma rubrum* (Amyot & Serville, 1843) Mnes., Sal.  
*Cricetopareis boliviana* Breddin, 1903. Tuc.  
*Cricetopareis paraguayana* Carpintero, 1980. Mnes.  
*Cricetopareis tucumana* (Berg, 1884). Cba., Cm., Ju., Sal., S. E., Tuc.  
*Cricetopareis tucumana orientalis* Carpintero, 1980. Bs. As., Cha., E. R., Mnes.  
*Cricetopareis tucumana tucumana* (Berg, 1884). Cba., Ju., S.E., Tuc.  
*Daraxa ambrosetii* Berg, 1900. E. R.

- Daraxa annulipes* Carpintero, 1980. Cba., Tuc.  
*Daraxa australis* Carpintero, 1980. Bs. As., Cs., Sal.  
*Daraxa breddini* Carpintero, 1980. Bs. As., Sal.  
*Daraxa nigripes* Stål, 1860. Bs. As., E. R., L. P., Tuc.  
*Daraxa portenia* Carpintero, 1980. Bs. As.  
*Daraxa rufiventris* Carpintero, 1980. Sal.  
*Daraxa zelichi* Carpintero, 1980. E. R.  
*Doblepardocoris vittata* Dougherty, 1995. Cha., Fo., Sal.  
*Pothea carvalhoi* Carpintero, 1980. Argentina.  
*Pothea hepperi* Carpintero, 1978. Bs. As.  
*Pothea aczeli* Wygodzinsky, 1960. Argentina.  
*Pothea amoena* (Miller, 1956). Cs., Mnes.  
*Pothea bergi* (Carpintero, 1978). Bs. As., Cs.  
*Pothea carcavallo* Carpintero, 1980. Ju.  
*Pothea dichroa* Stål, 1864. Mnes.  
*Pothea haglundii* Stål, 1872. Bs. As., Cs., Tuc.  
*Pothea martinezi* Carpintero, 1980. Mnes.  
*Pothea ventralis* (Lepelletier & Serville, 1825). Tuc.  
*Pothea vianai* Carpintero, 1978. Mnes., Tuc.  
*Pothea willineri* Carpintero, 1980. E. R.  
*Pothea wygodzinsky* Carpintero, 1978. Cba., Cm., Ju., Sal., Tuc.  
*Pseudodaraxa albidops* Carpintero, 1980. E. R.  
*Pseudodaraxa littoralis* Carpintero, 1980. E. R.  
*Pseudoracelda macrocephala* Carpintero, 1980. Ju., S. E.  
*Racelda alternans* Signoret, 1863. Argentina.  
*Racelda macrocephala* (Carpintero, 1980). Ju., S. E.  
*Rhiginia argentina* Carpintero, 1980. Sal., S. E.  
*Rhiginia atripennis* (Walker, 1873). Ju., Tuc.  
*Rhiginia corrugata* Maldonado Capriles, 1972. Tuc.  
*Rhiginia guttata* Carpintero, 1980. Ju.  
*Rhiginia lateralis* (Lepelletier & Serville, 1825). Argentina  
*Rhiginia ruficornia* Maldonado Capriles, 1972. Cba., Cha., Sal., S. E., Tuc.  
**Subfamilia Elasmodeminae**  
*Elasmodema bosqi* Kormilev, 1948. S. E., S. Fe.  
**Subfamilia Emesinae**  
*Bergemesa brachmanni* (Berg, 1883). Cba., Cha., Cm., Fo., Ju., L. R., Mza., R. N., Sal., S. E., S. L., S. J.  
*Bergemesa proseni* Wygodzinsky, 1950. Sal.  
*Bergemesa reedi* Wygodzinsky, 1950. Mza., R. N.  
*Bergemesa stramineipes* (McAtee & Malloch, 1925). Cba., L. P., S. E.  
*Emesaya pollex* McAtee & Malloch, 1925. Cs., R. N.  
*Empicoris culiciformis* (De Geer, 1773) (Fig. 1E). Argentina.  
*Empicoris errabundus* (Say, 1832). Cba., Ju., Tuc.  
*Empicoris rubromaculatus* (Blackburn, 1889). Bs. As., Cba., Tuc.  
*Gardena pipara* McAtee & Malloch, 1925. Argentina  
*Ghilianella borgmeieri* Wygodzinsky, 1966. Fo.  
*Ghilianella calva* Maldonado, 1960. Mnes.  
*Ghinallelia nanna* (Maldonado Capriles, 1960). Mnes.  
*Metapterus docilis* Wygodzinsky, 1951. Cba., Ju.  
*Metapterus rosascostai* Wygodzinsky, 1951. Tuc.  
*Phasmatorcoris minor* (McAtee & Malloch, 1925). Cba., Cm., Ju., Sal., S. E.  
*Phasmatorcoris patquianus* Wygodzinsky, 1966. Fo., L. R.  
*Phasmatorcoris rapax* (McAtee & Malloch, 1925). Tuc.  
*Stenolemus calilegua* Wygodzinsky & Abalos, 1950. Ju.  
*Stenolemus decarloi* Wygodzinsky, 1947. Cba., Ju., Mnes., Sal.  
*Stenolemus dureti* Wygodzinsky, 1954. Mnes.  
*Stenolemus variatus* McAtee & Malloch, 1925. Cba., Mnes., R. N.  
*Stenolemus vianai* Wygodzinsky & Abalos, 1950. Bs. As., Cba., R. N.  
*Ploiaria chilensis* (Philippi, 1862). Bs. As.  
*Pseudometapterus argentinus* (Berg, 1900). Bs. As., Cba.  
*Pseudometapterus docilis* (Wygodzinsky, 1951). Cba., Cha., Ju., Tuc.  
*Pseudometapterus rosascostai* (Wygodzinsky, 1951). Tuc.  
*Valkyriella borgmeieri* (Wygodzinsky, 1966). Fo.  
**Subfamilia Hammacerinae**  
*Homalocoris varius* (Perty, 1833). Cha., S. E.  
*Microtomus cinctipes* (Stål, 1858). Cha.  
*Microtomus conspiciellaris* (Drury, 1782). Bs. As., Cs., Mnes.  
*Microtomus gayi* (Spinola, 1852). Nq., Tuc.  
*Microtomus lunifer* (Berg, 1900) (Fig. 1F). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Fo., Ju., L. P., L. R., Mza., Sal., S. E., Tuc.  
*Microtomus purcis* (Drury, 1782). Mnes.  
*Microtomus reuteri* (Berg, 1879). Bs. As., Cba., Cs., E. R., Ju., Mnes., R. N., Sal., S. E., S. Fe.  
**Subfamilia Harpactorinae**  
*Agriocleptes bergi* Wygodzinsky, 1953. Mnes.  
*Apiomerus arnau* Costa Lima, Campos Seabra & Hathaway, 1951 (Fig. 1G). Bs. As., Mnes., Tuc.  
*Apiomerus arnau fulvomarginatus* Carcavallo, Martínez & Prosen, 1963. Ju., Mnes.  
*Apiomerus arnau nigromarginatus* Costa Lima, Campos Seabra & Hathaway, 1952. Cba., Mnes., Tuc.  
*Apiomerus ater* Costa Lima, Campos Seabra & Hathaway, 1951. Cs., Mnes.  
*Apiomerus barbiellini* Costa Lima, Campos Seabra & Hathaway, 1951. Cs.  
*Apiomerus beckeri* Costa Lima, Campos Seabra & Hathaway, 1952. Cba., Cha., E. R., Fo., Mnes.  
*Apiomerus bosqi* Costa Lima, Campos Seabra & Hathaway, 1952. Cba., S. E., Mnes.  
*Apiomerus costalimai* Prosen & Martínez, 1955. Bs. As.  
*Apiomerus erythromelas* Blanchard, 1840. Cha., Sal., S. E.  
*Apiomerus flavipennis* Herrich-Schaeffer, 1848. Cha., Cs., Ju., Mnes.  
*Apiomerus hempeli* Costa Lima, Campos Seabra & Hathaway, 1951. E. R., Mnes.  
*Apiomerus lanipes* (Fabricius, 1803). Cba., Cs., E. R., Mnes., Mza., S. L.  
*Apiomerus mutabilis* Costa Lima, Campos Seabra & Hathaway, 1951. Mnes.  
*Apiomerus nigricollis* Stål, 1860. E. R., Mnes.  
*Apiomerus orfilai* Costa Lima & Mendes, 1952. Bs. As., Cba.  
*Apiomerus sanguineomaculatus* Blanchard, 1843. Bs. As., Mnes.  
*Heniartes annulatus* Spinola, 1837. Cs., Mnes.  
*Heniartes birabeni* Wygodzinsky, 1947. Cs., Ju., Sal., Mnes.  
*Heniartes erythromerus* Spinola, 1837. Cs., Mnes.  
*Heniartes flavicans* (Fabricius, 1798). Cs.  
*Arilus carinatus* (Forster, 1771). Mnes.  
*Arilus gallus* (Stål, 1872). Mnes.  
*Atopozelus omalus* Elkins, 1954. Cha., Cm., Cs., Fo., Sal., S. Fe., Tuc.  
*Atrachelus cinereus cinereus* (Fabricius, 1798). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., Mnes., Sal., S. E., S. Fe., S. L., S. J., Tuc.  
*Atrachelus cinereus crassicornis* (Burmeister, 1835). Bs. As., L. R., Mnes., S. E.  
*Atrachelus iberaensis* Melo & Coscarón, 2005. Cs.  
*Atrachelus ignobilis* (Stål, 1860). Fo.  
*Atrachelus malaisei* Elkins, 1954. Tuc.  
*Cosmoclopius annulosus* Stål, 1872. Cha., Cs., E. R.  
*Cosmoclopius intermedium* Berg, 1883. E. R.  
*Cosmoclopius joceliae* Varela & Melo, 2021. Ju., Sal., Tuc.  
*Cosmoclopius nigroannulatus* (Stål, 1860). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Nq., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Cosmoclopius pallidus* Berg, 1879. Bs. As., Cba., S. E.  
*Cosmoclopius poecilus* (Herrich-Schaeffer, 1848). Bs. As., Cba., Cm., Cs., E. R., Fo., Mnes., S. Fe.  
*Debilina fusciventris* Stål, 1860. Cs.  
*Doldina carinulata* Stål, 1860. Cs.  
*Doldina lauta* (Stål, 1860). Mnes.  
*Ecelenodulus homaimus* Elkins & Wygodzinsky, 1957. E. R.  
*Graptocleptes bicolor* (Burmeister, 1838). Bs. As., Cba., Cha., Cs., E. R., Ju., Mnes., S. E., S. Fe., Tuc.  
*Graptocleptes haemotagaster* (Stål, 1860). Cba., E. R.  
*Graptocleptes sanguineiventris* (Stål, 1862). Mnes.  
*Harpactor angulosus* (Lepelletier & Serville, 1825). Mnes., Sal.  
*Harpactor distinguendus* (Stål, 1860). Mnes.  
*Harpactor tuberculatus* Stål, 1872. Cba., Cm., Fo., Mnes., Sal., S. E.  
*Heza binotata* (Lepelletier & Serville, 1825). Cs., Fo., Mnes.  
*Heza insignis* Stål, 1859. Fo., Mnes.  
*Heza multiannulata* Stål, 1860. Mnes.  
*Isocondylus elongatus* (Lepelletier & Serville, 1825). Mnes., Sal.  
*Lindus sahlbergi* (Stål, 1860). Mnes.  
*Notocyrtus dorsalis* (Gray, 1832). Mnes.  
*Pseliopus ornaticeps* (Stål, 1860). Bs. As., S. E.  
*Pyrrhosphodrus theresina* (Berg, 1879). Cba., Cs.  
*Repipta argentinensis* Martin-Park & Coscarón, 2012. Cba., Cs., Mnes.  
*Repipta ayelenae* Martin-Park, 2012. Cs.  
*Repipta flavicans* (Amyot & Serville, 1843). Bs. As., Cha., Cs., E. R., Fo., Ju., Mnes., Sal., S. Fe., Tuc.  
*Repipta nigronotata* Stål, 1862. Cba.  
*Ricolla femoralis* Distant, 1903. Mnes.  
*Ricolla quadrispinosa* (Linnaeus, 1758). Cs., E. R., Mnes., Tuc.  
*Rocconota bruchi* Costa Lima, 1941. Bs. As.,  
*Sindala granuligera* (Stål, 1860). Cha., Cs., E. R., Fo.  
*Sosius australis* Maldonado Capriles & Carpintero, 1993. Mnes.  
*Sosius foliaceus* Champion, 1898. Mnes.  
*Sosius sierrai* Carpintero, 1981. Ju.  
*Zelus armillatus* (Lepelletier & Serville, 1825). Cs., E. R., Fo., Mnes. Sal., Tuc.  
*Zelus cf. couturieri* (Bérenger, 2003). Mnes.  
*Zelus illotus* Berg, 1879. Cs., Mnes.  
*Zelus laticornis* (Herrich-Schaeffer, 1853). Mnes.  
*Zelus leucogrammus* (Perty, 1833). Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., Mnes., Sal., S. E., S. Fe., Tuc.  
*Zelus longipes* (Linnaeus, 1767). Cs.  
*Zelus nugax* Stål, 1862. Mnes.  
*Zelus obscuridorsis* (Stål, 1860). Argentina  
*Zelus pedestris* Fabricius, 1803. Ju., Mnes., Sal., Tuc.

- Zelus personatus* Berg, 1879. Cs., Mnes.  
*Zelus prolixus* (Stål, 1860). Cs., Mnes.  
*Zelus renardii* Kolenati, 1857. Nq., R. N.  
*Zelus versicolor* (Herrich-Schaeffer, 1848). Mnes.
- Subfamilia Peiratinae**  
*Eidmannia guyanensis* Coscarón, 1986. Mnes.  
*Melanolestes argentinus* Berg, 1879 (Fig. 1H). Bs. As., Cha., Cs., E. R., Ju., R. N., Sal., S. E., S. Fe., Tuc.  
*Melanolestes minutus* Coscarón & Carpintero, 1994. Cha.  
*Melanolestes morio* (Erichson, 1848). Mnes.  
*Melanolestes picipes* (Herrich-Schaeffer, 1848). Cba., Cs.  
*Phorastes femoratus* (De Geer, 1773). Fo., Mnes., S. Fe.  
*Phorastes incognitus* van Doesburg, 1981. Cha., Fo., Mnes.  
*Rasahus albomaculatus* (Mayr, 1865). E. R., Mnes.  
*Rasahus amapaensis* Coscarón, 1983. Mnes.  
*Rasahus argentinensis* Coscarón, 1983. Sal.  
*Rasahus brazilensis* Coscarón, 1983. Mnes.  
*Rasahus grandis* Fallou, 1889. Sal.  
*Rasahus hamatus* (Fabricius, 1781). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Nq., Sal., S. E., S. J., S. L., S. Fe., Tuc.  
*Rasahus limai* Pinto, 1935. Cha., Cs., Fo., Mnes., Sal., S. E.  
*Rasahus maculipennis* (Lepelletier & Serville, 1825). Mnes.  
*Rasahus paraguayensis* Coscarón, 1983. Mnes., S. E.  
*Rasahus rufiventris* (Walker, 1873). S. E.  
*Rasahus sulcicollis* (Serville, 1831). Cs., Mnes., Sal.  
*Sirthena amazona amazona* Stål, 1867. Ju., Sal.  
*Sirthena dubia* Willems, 1985. E. R., Mnes.  
*Sirthena ferdinandi* Willems, 1985. Sal., Tuc.  
*Sirthena ocularis* Horváth, 1909. Mnes.  
*Sirthena pedestris* Horváth, 1909. Mnes., Tuc.  
*Sirthena peruviana* Drake & Harris, 1945. Cm.  
*Sirthena plagiata* Horváth, 1909. Mnes.  
*Sirthena stria stria* (Fabricius, 1749). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. R., Mza., Mnes., S. E., S. Fe., S. J., Tuc.  
*Thymbreus ocellatus* (Signoret, 1863). Mnes.  
*Thymbreus pyrrhopterus* (Stål, 1860). Mnes.  
*Tydides imitator* Lent, 1955. Cs., Mnes.  
*Tydides obscurus* Lent, 1955. Ju.  
*Tydides rufus* (Serville, 1831). Cs., S. E.
- Subfamilia Phymatinae**  
*Macrocephalus argentinus* Kormilev, 1950. Cs., E. R., Sal., Tuc.  
*Macrocephalus tuberosus* Westwood, 1841. Cha., Mnes.  
*Phymata bosqi* Kormilev, 1950. Cba., Cs., Cha., S. E.  
*Phymata acutangula* (Guérin-Méneville, 1857). Mnes.  
*Phymata argentina montana* Kormilev, 1951. L. R.  
*Phymata armata* Handlirsch, 1897. Mnes., Mza.  
*Phymata bergi* Kormilev, 1950. Argentina  
*Phymata birabeni* Kormilev, 1950. Cs., Mnes  
*Phymata carinata* (Fabricius, 1803). Bs. As., Cba., Cs., E. R., L. P., Mza., Nq., R. N., S. L.  
*Phymata carinata pampeana* Kormilev, 1951. Bs. As.  
*Phymata chilensis cordobensis* Kormilev, 1951. Cba., Cs., Mza., R. N., S. J., S. L.  
*Phymata chilensis monrosi* Kormilev, 1950. Cs., Ju., Sal., S. E., Tuc.  
*Phymata chilensis pampeana* Kormilev, 1951. Bs. As., Cha., Chu., L. P., Nq., R. N., S. C.  
*Phymata chilensis uruguayensis* Kormilev, 1951. Cha., Cs., E. R.  
*Phymata cinnamomea* Handlirsch, 1897. Cs., Mnes., Tuc.  
*Phymata communis* Handlirsch, 1897. Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., Mnes., Mza., Sal., S. L., S. E., S. Fe., Tuc.  
*Phymata debilis* Handlirsch, 1897. Cs., Mnes.  
*Phymata delpontei* Kormilev, 1950. Cha., Cs., Fo., Mnes.  
*Phymata erosa* (Linnaeus, 1758). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mza., Mnes., Nq., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Phymata erosa huebneri* Melin, 1930. Cs.  
*Phymata haywardi* Kormilev, 1950. Cs., Mnes.  
*Phymata mansosotoi* Kormilev, 1952. Mnes.  
*Phymata monrosi* Kormilev, 1950. Sal., S. E., Tuc.  
*Phymata orfilai* Kormilev, 1950. Tuc.  
*Phymata riojana* Pennington, 1919. Cha., Cs., L. R.  
*Phymata scabrosa* Handlirsch, 1897. Cs., Fo., Mnes  
*Phymata simulans* Stål, 1860. Cha., E. R., Fo., Mnes.  
*Phymata simulans explanata* Kormilev, 1962. Cha., Cs., Fo., Mnes.  
*Phymata subarmata* Kormilev, 1953. Cs., Fo.  
*Phymata vianai* Kormilev, 1950. Mnes.  
*Phymata fortificata argentina* Pennington, 1919. Cba., Cha., Cm., Cs., Ju., Fo., L. R., Sal., S. E., Tuc.  
*Phymata fortificata fortificata* (Herrich-Schaeffer, 1844) (Fig. 1I). Mnes.  
*Phymata fortificata montana* Kormilev, 1951. Cba., Cm., Cs., L. P., L. R., Mza., Sal., S. L.
- Phymata fortificata paranensis* Kormilev, 1951. Bs. As., Cha., Cs., E. R., Mnes., E. R., S. Fe  
*Phymata fortificata patagonica* Kormilev, 1951. Cs., Nq., R. N.  
*Phymata fortificata sanjuanensis* Kormilev, 1950. Cba., Cs., S. J.  
*Phymata fortificata tessera* Hoberlandt, 1947. Cha., Cs., Ju., Fo.
- Subfamilia Reduviinae**  
*Aradomorpha crassipes* Champion, 1899. Cha., Sal., S. E.  
*Leogorrus litura* (Fabricius, 1787) (Fig. 1J). Bs. As., Cha., Fo., Ju., L. R., Mnes., Mza., Sal., S. E.  
*Leogorrus pallipes* Stål, 1872. Bs. As. Cha., Cs., Fo., Mnes., Sal., S. E.  
*Nalata setulosa* Stål, 1862. Bs. As., Mnes.  
*Neivacoris steini* (Stål, 1859). Cs.  
*Opisthacidius lutzi* (Costa Lima, 1940). Bs. As., Cha., Cm., L. R., Mza., Sal., S. E.  
*Opisthacidius pertinax* (Breddin, 1903). Cha., Sal., S. E., Tuc.  
*Opisthacidius rubropictus* (Herrich-Schaeffer, 1848). Cs., Tuc.  
*Pantopsilus bosqi* Lent and Wygodzinsky, 1947a. Bs. As., Mza.  
*Pantopsilus longipes* (Berg, 1879). Bs. As., Cba.  
*Patago patagonicus* Kirkaldy, 1843. R. N.  
*Zelurus abalosi* Lent & Wygodzinsky, 1951. Ju., Sal.  
*Zelurus arnau* (Costa Lima & Costa Leite, 1950). Cm., Ju., Sal., Tuc.  
*Zelurus bergrothi* Lent & Wygodzinsky, 1946. Cba.  
*Zelurus bruchi* (Costa Lima, 1940). Bs. As., Cba., Cm., L. P., Mza., Nq., R. N., S. J., S. L.  
*Zelurus brunneus* (Mayr, 1865). Mnes.  
*Zelurus cicheroi* Martínez, 1974. Cba., L. P., Mnes., Nq.  
*Zelurus circumcinctus* (Hahn, 1836). Mnes., S. Fe.  
*Zelurus coralinus* (Costa Lima, 1940). Argentina  
*Zelurus coxalis* (Stål, 1859b). Mnes.  
*Zelurus decarloi* Lent & Wygodzinsky, 1946. Bs. As., Cba., S. L.  
*Zelurus delpontei* Lent & Wygodzinsky, 1940. Cba., Cm., L. R., S. E.  
*Zelurus femoralis femoralis* (Stål, 1854). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Nq., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Zelurus femoralis intermedius* Lent & Wygodzinsky, 1954. Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Sal., S. E., S. L., Tuc.  
*Zelurus femoralis longispinis* Lent & Wygodzinsky, 1954. Cba., Cha., Cs., Fo., Sal., S. E., S. Fe., Tuc.  
*Zelurus festivus* (Stål, 1859). Mnes.  
*Zelurus fulvomaculatus* (Berg, 1879). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., Fo., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Nq., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Zelurus lepeletierianus* (Kirkaldy, 1825). Bs. As., Cha., Cs., E. R., Fo., Ju., Mnes., Sal., S. Fe., Tuc.  
*Zelurus lilloi* Lent & Wygodzinsky, 1954. Cba., Cha., Tuc.  
*Zelurus luteispinus* (Stål, 1859). Mnes.  
*Zelurus martinsi* (Costa Lima, 1940). Sal.  
*Zelurus mazzai* (Costa Lima, 1941). Cba., Cha., Cm., Mnes., S. E., Tuc.  
*Zelurus mitzosa* (Blanchard, 1843). Ju.  
*Zelurus miniacus* (Mayr, 1865). Cha.  
*Zelurus opaciventris* (Stål, 1859). Bs. As.  
*Zelurus quiquin* Lent & Wygodzinsky, 1946. Bs. As., Cba., L. R., S. J.  
*Zelurus riojanus* (Pennington, 1921). Cm., L. R., Sal., S. E.  
*Zelurus romanai* Lent & Wygodzinsky, 1951a. Cm., Tuc.  
*Zelurus rufescens* (Stål, 1859). Cha.  
*Zelurus rufficollis* (Stål, 1872). Mnes.  
*Zelurus seabrai* (Costa Lima & Costa Leite, 1950). Cm.  
*Zelurus singularis* Lent & Wygodzinsky, 1947. Cba., Cm., L. R., Mza., Nq., S. J.  
*Zelurus sororius* Stål, 1859. Argentina  
*Zelurus sororius guarani* Lent & Wygodzinsky, 1954. Mnes.  
*Zelurus stali* Lent & Wygodzinsky, 1946. Cba.  
*Zelurus stillatipennis* (Stål, 1859). Mnes.  
*Zelurus tibialis* (Stål, 1860). Mnes.  
*Zelurus transnominialis* Lent & Wygodzinsky, 1879. Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., Fo., Ju., Mza., L. R., Sal., S. E., S. Fe., S. J., Tuc.  
*Zelurus truculentus* (Stål, 1860). Mnes.
- Subfamilia Saicinae**  
*Oncerothelus coxatus* McAtee & Malloch, 1923. Cs.  
*Oncerothelus lynchii* (Berg, 1879) (Fig. 1K). Bs. As., L. R.  
*Oncerothelus nasutus* (Bergroth, 1913). S. E.  
*Paratagalis spinosus* Monte, 1943. Cs.  
*Pseudosaica panamaensis* Blinn, 1990. Cs., Mnes.  
*Saica apicalis* Osborn & Drake, 1915. Cs.  
*Saica tibialis* Stål, 1862a. Mnes.  
*Saicireta correntina* Melo & Coscarón, 2005. Cs.  
*Tagalis drakkar* Stål, 1860. Mnes.  
*Tagalis inornata inornata* Stål, 1860. Cs.
- Subfamilia Stenopodainae**  
*Ctenotrachelus macilentus* Stål, 1872. Mnes.  
*Ctenotrachelus minor* Barber, 1930. Cs.  
*Ctenotrachelus striatus* Barber, 1930. Cs.

- Ctenotrachelus testaceus* Barber, 1930. Cs.  
*Diaditus latulus* Barber, 1930. Bs. As., Cba., E. R., L. P., Mza., Sal., S. Fe., S. J.  
*Diaditus pilosicornis* Bergroth, 1907. Cha.  
*Diaditus semicolon* Stål, 1860. Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Nq., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Gnathobleda fraudulenta* Stål, 1860. Bs. As.  
*Gnathobleda litigiosa* Stål, 1862. entre Cs. y Fo.  
*Gnathobleda toba* Giacchi, 1970. Bs. As., Cha., Cs., S. Fe.  
*Gnathobleda violenta* (Stål, 1860c). Bs. As., Cha., Cs., E. R., Mnes., S. Fe.  
*Narvesus carolinensis* Stål, 1860. Bs. As., Cha.  
*Narvesus minor* Barber, 1930. Bs. As., Mnes., Nq., R. N., S. Fe.  
*Ocrioessa cornutululus* (Berg, 1879). Cha., Mnes.  
*Oncocephalus hirsutus* Giacchi, 1984. Mnes.  
*Oncocephalus maiusculus* Giacchi, 1984. Cm.  
*Oncocephalus validispinis* Reuter, 1882. Bs. As., Cba., Cha., E. R., S. E., S. Fe.  
*Pnirontis acuminata* Barber, 1929. Bs. As., Cha., Cs.  
*Pnirontis edentula* (Berg, 1879). Bs. As., Cs., Fo.  
*Pnirontis infirma* Stål, 1860. (Fig. 1L). Cha., Ju., S. E., S. Fe.  
*Pnirontis scorpionia* (Berg, 1879). Bs. As., Cba., Cha., Cs., E. R., S. Fe.  
*Pnirontis stali* Mayr, 1865. Bs. As., Cs., Mnes.  
*Pnirontis tabida* Stål, 1860. Cs.  
*Pygolampis pectoralis* (Say, 1832). Mnes.  
*Pygolampis spurca* Stål, 1860. Cm., Cs., Fo., Mnes., S. E.  
*Seridentus latissimus* Giacchi, 1998. Mnes.  
*Seridentus maculosus* Haviland, 1931. Mnes.  
*Stenopoda cana* Stål, 1859. Mnes., S. E.  
*Stenopoda lativentris* Giacchi, 1969. Mnes.  
*Stenopoda pallida* Giacchi, 1969. Mnes., R. N.  
*Stenopoda subinermis* Stål, 1859. Cha.  
*Stenopoda cinerea* Laporte, 1833. Cba., Cha., Cs., S. E.  
*Stenopoda guaranitica* Giacchi, 1969. Cba., Cha., Cs., E. R., Fo., Ju., Mnes., Mza., R. N., Sal., S. E., S. Fe., Tuc.  
*Stenopoda wygodzinskyi* Giacchi, 1969. Cs.  
**Subfamilia Triatominae**  
*Psamolestes coreodes* Bergroth, 1911. Cba., Cha., Cm., Cs., Fo., Ju., L. R., Mza., Sal., S. E., S. Fe., Tuc.  
*Panstrongylus geniculatus* (Latreille, 1811). Cha., Cs., E. R., Fo., Mnes., S. E., S. Fe.  
*Panstrongylus guentheri* Berg, 1879. Bs. As., Cba., Cha., Chu., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Nq., R. N., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Panstrongylus megistus* (Burmeister, 1835). Cha., Cs., Fo., Ju., Mnes., Sal.  
*Panstrongylus rufotuberculatus* (Champion, 1898). Ju.  
*Triatoma breyeri* Del Ponte, 1929. Cba., Cm., L. R., S. E.  
*Triatoma circummaculata* (Stål, 1859). Bs. As., Cba., S. J., S. L.  
*Triatoma delponte* Romaña & Abalos, 1947. Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., Fo., Ju., L. P., L. R., Mza., Sal., S. E., S. Fe. Tuc.  
*Triatoma eratyrisiformis* Del Ponte, 1929. Cba., Chu., Cm., L. P., L. R., Mza., Nq., R. N., Sal., S. J., S. L., Tuc.  
*Triatoma gallardo* Carpintero, 1990. Cba., Cha., Cm., E. R., Fo., Ju., L. R., Mza., Sal., S. E., S. Fe., S. J., Tuc.  
*Triatoma guasayana* Wygodzinsky & Abalos, 1949. Bs. As., Cba., Cha., Cm., Ju., L. P., L. R., Mza., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Triatoma infestans* (Klug, 1834) (Fig. 1M). Bs. As., Cba., Cha., Chu., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Nq., R. N., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Triatoma limai* Del Ponte, 1929. Cba., S. L.  
*Triatoma patagonica* Del Ponte, 1929. Bs. As., Cba., Chu., Cm., Cs., E. R., L. P., L. R., Mza., Nq., R. N., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L.  
*Triatoma platensis* Neiva, 1913. Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mza., Nq., R. N., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
*Triatoma rosai* Alevi *et al.*, 2020. Cs.  
*Triatoma rubrofasciata* (De Geer, 1773). Bs. As., Cs., E. R., Mnes.  
*Triatoma rubrovaria* (Blanchard, 1843). Bs. As., Cba., Cs., E. R., L. R., Mnes.  
*Triatoma sanguisuga* (Leconte, 1855). Mnes.  
*Triatoma sordida* (Stål, 1859). Bs. As., Cba., Cha., Cm., Cs., E. R., Fo., Ju., L. P., L. R., Mnes., Mza., Nq., Sal., S. E., S. Fe., S. J., S. L., Tuc.  
**Subfamilia Vesciinae**  
*Pessoaia argentina* Wygodzinsky, 1943 (Fig. 1N). Cba., Cha., L. R., S. E.  
*Vescia penningtoni* Drake, 1943. Mnes., Sal., S. E.

**Foto de portada:** *Phymata fortificata* (Phymatinae).