

## TACHINIDAE



\***Pablo Ricardo MULIERI**

\*\***María Cecilia GRAMAJO**

\***Diana Marcela TORRES-DOMÍNGUEZ**

Consejo Nacional de Investigaciones Científicas y Técnicas, Buenos Aires, Argentina - Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia" (MACN), Av. Ángel Gallardo 470, C1405DJR Buenos Aires, Argentina.

*mulierii@yahoo.com*

*dianamarcela24@gmail.com*

Fundación Miguel Lillo, Miguel Lillo 251, 4000 San Miguel de Tucumán, Tucumán, Argentina.  
*mcgramajo@lillo.org.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.gov.ar*

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

*juanmorrone2001@yahoo.com.mx*

## Resumen

Las Tachinidae constituyen una familia de moscas extremadamente diversa perteneciente al infraorden Calyptratae, que poseen más de 8500 especies. Se destacan por presentar una variación morfológica, de quetotaxia y de coloración notable. La clasificación actual reconoce cuatro subfamilias: Exoristinae, Tachininae, Dexiinae y Phasiinae. La exitosa radiación evolutiva de los taquinidos está estrechamente ligada con su condición de endoparasitoides que utilizan otros artrópodos como huéspedes, principalmente otros insectos holometábolos. Los taquinidos se denominan específicamente como parasitoides de tipo koinobiontes, donde la hembra no mata ni paraliza al huésped, sino que deposita los huevos sobre su tegumento o en las cercanías, y las larvas se desarrollan dentro del huésped, mándolo. Estas características confieren a las Tachinidae una gran importancia como reguladores poblacionales de huéspedes fitófagos que en muchos casos constituyen plagas agrícolas, siendo utilizados en aplicaciones de control biológico. La fauna argentina incluye 346 especies y unos 159 géneros, aunque la magnitud de este valor subestima la riqueza real de la familia, resultando necesario profundizar el conocimiento sobre estas moscas.

## Abstract

Tachinidae are an extremely diverse family of flies belonging to the infraorder Calyptratae, with more than 8,500 species. They stand out for having a remarkable variation in morphology, chaetotaxy and coloration. The current classification recognizes four subfamilies: Exoristinae, Tachininae, Dexiinae and Phasiinae. The successful evolutionary radiation of tachinids is closely linked to their status as endoparasitoids that exploit other arthropods as hosts, mainly other holometabolous insects. Tachinids are specifically koinobiont-like parasitoids, where the female does not kill or paralyze the host but lays eggs on or near its integument, and larvae develop within the host, killing it. These characteristics contribute to the Tachinidae great importance as population regulators of phytophagous hosts that in many cases constitute agricultural pests, being used in biological control applications. The Argentinean fauna includes 346 species belonging to 159 genera, although the magnitude of this value underestimates the real richness of the family, making it necessary to increase knowledge on these flies.

## Introducción

Las Tachinidae constituyen una familia de moscas extremadamente diversa, perteneciente al infraorden Calyptratae, que poseen más de 8500 especies a nivel mundial (O'Hara *et al.*, 2020). Se trata de moscas que están presentes en todos los continentes y las grandes islas, con excepción de la Antártida, habitando una amplia variedad de ambientes terrestres. De acuerdo con el número de especies, hoy se la ubican en segundo lugar, detrás de Tipulidae, entre las mayores familias de Diptera, aunque su diversidad real se estima que es mucho mayor. Algunos autores sugieren que el

doble de especies sería una estimación conservadora (Toma, 2012; O'Hara, 2013).

Forman parte de la superfamilia Oestroidea junto con Calliphoridae, Sarcophagidae, Oestridae y otras familias menores (Mesembrinellidae, Mystacinobiidae, Polleniidae, Rhiniidae, Rhinophoridae y Ulurumiidae). Los taquinidos se destacan por presentar una variación morfológica notable, con especies que van de tamaño diminuto (2 mm) hasta moscas muy robustas, que superan los 2 cm (Figs. 1-24). Existen taquinidos que presentan una vívida coloración amarilla, naranja o rojiza, también los hay enteramente negros o con brillantes colores metalizados. Otros están cubiertos densamente con pruinosidad y en algunos casos son fácilmente confundidos con Sarcophagidae. Esta variabilidad también se observa en rasgos morfológicos externos, como la venación alar, desarrollo de la proboscis y conformación general del cuerpo de los adultos. Existen moscas delgadas con el abdomen alargado semejantes a avispas, otras robustas y gruesas similares a abejorros, o con distinta profusión en su quetotaxia incluyendo un rango amplio de setas, que van desde delgadas o de tamaño habitual, a otras muy robustas y rígidas, semejantes a espinas.

El esquema clasificatorio adquirió cierta estabilidad a nivel de subfamilia, subdividiéndose en las siguientes ordenadas de acuerdo con su riqueza: Exoristinae, Tachininae, Dexiinae y Phasiinae. La fauna de América del Sur está particularmente subestimada y posiblemente su diversidad sea mucho más amplia que la conocida actualmente, que supera apenas las 3000 especies. Puede argumentarse que Tachinidae sea tal vez la familia más desafiante para el estudio taxonómico. El gran número de especies, la desproporcionada cantidad de géneros (muchos monotípicos) y su ubicación "alta" en el árbol filogenético de Diptera ha provocado que reciban un tratamiento relativamente pobre en aquellos estudios que describen los patrones e historia evolutiva de estos insectos (O'Hara, 2013). Esta situación procura ser revertida en los últimos años, ya que se vienen realizando esfuerzos por medio de tratamientos morfológicos y moleculares nuevos que avanzan hacia la comprensión de las relaciones filogenéticas.

El descubrimiento y descripción de la fauna del Nuevo Mundo comenzaron con los aportes de naturalistas europeos del siglo XIX en abordajes generales sobre la fauna americana, incluyendo especies recolectadas en la Argentina. Entre estos se puede nombrar a C. R. W. Wiedemann, J. B. Robineau-Desvoidy, I. R. Schiner, C. G. Thompson, P. J. M. Macquart, J. M. F. Bigot, F. Walker, F. M. Brauer, E. Giglio-Tos y F. M. van der Wulp. Durante este período, algo caótico por la proliferación de descripciones y la labor paralela de distintos autores, conviven para los dípteros superiores y para Tachinidae en particular, distintas clasificaciones. Sin embargo, ya bien avanzado el siglo XIX comienza a establecerse una estandarización de la nomenclatura de la quetotaxia que se iría refinando y estableciendo como el criterio más acorde para clasificación de las moscas con profusión de setas como es el caso de Tachinidae. Para una historia de la clasificación pormenorizada se puede consultar O'Hara (2013).

Hacia el final del siglo XIX, el estudio de la fauna del Nuevo Mundo pasa mayormente a manos de autores estadou-

nidenses. Se destaca la labor de Charles H.C. Townsend (1863-1944), aparecida en numerosísimas publicaciones y sintetizada hacia el final de su vida en los 12 volúmenes del *Manual of Myiology* (1934-1942). Townsend abordó y clasificó la fauna de moscas a nivel mundial. El sistema clasificatorio aplicado por Townsend (que es arduo, actualmente en desuso y está basado en un sinnúmero de géneros monotípicos) sentó en su momento las bases que los taxónomos sudamericanos habrían de utilizar, o bien como el escollo a superar, para avanzar en sus investigaciones. Como señalan O'Hara *et al.* (2021), un aporte alternativo al tratamiento taxonómico propuesto por Townsend fue lo realizado por John Merton Aldrich (1866-1934). En efecto, el primer estudio que aborda específicamente la fauna de taquinidos de nuestro país es un trabajo monográfico de Aldrich (1934) sobre taquinidos de la Patagonia. En una perspectiva histórica, esta monografía y los criterios adoptados por Aldrich facilitarían notablemente el abor-daje de la fauna del extremo austral sudamericano.

Durante el siglo XX se produce un avance notable en la descripción de especies por entomólogos locales, especialmente de Brasil y la Argentina. Este corpus taxonómico se sintetizó en el catálogo de Guimarães (1971) para la fauna al sur de los Estados Unidos. Este trabajo divide a las Tachinidae en seis subfamilias (Dexiinae, Goniinae, Phasiinae, Proseninae y Tachininae; más la inclusión de Melanophorinae que actualmente forma parte de Rhinophoridae) y cataloga 2864 especies en 944 géneros en un esfuerzo, aún incompleto, por ordenar el legado clasificatorio de Townsend.

El catálogo de la fauna paleártica de Herting (1984) ha sido particularmente notable, ya que resumió el estado del conocimiento existente después de un largo período de cambio, proveyendo de relativa estabilidad al estudio de la familia por proponer la clasificación en subfamilias que se sigue aplicando actualmente. Existen trabajos que incluyen claves genéricas de Tachinidae aparecidas en sendos manuales para la fauna neártica (Wood, 1987) y de América Central (Wood & Zumbado, 2010).

Toma (2012) indica correctamente que el problema para la identificación de los taxones neotropicales reside en la inexistencia de una clave única para géneros. Por este motivo la tarea taxonómica implica la utilización de la información existente en diversas claves, para alcanzar una aproximación razonable en las identificaciones. Actualmente se encuentra en proceso de publicación el Manual de Diptera de América del Sur que contendrá un capítulo referido a Tachinidae y que representará un avance sustancial para el estudio de esta familia. Por otra parte, hoy en día se encuentran disponibles compilaciones actualizadas, de gran valor para los estudios taxonómicos, como son el listado mundial de Tachinidae, que se actualiza con regularidad (O'Hara *et al.*, 2020). Existe además un portal online con información general de la familia bajo el título de *Homepage for Tachinidae Resources* (<http://www.nadsdiptera.org/Tach/home.html>), a través del cual publica un boletín (*The Tachinid Times*) referido exclusivamente a la divulgación de los avances concretados en torno a la familia.

Todas las Tachinidae comparten características morfológicas observadas en adultos y larvas, y poseen rasgos de su

biología que las agrupan de manera consistente. La monofilia de la familia se encuentra soportada por ser endoparásitos de insectos (también con reportes en quilópodos, escorpiones y arañas), modificaciones del aparato bucal del primer estadio larval (labro fuertemente desarrollado) y presencia del subescutelo bien desarrollado y convexo en los adultos (Wood, 1987; Pape, 1992). Sin embargo, aunque constituye una familia de fácil reconocimiento taxonómico y en la mayoría de los estudios es recuperada como monofilética, no existe un sistema de clasificación consistente (Wood, 1987; Stireman *et al.*, 2006, 2019). Esto se debe en gran parte al desarrollo histórico de su estudio taxonómico en el que se han empleado sistemas clasificatorios diferentes.

La clasificación actual reconoce las subfamilias Exoristinae, Tachininae, Dexiinae y Phasiinae. Este esquema básico fue presentado por Herting (1984) para la región Paleártica y se ha venido empleando con modificaciones en todo el mundo (Stireman *et al.*, 2019). Los cambios más significativos fueron la transferencia de Epigrimyini y Eutherini de Phasiinae a Dexiinae, y la transferencia de Imitomyiini, antes como una tribu de afinidad incierta (Blaschke *et al.*, 2018) a la subfamilia Dexiinae (O'Hara *et al.*, 2020). A nivel de subfamilias, solo Dexiinae (excluyendo Eutherini) con un falo articulado, una conexión dorsal membranosa como una bisagra entre el basi y distifalo (Cerretti *et al.*, 2014) y Phasiinae con la placa medial alargada del hipandrio (Blaschke *et al.*, 2018) presentan sinapomorfías claras. Las demás subfamilias están definidas por combinaciones de varios caracteres, casi siempre con muchas excepciones (Stireman *et al.*, 2019), poniendo en duda su condición de grupos monofiléticos.

A nivel tribal la clasificación en Tachinidae ha variado continuamente y aún no se logra un consenso. Algunas tribus son morfológicamente homogéneas y distintivas como Siphonini (hembras con solo dos espermatecas, machos con porción anterior del pregonito membranosa; proboscis doblemente geniculada y más larga que la longitud del cuerpo), Exoristini (curva de vena M formando ángulo recto y cercos del macho fusionados en syncerco con ápice puntiagudo) y Cyliandromyiini (con "piercers" en décimo esternito, puente postmetacoxal muy desarrollado, completamente esclerotizado y generalmente con estrías transversales) (Herting, 1957; Cantrell, 1988; Cerretti, 2014; Blaschke *et al.*, 2018). Otras tribus, como Blondeliini, Eryciini y Voriini, contienen una amplia diversidad de formas, que tienden a superponerse con otros grupos, por lo que su monofilia es cuestionable (O'Hara, 2013; Cerretti *et al.*, 2014). Esto da como resultado que las relaciones intertribales y las principales transiciones morfológicas y ecológicas entre ellas continúen siendo poco conocidas (O'Hara, 2013).

Cerretti *et al.* (2014) realizaron un notable esfuerzo por aportar información a la reconstrucción de las relaciones filogenéticas a partir de evidencia morfológica detallada de estructuras del huevo, larvas y adultos (135 caracteres morfológicos) y con gran representación a nivel generico y tribal, incluyendo 180 géneros, 492 especies de todas las subfamilias actuales. En dicho estudio Tachinidae se recuperaron como un grupo monofilético, en el que se distinguen dos clados: Dexiinae + Phasiinae y Tachininae

+ Exoristinae, siendo solo Exoristinae y Phasiinae grupos monofiléticos.

Los estudios moleculares aplicados a los taquinidos son relativamente recientes. Inicialmente se buscó reconstruir las relaciones filogenéticas al interior de la subfamilia Exoristinae. Stireman (2002a) a partir de 58 unidades taxonómicas operacionales y empleando dos genes, EF1 $\alpha$  y 28S rDNA, recuperó a Tachinidae y las tribus Blondeliini, Winthemiini y Exoristini como grupos monofiléticos y como resultado destacado a las tribus Goniini y Eryciini conformaban un clado. Por otra parte, Tachi & Shima (2010), empleando cuatro genes (16S, 18S, 28S y blanco rADN) y un muestreo de 68 especies, recuperaron a las Tachinidae como grupo monofilético, hermano de Sarcophagidae. Las relaciones tribales dentro de Exoristinae fueron similares al estudio de Stireman (2002a), con la particularidad que se recuperó a Goniini como grupo monofilético. Recientemente, Stireman *et al.* (2019) incluyeron 359 géneros y 504 taxones terminales, considerando cuatro genes nucleares (28S, CAD, MAC, MCS). Allí recuperaron cada una de las subfamilias y varias tribus actualmente reconocidas, con excepciones particulares en las Dexiinae y Tachininae, proporcionando un marco más amplio para la comprensión de sus relaciones evolutivas, mencionando varios linajes que presentan eventos de diversificación rápidos como Dexiinae, la sección basal de Tachininae y Blondeliini (y su posible relación con sus huéspedes). Un abordaje filogenómico reciente, utilizando elementos ultraconservados (UCEs) codificantes para proteínas, incluyó 11 especies de las cuatro subfamilias, y se recuperó a Tachinidae como grupo monofilético y a Phasiinae + Dexiinae como grupo hermano de Exoristinae + Tachininae (Buenaventura *et al.* 2020). Estos resultados coinciden con los estudios de Cerretti *et al.* (2014), Winkler *et al.* (2015) y Stireman *et al.* (2019). Existe aún mucho por resolver en cuanto a las relaciones basales de Tachinidae (Cerretti *et al.*, 2014, Stireman *et al.*, 2019; O'Hara *et al.*, 2020) y en algunos casos se sugiere que tribus actuales como Macquartiini + Myophasiini y Palpostomatini + Imitomyiini pueden constituir nuevas subfamilias (Stireman *et al.*, 2019), lo cual plantea que las acciones sobre la clasificación de Tachinidae distan de haber alcanzado una estabilidad.

El grupo hermano de la familia es controversial. Rhinophoridae (Wood, 1987, McAlpine, 1989), Sarcophagidae (Pape, 1992, Rognes, 1997) o el clado *Rhyncomya* (Rhiniidae) + Rhinophoridae (Cerretti *et al.*, 2014) han sido postulados en distintos análisis morfológicos; mientras que la evidencia molecular indicó a Sarcophagidae (Tachi & Shima, 2010), Calliphoridae-Mesembrinellinae (Wiegmann *et al.*, 2011) y Mesembrinellidae (Marinho *et al.*, 2012, Junqueira *et al.*, 2016). En estudios filogenómicos recientes Buenaventura *et al.* (2020) recuperaron a Polleniidae (*Pollenia rudis*) como grupo hermano de los taquinidos, coincidiendo con otros estudios moleculares (Kutty *et al.*, 2010, 2019, Singh & Wells, 2013, Winkler *et al.*, 2015; Cerretti *et al.*, 2019; Stireman *et al.*, 2019).

Teniendo en cuenta las reconstrucciones evolutivas realizadas por Stireman *et al.* (2019) se apoya la hipótesis que el huésped ancestral de las Tachinidae fue probablemente un escarabajo, y el cambio a lepidópteros como huéspedes pudo haber contribuido a la diversificación de

la familia. Actualmente, Stireman *et al.* (2021) mencionan que no solo se debe a este cambio hacia las larvas de Lepidoptera o hacia larvas de insectos holometábolos explican la diversidad existente de Tachinidae. Sumado al tipo de huésped se deben considerar factores tales como las estrategias de oviposición, la geografía y otros conjuntos de rasgos intrínsecos y extrínsecos (ambientales), que pueden estar interactuando, como los promotores de la explosiva diversificación de estas moscas.

El panorama actual muestra que, aunque se ha avanzado mucho en el uso de diferentes tipos de evidencia (morfológica y molecular), las relaciones evolutivas entre varios de los grupos siguen siendo conflictivas. Se requiere de un esfuerzo mayor en cuanto a la representación de taxones, así como de un incremento en la complementariedad del conjunto de datos. Para esto último, la profundización en la búsqueda de sinapomorfias morfológicas de determinados grupos a partir de la información molecular ya disponible es un camino que resulta fundamental para la resolución filogenética de la familia.

Los adultos se pueden encontrar en casi todos los hábitats, en la hojarasca, troncos de árboles, flores, sobre rocas o en el suelo. Son diurnos o crepusculares y extremadamente activos, aunque algunas especies de gran tamaño tienen un vuelo lento y pesado similar al de los abejorros. Sobre el comportamiento de alimentación de los adultos se conoce poco. Algunos grupos son muy frecuentes en flores y pueden desarrollar un papel importante como polinizadores, aunque su relevancia efectiva ha sido pocas veces evaluada en profundidad o de manera específica (ver Glinos *et al.*, 2019). Lo mismo puede afirmarse sobre la utilización general que hacen de los recursos tróficos como néctar, sales, exudados de hojas u otras fuentes potenciales de proteínas (por ejemplo, polen), así como de su comportamiento y patrones de dispersión. Un comportamiento destacado es la disposición agregada en el espacio, en el que los machos se disponen en puntos específicos para competir y acceder a cópulas. Esto puede ocurrir sobre troncos o ramas en árboles aislados. Es notable cuando estas agregaciones espaciales ocurren en cimas de colinas u elevaciones del terreno denominadas “hilltopping”, donde los machos aguardan por los individuos del sexo opuesto.

Resulta claro que la exitosa radiación evolutiva de los taquinidos está estrechamente ligada al nicho que ocupan, es decir por su condición de endoparasitoides que utilizan otros artrópodos como huéspedes. En total se conocen unos 15 órdenes distintos de artrópodos atacados (Arnaud, 1978; Stireman *et al.*, 2006). Sin embargo, la gran mayoría de los huéspedes son larvas de otros insectos holometábolos (Lepidoptera, Coleoptera y Hymenoptera del suborden Symphyta), u otros insectos adultos (en especial Hemiptera y Coleoptera). Por estas características y por ser enemigos naturales de insectos mayoritariamente fitófagos es que los taquinidos cumplen un papel regulatorio primordial sobre sus poblaciones tanto en ambientes naturales como en cultivos y otros ambientes generados por el hombre. Esta acción tiene un efecto secundario al regular indirectamente el consumo y daño sobre la vegetación por parte de los insectos fitófagos.

## Importancia sanitaria o agroeconómica

Las Tachinidae son eficientes reguladoras poblacionales de huéspedes que constituyen plagas agrícolas. Algunos estudios indican prevalencias de parasitismo altas, siendo a veces superior a la hallada en microhimenópteros, considerados los controladores biológicos por excelencia (Grenier, 1988; Stireman & Singer, 2003; Stireman *et al.*, 2017). Durante el siglo XX se destacan, por ejemplo, las operaciones de control sobre las plagas de la caña de azúcar realizadas en América del Norte y áreas tropicales de América del Sur. Uno de estos intentos involucró la importación de *Billaea claripalpis* (van der Wulp) desde la Argentina y Perú (Jaynes, 1933; Clausen, 1956). Otro ejemplo de taquinidos exportados desde la Argentina hacia los Estados Unidos es *Chetogena littoralis* Blanchard, utilizada como controlador del gorgojo *Listroderes obliquus* Klug (Coleoptera: Curculionidae) en hortalizas (Parke *et al.*, 1950).

A nivel local se han estudiado los efectos de *Trichopoda pennipes* (= *T. giacomelli*) como controladora de la “chinche verde” *Nezara viridula* (Liljeström, 1991, 1992) (Hemiptera: Pentatomidae), que dieron como resultado su evaluación de cuarentena en 1994 y aprobación para su liberación en Australia en 1996 (Sands & Coombs, 1999; Coombs & Sands, 2000). Se destaca la necesidad de ampliar el conocimiento sobre el rango de huéspedes y ciclo biológico de las especies.

## Aspectos biológicos fundamentales

Los taquinidos sufren fuertes presiones selectivas para encontrar y parasitar exitosamente a un huésped. Esto tiene como resultante diversidad en sus estrategias de parasitismo y en el rango de huéspedes que pueden tener que va desde especialistas, hasta especies polífagas con un amplio espectro de huéspedes que puede abarcar incluso especies de distintos órdenes.

Los taquinidos carecen de un ovipositor desarrollado (como el que portan, por ejemplo, los himenópteros). Por lo tanto, con la excepción de unos pocos grupos en los que las estructuras perforantes han evolucionado a partir de esternitos modificados (presente en Phasiinae o muchas Blondeliini), deben depositar sus huevos externamente sobre el tegumento del huésped o cerca del mismo, y las larvas recién eclosionadas deben penetrar en éste. Son específicamente parasitoides koinobiontes, es decir, la mosca no mata ni paraliza al huésped al depositar su progenie, sino que permite que continúe alimentándose y creciendo mientras se desarrollan dentro de él sus larvas. Posteriormente es el desarrollo de las larvas lo que termina por matar al huésped. Algunos son endoparasitoides solitarios. Otras especies, especialmente las que parasitan huéspedes más grandes, pueden hospedar a más de una larva, no son agresivas entre sí y numerosos individuos pueden convertirse en adultos. El multiparasitismo también puede resultar en que más de una especie parasite exitosamente un mismo huésped.

Las larvas de lepidópteros son los principales huéspedes de las dos subfamilias de taquinidos más diversas, Exo-

ristinae y Tachininae, y también son parasitadas algunas especies de Dexiinae. La subfamilia más pequeña, Phasiinae, ataca casi exclusivamente Heteroptera. Sin embargo, en el caso de muchas especies se desconocen los huéspedes. Por su parte, las larvas y adultos de coleópteros de unas 20 familias son atacados por un pequeño número de especies de Exoristinae y Tachininae y por la gran mayoría de especies en Dexiinae. Las larvas de Scarabaeidae son parasitadas por casi todos los miembros de las tribus Dexiini y Rutillini (estos últimos no presentes en América del Sur). Debido a que los taquínidos atacan generalmente etapas activas de la vida de sus huéspedes y a que dada su condición de koinobiontes no poseen venenos paralíticos para someterlos, las defensas comportamentales y morfológicas de los huéspedes pueden presentar barreras para la oviposición. Estas características, sumadas al espectro amplio de huéspedes, que involucran insectos con ciclos de vida muy diversos, favorecieron una proliferación de estrategias y comportamientos de búsqueda y ataque. La hembra adulta juega un papel fundamental en la búsqueda del huésped y la selección del sitio de oviposición. Entre las estrategias conocidas se incluye la oviposición de huevos no incubados que se realiza directamente sobre el huésped; maduran un tiempo sobre la superficie del huésped, eclosionan y penetran las larvas. Otra forma involucra la producción de larvas de tipo "planidial" que localizan al huésped activamente. Existen otras estrategias de comportamientos sofisticados como la presencia de huevos microtipicos diminutos (*microtype*) que se depositan en gran número sobre la planta donde el huésped se está alimentando, cuya eclosión se produce en el tracto digestivo al ser ingeridos. En otros casos, se trata de huevos membranosos que eclosionan inmediatamente después de ser colocados sobre el huésped o en las cercanías de éste (O'Hara, 1985; Wood, 1987).

Originalmente se consideró que la condición ovípara era primitiva y se encontraba en Exoristini y Winthemiini, algunas Blondeliini y Eryciini (todas Exoristinae) y en prácticamente todas las Phasiinae. La condición ovolarvípara está presente en el resto de las Exoristinae y en todas las Dexiinae y Tachininae (Stireman *et al.*, 2006). Estudios filogenéticos recientes señalan que la condición ovolarvípara (huevos preincubados) sería la ancestral, con múltiples reversiones a la oviparidad (huevos no incubados) (Stireman *et al.*, 2021). Si los huevos se ponen sobre o cerca de un huésped, o se inyectan en él, entonces el rango de huéspedes está determinado por la especificidad de la hembra y la capacidad de la larva para ingresar y desarrollarse en el huésped seleccionado. En algunos casos las hembras buscan un microhábitat en particular (por ejemplo, una especie de planta) y una vez en él atacarán a las diferentes especies huéspedes potenciales que allí se encuentren. La búsqueda de los huéspedes probablemente dependa inicialmente de señales olfativas y visuales, que guiarán a una hembra en busca del microhábitat o planta correctos y, subsecuentemente, permita hallar al insecto huésped (Stireman, 2002b). Posteriormente, durante la oviposición predominarían fundamentalmente los estímulos táctiles. Este método de localización del huésped seguramente es el más habitual entre estas moscas, sin embargo, existen otras especies que activan su oviposición en respuesta a los volátiles de la planta liberados en

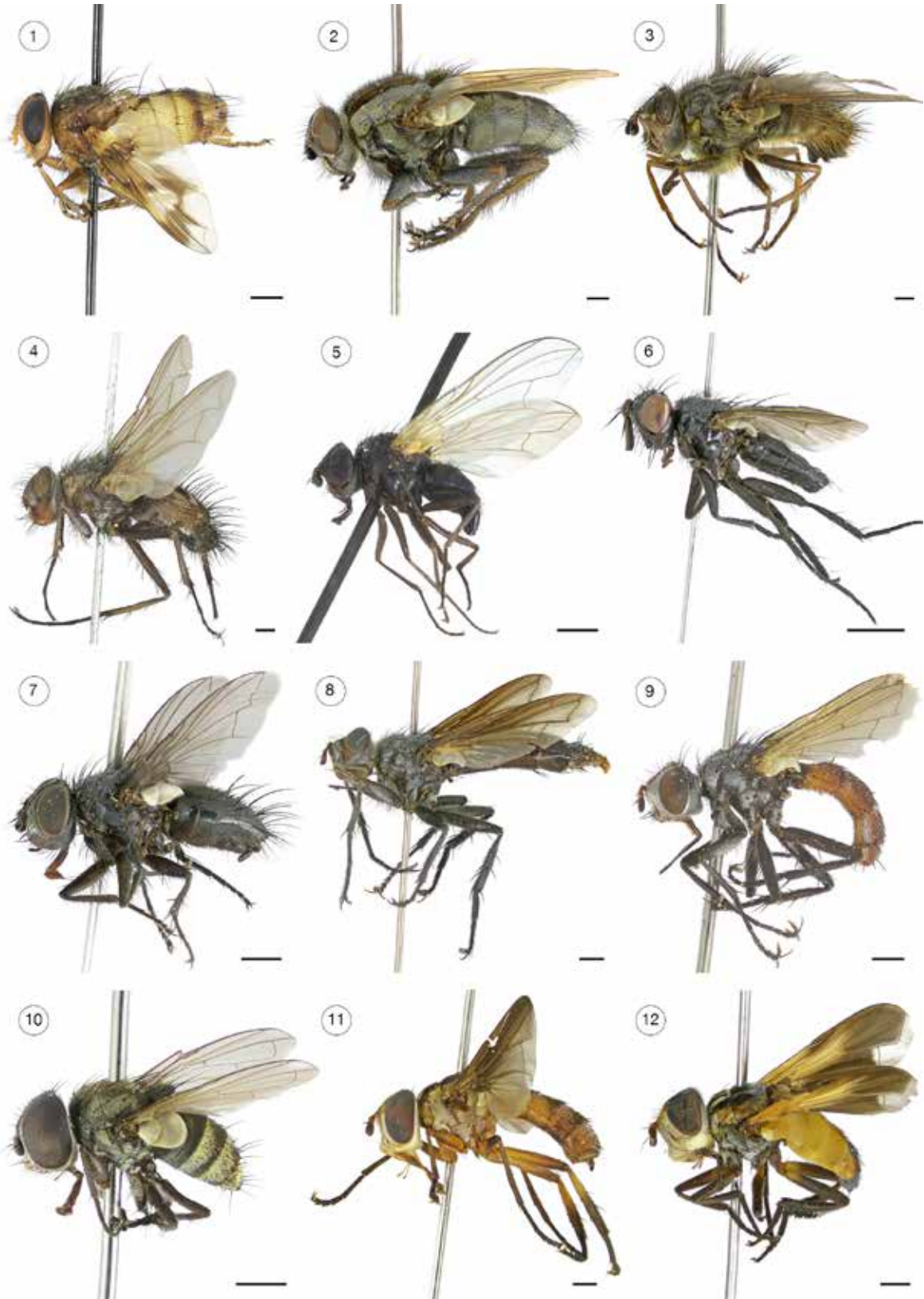
el sitio del daño por alimentación. Este caso es el de las especies de Goniini, que depositan sus huevos microtipicos sobre una planta en espera de ser ingeridos y así eclosionar. Otros taquínidos también oviponen en plantas u otros microhábitats específicos no necesariamente a la vista de un huésped, y es el primer estadio larval el que localiza activamente o espera el paso de un huésped para abordarlo. Otro ejemplo notable es el de la tribu Ormiini, especializada en atacar Orthoptera, cuya búsqueda por parte de la hembra se orienta mediante los estímulos auditivos que produce el comportamiento sexual de estridulación de sus huéspedes (Cade, 1975; Walker, 1993). Algunas especies parasitan escarabajos adultos, oviponiendo cerca de las aberturas naturales como boca, ano y espiráculos. Las hembras de Dexiini oviponen directamente en el suelo, dejando la tarea de encontrar las larvas de escarabajo a sus propias larvas de primer estadio.

Una vez desarrolladas las larvas, muchas especies emergen de la etapa de pupa de sus huéspedes. No se conocen especies que ataquen directamente a pupas o huevos de sus huéspedes. El desarrollo de las larvas se completa generalmente en una a tres semanas, aunque algunos taquínidos presentan períodos de diapausa en el huésped, prolongando su desarrollo durante varios meses. También, dependiendo la especie, las larvas pueden empupar dentro del huésped muerto o dejar los restos del mismo para empupar en el suelo (Stireman *et al.*, 2006).

## Clave para la identificación de los géneros de Tachinidae de la Argentina

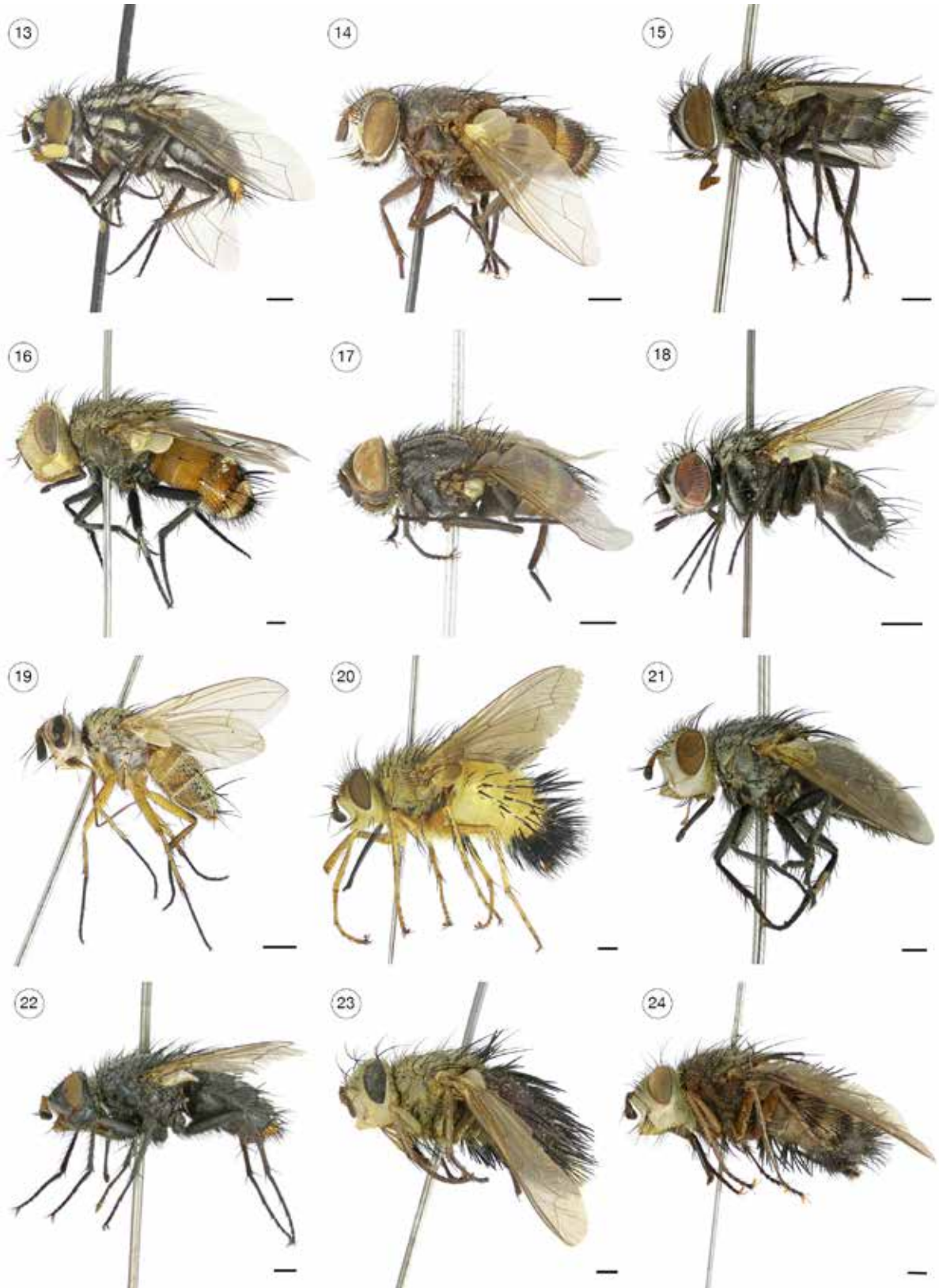
La clave sigue el esquema de Wood & Zumbado (2010) para los géneros de América Central, incluyéndose los géneros presentes en el país. Se incluyen 22 géneros no reportados para la Argentina (marcados con un asterisco), pero que se han encontrado en material del MACN o que por distribución probablemente se puedan encontrar en el país (por ejemplo, géneros presentes en Chile, Brasil o Paraguay). Se excluyen *Andesimyia*, *Ceratometopa*, *Deloblepharis*, *Euanisia*, *Euthyprosopiella*, *Gonistylum*, *Iconofrontina*, *Lygaomyia*, *Metamyiophasia*, *Myiophasiomima*, *Plesiodesilla*, *Protonotodytes* y *Thysanopsis*, por no haber podido revisarse material identificado de los mismos. Se deja afuera de esta clave a *Phorocera* tal cual es tratado por Aldrich (1974), por reunir especies de Exoristinae pertenecientes a tribus distintas (O'Hara *et al.*, 2021). Para la nomenclatura de quetotaxia y terminología morfológica general utilizada se recomienda el trabajo de Cerretti *et al.* (2012) (<http://www.tachinidae.eu/definition/definition.htm>).

- 1- Tres setas supraalares postsuturales fuertes, primera al menos tan larga y fuerte como la primera seta dorsocentral postsutural (Fig. 57) (*Hyadesimyia*, sin dorsocentrales para comparar, corre para ambas opciones, Fig. 30)...2  
-Una (Fig. 59) a cinco setas supraalares postsuturales; si son tres, entonces primera más corta y generalmente más fina que primera seta dorsocentral postsutural (Fig. 58).....67
- 2- Prosterno desnudo (Fig. 54); coxa posterior setosa, con grupo de setas cortas en borde posterolateral,



**Figs. 1-12.** Taquinidos de la Argentina. DEXIINAE 1. *Euoestrophasia aperta* Aldrich, 1934; 2. *Hyadesimyia clausa* Bigot, 1888; 3. *Pelycops darwini* Aldrich, 1934; 4. *Ptilodexia* sp., 5. *Xanthobasis unicolor* Aldrich, 1934; 6. *Aldrichiopa coracella* (Aldrich, 1934); 7. *Prosopochaeta anomala* Aldrich, 1934. PHASIINAE: 8. *Cylindromyia atra* (von Röder, 1885); 9. *Cylindromyia* sp., 10. *Strongygaster brasiliensis* (Townsend, 1929); 11. *Dallasimyia bosqi* Blanchard, 1944; 12. *Trichopoda pennipes* (Fabricius, 1781). (Barra de escala: 1 mm).





**Figs. 13-24.** Taquípidos de la Argentina. EXORISTINAE: 13. *Araucosimus orfilanus* Cortés, 1979; 14. *Lespesia protoginoi* (Blanchard, 1966); 15. *Nepocarcelia palustrae* (Brèthes, 1908); 16. *Gonia lineata* Macquart, 1851; 17. *Winthemia patagonica* (Blanchard, 1963); TACHININAE: 18. *Spathipalpus philippii* Rondani, 1863; 19. *Siphona* sp.; 20. *Adejeania brasiliensis* (Robineau-Desvoidy, 1830); 21. *Archytas incertus* (Macquart, 1851); 22. *Dolichostoma puntarenensis* (Townsend, 1928); 23. *Jurinella koehleri* (Blanchard, 1941); 24. *Rachopalpus tucumanus* Blanchard, 1941. (Barra de escala: 1 mm).

- estas setas a menudo se extienden a lo largo de todo el margen coxal (pilosidad del primer segmento abdominal, de perfil, puede parecer de la coxa) (Fig. 82), excepto en Dexiinae en donde todo el margen coxal es desnudo (Fig. 81); primer flagelómero reniforme (Figs. 20, 23, 24, 51-53); setas verticales internas cruzadas a media longitud.....
- ...DEXIINI (DEXIINAE), TACHININI (TACHININAE).....3
- Prosterno setoso (Fig. 55); margen posterior de coxa posterior desnudo (Fig. 81), excepto en algunos géneros en que hay de uno a tres pelos negros erectos cerca del borde posteromedial de la coxa (Fig. 83); primer flagelómero de lados paralelos (Figs. 36, 38); setas verticales internas más o menos paralelas.....
- ...WINTHEMINI, GONIINI, ERYCIINI (EXORISTINAE).....31
- 3- Parafacia con setas aisladas o con hilera corta; estas setas son distintivamente más largas y robustas que la pilosidad circundante y situadas cerca del margen inferior del ojo.....4
- Parafacia únicamente con pilosidad o desnuda.....16
- 4- Palpos presentes, no completamente desarrollados, cortos o no ensanchados apicalmente.....5
- Palpos ausentes (a veces representados por un pequeño bulbo setoso).....8
- 5- Parafacia en región inferior con una sola seta desarrollada.....*Pyrrhotachina*
- Parafacia en región inferior con dos setas desarrolladas, o más de dos formando corta hilera.....6
- 6- Tergitos abdominales 3 y 4 con setas disciales.....*Chaetopalpus*
- Tergitos abdominales 3 y 4 sin setas disciales...7
- 7- Parafacia con hilera de varias setas que disminuyen su tamaño hacia región inferior; palpos filiformes y cortos.....*Steatosoma*
- Parafacia con dos setas diferenciadas en región inferior (a veces una o dos sétulas acompañantes adicionales); palpos filiformes generalmente largos.....*Peleteria*
- 8- Tergitos abdominales 3 y 4 con setas disciales (en *Edwinia* pueden ser poco notables).....9
- Tergitos abdominales 3 y 4 sin setas disciales...13
- 9- Proboscis alargada, más larga que altura de cabeza.....10
- Proboscis corta, más corta que altura de cabeza.....11
- 10- Epistoma normal, suavemente arqueado y solo ligeramente elevado entre vibrisas; proboscis sumamente alargada y aguzada, por lo menos 1.5 veces altura de cabeza; setas verticales internas paralelas.....*Acroceronia*\*
- Epistoma subnasuto, fuertemente proyectado entre vibrisas y tan largo como tercer segmento antenal; proboscis normal, no aguzada, y no más larga que altura de cabeza; setas verticales internas cruzadas.....*Epalpodes*
- 11- Tres setas dorsocentrales postsuturales; tergito abdominal 4 con par de setas disciales; coloración del abdomen amarilla con tergito 5 mayormente castaño oscuro.....*Zonoepalpus*
- Cuatro o más setas dorsocentrales postsuturales; tergito abdominal 4 con más de un par de setas disciales; coloración del abdomen no amarilla....12
- 12- Escuto con setas acrosticales 4+3 y dorsocentrales 5+4; abdomen rojo parduzco con franja longitudinal negra.....*Acuphroceroopsis*
- Escuto con setas acrosticales 2+3 y dorsocentrales 3+4; abdomen negro azulado brillante.....*Edwinia*
- 13- Vibrisas acompañadas de largas setas paravibrisales; parafacia mucho más ancha que postpedicelo.....*Vibrissomyia*
- Vibrisas solas o con alguna pilosidad corta a su alrededor; parafacia no más ancha que postpedicelo.....14
- 14- Parafacia generalmente con dos setas largas y robustas; setas frontales naciendo en dos filas...*Deopalpus*
- Parafacia generalmente con seta larga y robusta; setas frontales naciendo en una sola fila.....15
- 15- Tórax y abdomen delgados; especies grisáceas azuladas.....*Copecrypta*
- Tórax y abdomen anchos; especies amarillas, rojizas o negras.....*Trichophora*\*
- 16- Palpos desarrollados, clavados o filiformes...17
- Palpos ausentes o reducidos a tubérculos diminutos.....26
- 17- Palpos más largos que altura de cabeza, aplanados de lado a lado, de lados paralelos en perfil, más anchos que proboscis, extendiéndose más allá del margen facial inferior (Fig. 20).....18
- Palpos más cortos que altura de cabeza....19
- 18- Cuerpo negro, patas anaranjadas o amarillas.....
- .....*Eudejeania*
- Cuerpo y patas anaranjadas o amarillas (Fig. 20)..
- .....*Adejeania*
- 19- Palpos filiformes cortos, epistoma subnasuto.....
- .....*Echynopyrrhosia*
- Palpos normales, clavados.....20
- 20- Ojos cubiertos con pilosidad densa; tergitos abdominales 3 y 4 casi completamente cubiertos de setas disciales (Figs. 23, 93).....*Jurinella*
- Ojos aparentemente desnudos; tergito abdominal 3 generalmente con solo un par de setas mediales marginales.....21
- 21- Escuto sin setas acrosticales y dorsocentrales (Figs. 2, 30); vena M se une a vena  $R_{4+5}$  muy cerca del margen del ala (Fig. 30).....*Hyadesimyia*, en parte
- Escuto con setas acrosticales y dorsocentrales desarrolladas; vena M termina en margen del ala (Figs. 69-72).....22
- 22- Epistoma proyectado (Fig. 39).....23
- Epistoma no proyectado (Figs. 36, 37, 40)...24
- 23- Cresta subvibrisal sin setas; tergitos abdominales 3 y 4 con setas disciales mediales.....*Fabriciopsis*
- Cresta subvibrisal con setas, en ocasiones se continúan con setas del margen subcraneal (Fig. 21); tergitos abdominales 3 y 4 generalmente sin setas disciales mediales.....*Archytas*
- 24- Parafacia desnuda, o con escasas setas poco perceptibles (Fig. 51).....*Dasyuromyia*, en parte
- Parafacia setosa, con setas muy cortas y delgadas variables en cantidad y extensión (Figs. 52, 53).....25



- 25- Facia con una visible y prominente carena o quilla longitudinal que separa antenas en su base y se prolonga hasta borde del epistoma (Fig. 53)...*Morphodexia*, en parte  
-Facia sin carena longitudinal prominente, aunque algunas veces puede observarse esbozo o pliegue pero no es una carena sobresaliente (Fig. 51).....*Notodytes*, en parte
- 26- Ojos cubiertos con pilosidad densa, sincercos del macho en forma de cono, truncado apicalmente y aplanado dorsalmente.....*Cryptopalpus*  
-Ojos aparentemente desnudos; sincercos del macho no como el anterior.....27
- 27- Tergito abdominal 3 con solo un par de setas marginales mediales; líneas intersegmentales entre los tergitos abdominales débilmente impresas, en algunas zonas apenas perceptibles.....28  
-Tergito abdominal 3 con más de un par de setas marginales mediales; líneas segmentales fuertemente impresas y bien discernibles.....29
- 28- Abdomen amarillo contrastando con tergito 5 negro.....*Xanthozona*  
-Abdomen completamente amarillento o castaño claro, en ocasiones tergito 5 poco más oscuro hacia ápice pero nunca negro.....*Gymnommopsis*
- 29- Tergito abdominal 4 sin setas discales mediales (Fig. 24).....*Rachoepalpus*  
-Tergito abdominal 4 con setas discales mediales.....30
- 30- Proepisterno desnudo (Figs. 35-37).....*Ochroepalpus*  
-Proepisterno setoso (Fig. 76).....*Saundersiops/Epalpus*
- 31- Setas ocelares reclinadas o lateroclinadas (Figs. 13, 37).....32  
-Setas ocelares proclinadas (Figs. 41, 43, 45) o ausentes.....37
- 32- Vena M se une a la vena R<sub>4+5</sub> antes de margen del ala (Fig. 66).....*Coscaronia*  
-Vena M termina en margen del ala (Fig. 69) o se une a R<sub>4+5</sub> justo o muy cerca del margen (excepto en *Chaetocraniopsis chilensis*).....33
- 33- Cabeza dolicocefala, más ancha en epistoma que al nivel de inserción de antenas.....*Dolichocephalia\**  
-Cabeza normal, al nivel de antenas más ancha o de igual ancho que en epistoma.....34
- 34- Placa parafacial con hilera uniforme de cuatro o más setas adyacentes a fisura ptilinal, aisladas de resto de setas parafaciales más pequeñas (Figs. 16, 37); segundo arístomero usualmente diez veces más largo que ancho y generalmente más de la mitad o igual al largo del tercero (Fig. 37); macho con setas orbitales proclinadas.....*Gonia*  
-Placa parafacial con setas robustas cubriendo toda su superficie o, si las que están cerca de fisura ptilinal son más robustas, entonces se encuentran más distantes de fisura (la mitad de su largo) y no forman hilera uniforme; segundo arístomero usualmente menos de cinco veces más largo que ancho y generalmente menos de la mitad del largo respecto del tercero; macho sin setas orbitales proclinadas.....35
- 35- Cresta facial setosa en tercio o mitad basal; sintergito abdominal 1+2 con par de setas marginales mediales.....*Chaetocraniopsis*  
-Cresta facial sin setas, excepto en ángulo basal junto a vibrisas; sintergito abdominal 1+2 sin setas marginales mediales.....36
- 36- Setas apicales escutelares ausentes o piliformes (Fig. 13).....*Araucosimus*  
-Setas apicales escutelares fuertes, subrectas y espinosas.....*Chaetocnephalia*
- 37- Postpronoto con seta basal media desplazada antero-lateralmente, formando un triángulo casi en ángulo recto con setas basales externa e interna; seta basal media también surge lateral a línea entre setas basal externa y anterior externa (Fig. 73).....38  
-Postpronoto con seta basal media más o menos en línea con setas basales externa e interna (Fig. 74), o bien seta basal interna ausente (Fig. 75); si seta basal media aparentemente forma ángulo con basal externa e interna, este ángulo es al menos de 160°; seta basal media alineada entre basal externa y anterior externa (la última no siempre presente).....48
- 38- Ojos pilosos (pilosidad densa y conspicua, cada una más larga que diámetro combinado de cuatro o más omatidias) (Figs. 39, 44).....39  
-Ojos aparentemente desnudos (Figs. 33-35, 41, 42).....45
- 39- Katepímero piloso (Fig. 80).....*WINTHEMIINI (EXORISTINAE)*.....40  
-Katepímero desnudo (Fig. 36), o a lo sumo con tres o cuatro pelos cerca de extremo anterior.....*GONIINI, ERYCIINI (EXORISTINAE)*.....41
- 40- Cresta facial setosa en más de la mitad de su longitud.....*Alloturmia*  
-Cresta facial con setas solo cerca de vibrisa (Fig. 17).....*Winthemia/Euwinthemia*
- 41- Cresta facial con hilera de setas erectas cubriendo dos tercios o más de su longitud.....*Patelloa*  
-Cresta facial a lo sumo con hilera de setas similares a pelos reclinados en mitad inferior o menos de su longitud.....42
- 42- Gena reducida a franja delgada que ocupa doceava parte del alto de cabeza (Fig. 36).....43  
-Gena más alta, al menos un décimo del alto de cabeza.....44
- 43- Coxa posterior con uno a tres pelos cortos sobre margen posteromedial (Figs. 15, 32, 36, 92).....*Carcelia/Nepocarcelia*, en parte  
-Coxa posterior desnuda (Fig. 81).....*Houghia\**, en parte
- 44- Pruinosidad de frente y mayor parte de tórax y abdomen, en vida, verde metalizado o dorado, desvaneciéndose luego de muerto a castaño amarillento que puede ser restaurado por aplicación de alcohol; abdomen con bandas transversales distales negras; gena excepcionalmente alta, distancia entre ojo y margen craneal inferior de más de un noveno del alto de cabeza....*Chrysoexorista*  
-Pruinosidad del cuerpo mayormente gris, sin color verde metalizado; gena más estrecha, menos de un quinto del alto de cabeza.....*Hyphantrophaga*

- 45- Parafacia con solo una seta fuerte, algunas veces con seta más corta inmediatamente debajo de ella, en región inferior; Tachinini aberrante con la coxa posterior desnuda.....*Copecrypta*, en parte  
-Parafacia desnuda.....46
- 46- Cresta facial con hilera de setas robustas y erectas en mayor parte de su longitud (Figs. 38, 48); coxa posterior sin setas (Fig. 81); cuerpo teselado de color gris pruinoso; abdomen delgado y aguzado, generalmente con ápice rojizo.....*Prospherysa*\*  
-Cresta facial desnuda (Figs. 33, 41, 47), a lo sumo con unas pocas setas reclinadas por encima de vibrisa; otra combinación de estados de carácter.....47
- 47- Coxa posterior con uno a tres pelos cortos sobre margen posteromedial (Figs. 15, 32, 36, 83).....  
.....*Carcelia/Nepocarcelia*, en parte  
-Coxa posterior desnuda (Fig. 81).....  
.....*Houghia*\*, en parte
- 48- Ojos pilosos (Figs. 36, 39, 44, 46, 48).....49  
-Ojos desnudos (Figs. 33-35, 41, 42).....54
- 49- Cresta facial setosa en más de mitad inferior (Fig. 38).....50  
-Cresta facial setosa en tercio inferior o menos (Fig. 36).....53
- 50- Parafacia setosa en toda su longitud, desde seta frontal más baja hasta margen inferior, setas suelen ser más fuertes medialmente....*Gaediophanopsis / Gaediopsis*  
-Parafacia desnuda.....51
- 51- Arista engrosada casi hasta el ápice abruptamente agudo (Fig. 40); frente en ambos sexos, en vista dorsal, más ancha que ojo; tres setas katepisternales (Fig. 34).....*Amblychaeta*  
-Arista engrosada en mitad basal o menos (Fig. 38); frente, en vista dorsal, más estrecha que ojo, si aparentemente es tan ancha, entonces cuatro setas katepisternales presentes (Fig. 38).....52
- 52- Ápice del escutelo con par de setas apicales cortas y cruzadas que surgen entre setas subapicales mucho más largas y al mismo nivel; katepisterno con cuatro setas (Figs. 14, 38).....*Lespesia*, en parte  
-Ápice del escutelo sin setas apicales; setas escutelares discales más separadas que subapicales.....  
.....*Frontiniella*
- 53- Gena reducida a estrecha franja de aproximadamente un doceavo de altura de cabeza (Fig. 36); coxa posterior con uno a tres pelos cortos en margen posteromedial (Figs. 15, 32).....*Carcelia/Nepocarcelia*, en parte  
-Gena más alta, al menos la décima parte de altura de cabeza; coxa posterior desnuda.....*Bourquinia*
- 54- Cresta facial con hilera de setas robustas y erectas en más de mitad inferior.....55  
-Cresta facial desnuda en todo el tercio inferior.....63
- 55- Parafacia setosa.....56  
-Parafacia desnuda.....58
- 56- Parafacia setosa únicamente en tercio inferior...  
.....*Proparachaeta*\*  
-Parafacia setosa en o casi toda su longitud.....57
- 57- Setas más largas en parafacia forman fila vertical uniforme, acompañadas por setas más cortas y delgadas.....*Proparachaetopsis*  
-Setas parafaciales en su mayoría escasas y cortas, si son setas fuertes, entonces confinadas a parte inferior de parafacia, muy lejos de setas frontales más bajas, que divergen lateralmente hacia margen del ojo.....*Chaetogaedia*
- 58- Setas anterodorsales de tibia posterior, en ambos sexos, formando fila uniforme y muy espaciada, cada seta separada de vecinas por ancho de una seta o menos, a lo sumo, solo una seta ligeramente más larga que las demás...59  
-Setas anterodorsales de tibia posterior dispuestas irregularmente y más separadas entre sí, al menos una seta claramente más larga que las demás.....62
- 59- Región de cresta facial, lateral a vibrisa y a setas faciales, con parche más extenso de setas cortas, generalmente en dos o tres filas irregulares; cresta facial, en vista frontal, fuertemente arqueada por encima de vibrisa.....*Atactosturmia*\*, en parte  
-Región de cresta facial, lateral a vibrisa y a hilera de setas faciales estrecha, a lo sumo con una sola hilera de setas cortas; cresta facial, en vista frontal, relativamente recta.....60
- 60- Katepisterno con tres setas (Fig. 34); abdomen negro o rojizo oscuro, a lo sumo con poca pruinosis castaña.....*Leschenaultia*  
-Katepisterno con cuatro setas (Fig. 38); abdomen de mayoría de especies con bandas pruinosas basales, a menudo totalmente grises o amarillentas, raramente todo negro.....61
- 61- Tergito abdominal 4 del macho con parches de pelos sexuales (Fig. 94).....*Protypophaemyia*  
-Tergito abdominal 4 del macho sin parches de pelos sexuales (Figs. 14, 38).....*Lespesia*, en parte
- 62- Especies medianas a grandes y robustas, de 10 mm o más de longitud; cresta facial ancha y plana, setas separadas de fisura ptilinal por al menos tres veces el diámetro de sus cuencas basales; vibrisa surge por encima del margen facial inferior; en mayoría de especies, tergitos abdominales 4 y 5, o solo el 5, de color amarillo, dorado o naranja pruinoso, contrastando con resto del abdomen negro; setas ocelares diminutas o ausentes.....*Belvosia*  
-Especies medianas a pequeñas, menos de 9 mm de longitud (Fig. 14); cresta facial estrecha, setas cerca de la fisura ptilinal; vibrisa surge al nivel del margen facial inferior; abdomen unicolor excepto en algunas especies en las que el último tergito es contrastadamente pálido; setas ocelares bien desarrolladas (Fig. 38).....  
.....*Lespesia*, en parte
- 63- Bifurcación de  $R_{2+3}$  y  $R_{4+5}$  con una sola seta larga en superficie dorsal.....64  
-Bifurcación de  $R_{2+3}$  y  $R_{4+5}$  con dos o más setas cortas en superficie dorsal.....65
- 64- Setas ocelares largas y divergentes....*Lydella*  
-Setas ocelares cortas, curvadas hacia ápice o ausentes.....*Drino*
- 65- Gena reducida a franja nanométrica de doceava parte de altura de cabeza (Fig. 36); coxa posterior con

- uno a tres pelos cortos en margen posteromedial (Fig. 83); tergitos abdominales con bandas pruinosas transversales con márgenes posteriores uniformemente curvados, o abdomen completamente pruinoso (Figs. 15, 32, 92).....*Carcelia/Nepocarcelia*, en parte  
-Gena más alta, al menos décima parte de altura de cabeza; otra combinación de estados de carácter.....66
- 66- Notopleura con una o dos setas más cortas, sumadas a las dos largas habituales; parafrenal de hembra con 3-6 setas orbitales proclinadas cortas en fila; frente del macho abultada; macho con distancia interocular a nivel de antenas al menos 4 veces el ancho del vértex.....*Atacta*\*  
-Notopleura únicamente con dos setas largas; parafrenal de hembra con dos pares de setas orbitales proclinadas; frente del macho no inusualmente abultada; distancia interocular a nivel de antenas menos de tres veces ancho del vértex.....*Atactosturmia*\*, en parte
- 67- Espiráculo metatorácico con crecimientos casi iguales de pelos a lo largo de cada lado de abertura (Fig. 77), abertura en forma de V entre ellos, y seta anepimeral muy larga, que se extiende posteriormente más allá de la mitad del calíptero inferior (Fig. 79); sintergosternito 7+8 del macho característicamente agrandado, bulboso y brillante, más ancho que hipandrio.....(POLIDEINI).....68  
-Espiráculo metatorácico cubierto con solapa casi circular que surge del borde posterior, separado de pelos a lo largo del borde anterior por abertura en forma de media luna (Figs. 78, 80), o si las dos solapas tienen tamaño semejante, dejando abertura central en forma de U o de V, entonces anepimeron tiene como mucho una seta corta que no se extiende más allá del ápice del calíptero superior; sintergosternito 7+8 suele ser menos prominente y tan pruinoso como segmentos adyacentes.....80
- 68- Superficie dorsal del calíptero inferior cubierta de pelos largos y erectos.....*Hystricia*  
-Superficie dorsal del calíptero inferior desnuda.....69
- 69- Vena M se une a vena R<sub>4+5</sub> antes o muy cerca de margen del ala (Figs. 65-68).....70  
-Vena M termina en margen del ala (Figs. 69-72).....72
- 70- Tergito abdominal 3 con setas discales (Fig. 91)...  
.....*Arctosoma*  
-Tergito abdominal 3 sin setas discales (Figs. 90, 92).....71
- 71- Tergito abdominal 4 con setas discales (Fig. 91)...  
.....*Desantisodes*  
-Tergito abdominal 4 sin setas discales (Figs. 90, 92).....*Comopsis*\*
- 72- Parafacia con pelos o setas en mitad inferior...73  
-Parafacia desnuda en mitad inferior.....76
- 73- Cabeza dolicocefala, es decir, de perfil más ancha en epistoma que a nivel de inserción de antenas (Fig. 39); palpos muy cortos y filiformes (Figs. 22, 39)...*Dolichostoma*  
-Cabeza normal, a nivel de antenas más ancha o de igual ancho que en epistoma (Figs. 35, 40, 44)...74
- 74- Parafacia con sección inferior a lo sumo con pelos negros escasos y aislados.....*Andicesa*  
-Parafacia con sección inferior con abundante pilosidad.....75
- 75- Parafacia más ancha que postpedicelo; vena R<sub>4+5</sub> setosa solo en nódulo basal (Fig. 70); espina costal no desarrollada.....*Comops*  
-Parafacia más angosta que postpedicelo; vena R<sub>4+5</sub> setosa casi hasta vena transversal r-m (Fig. 72); espina costal desarrollada.....*Ganoproctus*
- 76- Cresta facial con setas en mitad basal o más...  
.....*Ollacheryphe*  
-Cresta facial desnuda excepto pocas setas cerca de vibrisa.....77
- 77- Parafacia más ancha que flagelómero.....  
.....*Xanthopelta*  
-Parafacia más estrecha que flagelómero.....78
- 78- Machos y hembras con setas orbitales proclinadas; alas con manchas oscuras agudas alrededor de venas transversales r-m, dm-cu y curva de vena M.....*Notoderus*\*  
-Machos sin setas orbitales proclinadas; alas hialinas, o a lo sumo con mancha oscura alrededor de vena transversal r-m.....79
- 79- Ancho de cabeza en base de antenas y epistoma similar; tergito abdominal 5, esternito 5 y segmentos genitales, rojizos que contrastan con parte anterior del abdomen negra.....*Telodytes*  
-Ancho de cabeza en epistoma menor que en base de antenas; abdomen uniforme o manchado de negro y rojizo siguiendo patrón definido.....*Lypha/Ernestiopsis*
- 80- Cuatro o cinco setas supraalares postsuturales, la primera surgiendo cerca de sutura, separada de ésta a no más del doble de diámetro basal, generalmente seguida de seta corta situada más medialmente y de seta supraalar más larga; primera seta intraalar postsutural casi tan cerca de sutura como primera supraalar postsutural, separada de ésta por no más de cuatro veces su diámetro basal; superficie superior del calíptero inferior con suaves pelos reclinados en estrecha franja a lo largo del margen; segmentos 6-8 del macho más largos que epandrio en mayoría de especies.....  
.....(NEMORAEINI).....*Xanthophyto/Parabrachycoma*  
-Tres, dos (raramente una) setas supraalares postsuturales, la primera generalmente más alejada de sutura que dos veces su propio diámetro basal (en *Chetogena* una cuarta seta corta puede estar presente entre última y penúltima setas); primera seta intraalar postsutural más alejada de sutura que cuatro veces su propio diámetro basal; calíptero inferior desnudo excepto en margen; segmentos 6-8 del macho generalmente más cortos que epandrio.....  
...DEXIINAE, TACHININAE, EXORISTINAE, PHASIINAE.....81
- 81- Prosterno setoso (Fig. 55) (si hay solo una o un par de setas, intentar el otro ítem de esta dupla).....82  
-Prosterno desnudo (Fig. 54).....111
- 82- Seta más larga del escutelo situada más cerca de seta basal que del ápice del escutelo (Fig. 87).....83  
-Seta más larga del escutelo situada más cerca de ápice del escutelo que de seta basal (Fig. 88).....84
- 83- Setas genales y subvibrisales claramente diferenciadas, setas genales más anteriores nacen claramente laterales a seta subvibrisal más baja y se curvan más fuertemente hacia delante y hacia fuera; cresta facial con pocas setas por encima de vibrisa.....*Ceracia*

- Setas genales y subvibrisales diferenciadas o no, setas genales nunca se curvan más fuertemente hacia delante y hacia fuera; cresta facial con hilera de setas robustas y erectas en más de mitad inferior.....*Mellachnus* 84-
- Seta proepimeral ventral dirigida anteroventralmente (Fig. 47), al menos mitad de larga que seta proepimeral dorsal; base de vena  $R_{4+5}$  con una sola seta larga (raramente con seta adicional más corta); katepímero generalmente con una sola seta.....(GRAPHOGASTRINI).....85
- Seta proepimeral ventral dirigida anterodorsalmente (Figs. 40, 41), paralela a seta proepimeral dorsal; katepímero desnudo.....89
- 85- Vena M se une a vena  $R_{4+5}$  antes o cerca del margen del ala (Figs. 65-68).....*Clastoneura*
- Vena M termina en margen del ala (Figs. 69-72) o es evanescente.....86
- 86- Setas acrosticales presuturales ausentes.....*Planomyia*
- .....-Setas acrosticales presuturales presentes...87
- 87- Venación alar bien formada a lo sumo M evanescente en extremo distal; vena transversal dm-cu presente y evanescente.....*Phytomyptera*
- Venación alar con vena transversal dm-cu ausente.....88
- 88- Vena  $R_{4+5}$  alcanzando borde alar en ápice del ala.....*Austrophytomyptera*
- Vena  $R_{4+5}$  alcanzando borde alar mucho antes de ápice del ala.....*Haywardimyia*
- 89- Curvatura de M formando ángulo de  $90^\circ$  o menos (Fig. 72); sección más allá de curvatura sinuosa, curvada hacia ápice; seta escutelar basal casi tan larga como seta subapical (Fig. 88); seta extra más pequeña generalmente presente entre segunda y tercera setas supraalares postsuturales; cercos del macho fusionados en sincercos con ápice puntiagudo (Fig. 95); surstylos reducidos o vestigiales; vagina de hembra corta, no modificada en ovisaco para retención y desarrollo de huevos, conteniendo solo un huevo grande planoconvexo que generalmente no contiene la larva de primer estadio completamente formada.....EXORISTINI (EXORISTINAE).....90
- Curvatura de M obtusa (Figs. 18, 19); sección más allá de curvatura recta o convexa; seta escutelar basal no más de dos tercios de longitud de seta subapical; no hay setas cortas adicionales entre segunda y tercera setas supraalares postsuturales; cercos del macho libres en sus ápices, fusionados sólo en la base (Fig. 96); surstylos alargados; vagina de la hembra, en la mayoría de los géneros, alargada en ovisaco para retener los huevos; huevos hacia el ápice del abdomen suelen contener larvas de primer estadio completamente desarrolladas.....BLONDELIINI (EXORISTINAE), LESKIINI, SIPHONINI (TACHININAE).....91
- 90- Margen inferior de facia sobresale por debajo de ángulo vibrisal (apenas evidente en una especie), visible de perfil (Fig. 48); setas escutelares apicales inclinadas a unos  $40^\circ$  con respecto a horizontal (cerca de  $30^\circ$  en algunas especies, pero tienen margen facial inferior prominente); pliegue de membrana alar a lo largo del borde anterior de vena M se extiende mucho más allá de curva de M, más largo que longitud de vena transversal r-m, observándose desde arriba como muñón o continuación de M (Fig. 72).....*Chetogena*
- Margen inferior de facia no sobresaliente, no visible de perfil; setas escutelares apicales casi a nivel de escutelares subapicales de perfil, no elevadas más de  $10^\circ$  por encima de la horizontal; pliegue de membrana alar anterior a vena M se extiende solo ligeramente más allá de curvatura de M, observándose desde arriba como mancha o raramente un diminuto trozo, más corto que vena transversal r-m.....*Austrophorocera* 91-
- Vena  $R_{4+5}$  setosa hasta o más allá de vena transversal r-m (Figs. 71, 72).....92
- Vena  $R_{4+5}$  setosa dorsalmente con pocas setas solo en base (Figs. 66, 70), no extendiéndose más allá de vena transversal r-m.....96
- 92- Proboscis alargada (Figs. 18, 19, 28, 35); seta katepisternal ventral tan o más larga que seta katepisternal anterodorsal (raramente solo un poco más delgada) y situada cerca de margen superior de coxa media, a no más del doble de diámetro desde margen coxal (Fig. 84).....93
- Proboscis corta (Figs. 36, 38); seta katepisternal ventral ausente o claramente más corta que seta katepisternal anterodorsal (Fig. 85) y generalmente situada más cerca de seta anterodorsal que de coxa media (intermedia o más cerca de coxa en algunos *Ceromya*), pero no tan cerca de coxa como el doble de su diámetro.....94
- 93- Labela larga, ligeramente más larga que el premento, y sumados más largos que altura del ojo (Figs. 19, 28); palpos delgados, alargados y no sobresalen notoriamente del epistoma (Fig. 28).....*Siphona*
- Labela corta, mucho más corta que premento (Fig. 35); palpos alargados sobresaliendo del epistoma, distintivamente ensanchados y espatulados (Figs. 18, 35).....*Spathipalpus*
- 94- Ala con vena  $R_{4+5}$  setosa hasta más allá de vena transversal r-m (Fig. 71); antena del macho y hembra mitad o menos de altura de cabeza (en vista lateral) (Fig. 27).....*Ceromya*
- Ala con vena  $R_{4+5}$  sin setas más allá de vena transversal r-m (Fig. 72); antena del macho casi tan larga y la de la hembra tres cuartos o más de altura de cabeza (en vista lateral).....95
- 95- Ala con vena  $R_1$  setosa en superficie dorsal (Fig. 71); ambos sexos con setas orbitales proclinaladas, a menudo más de dos pares.....*Borgmeiermyia*\*
- Ala con vena  $R_1$  desnuda (Figs. 65-69); macho sin setas orbitales proclinaladas; hembra a lo sumo con dos pares (Fig. 45).....*Admontia*, en parte
- 96- Ojos con pilosidad conspicua (Figs. 36, 39, 44, 46, 48).....97
- Ojos aparentemente desnudos (Figs. 33-35, 41, 42).....99
- 97- Vibrisa oral insertada en o cerca al margen oral; con dos setas postpronotales; depresión medial de sintergito abdominal 1+2 no se extiende hasta margen posterior del segmento (Figs. 31, 89, 90)...*Erythromelana*, en parte
- Vibrisa oral insertada muy por encima de margen oral (Fig. 40), con al menos una seta subvibrisal; con 3-4 setas postpronotales, tres posteriores dispuestas en arco o línea, en algunas especies con cuarta seta anteromedial corta; depresión medial de sintergito abdominal 1+2 se extiende hasta margen posterior del segmento (Figs. 32, 92, 93).....98

- 98- Cresta facial con hilera de setas en más de mitad inferior; abdomen de hembra con quilla en parte media, margen inferior generalmente con setas cortas y robustas, y esternito 7 modificado en estructura para perforar, curvada, visible de perfil u oculta entre bordes ventrales de tergitos abdominales; surstylos más cortos que cercos, con muescas en borde posterior de base...*Eucelatoria*, en parte  
-Cresta facial con pocas setas por encima de vibrisa; abdomen de hembra sin quilla en parte media, ni esternito 7 modificado en estructura para perforar.....*Chaetolixophaga*
- 99- Cresta facial setosa en mitad inferior o más, con hilera de setas o pelos erectos, o ambos, en mayor parte de su longitud (Figs. 45, 48).....100  
-Cresta facial desnuda excepto por pocas setas reclinadas, cortas encima de vibrisa.....105
- 100- Parafacia con setas, a veces pálidas o diminutas y poco visibles, por debajo de seta frontal más baja....101  
-Parafacia desnuda por debajo de seta frontal más baja.....104
- 101- Cresta subvibrisal con hilera de cuatro o más setas que excede longitud de hilera de setas por encima de vibrisa; abdomen sin setas discales mediales...*Zaira*, en parte  
-Cresta subvibrisal con hilera de tres o menos setas, más corta que hilera de setas por encima de vibrisa...102
- 102- Setas parafaciales más numerosas en parte inferior de parafacia y generalmente reclinadas (en algunas especies diminutas y difíciles de ver, pero pueden detectarse de perfil); depresión medial de sintergito abdominal 1+2 se extiende al menos hasta nivel de setas marginales mediales; abdomen de hembra con carena medio-ventral bien desarrollada, generalmente con setas cortas y robustas, y esternito 7 desarrollado en estructura para perforar, curva y robusta, generalmente oculta entre bordes ventrales de tergitos.....*Vibrissina*  
-Setas parafaciales confinadas a mitad superior de parafacia, generalmente adyacentes a fisura ptilinal, y al menos algunas de ellas erectas; depresión medial de sintergito abdominal 1+2 no se extiende hasta nivel de setas marginales mediales; abdomen de hembra sin carena medioventral y esternito 7 no modificado como estructura para perforar.....103
- 103- Base de vena  $R_{4+5}$  con dos setas.....*Parapoliops*  
-Base de vena  $R_{4+5}$  con una seta.....*Admontia*, en parte
- 104- Base de  $R_{4+5}$  con una sola seta larga, generalmente tan larga como tercio o más de distancia a vena transversal r-m; esternito abdominal 7 de hembra formando estructura enorme, en forma de hoz, para perforar, opuesta a extensión en forma de clavija del margen ventral del tergito 3.....*Celatoria*  
-Base de  $R_{4+5}$  con dos o más setas cortas; abdomen de hembra no modificado para perforar al huésped.....*Anisia*, en parte
- 105- Tergitos abdominales 3 y 4 sin setas discales mediales (Figs. 89, 90, 92); arista desnuda; dilatación genal claramente separada de ángulo de vibrisa por brecha de membrana, de modo que la única seta subvibrisal está claramente separada de las setas genales; tibia media con seta anterodorsal bien desarrollada.....*Erythromelana*, en parte  
-Tergitos abdominales 3 y 4 con setas discales mediales (Fig. 91); otra combinación de estados de carácter.....106
- 106- Cresta subvibrisal con hilera de cuatro o más setas que supera longitud de hilera de setas por encima de vibrisa; alas transparentes; arista desnuda...*Zaira*, en parte  
-Cresta subvibrisal con hilera de tres o menos setas, más corta que hilera de setas por encima de vibrisa.....107
- 107- Vena M se une a vena  $R_{4+5}$  mucho antes de margen del ala (Figs. 67, 68); abdomen de hembra algo globoso, segmentos 6-9 formando ovipositor telescópico que se proyecta posteroventralmente desde ápice; prosterno con una sola seta larga en cada lado; katepímero con una sola seta corta.....*Steleoneura*  
-Vena M termina en margen del ala (Figs. 69-72) o se une a vena  $R_{4+5}$  justo en margen; abdomen de hembra carenado ventralmente o algo aplanado lateralmente; prostemo con pequeñas setas finas; katepímero generalmente desnudo.....108
- 108- Depresión medial de sintergito abdominal 1+2 se extiende hasta nivel de setas marginales mediales; abdomen de hembra con quilla en parte media ventral, margen inferior con setas cortas y robustas, y esternito 7 formando pequeña y afilada estructura en forma de gancho para perforar, generalmente oculto dentro de bordes ventrales de tergitos.....*Eucelatoria*, en parte  
-Depresión medial de sintergito abdominal 1+2 no se extiende hasta nivel de setas marginales mediales; abdomen de hembra no quillado ventralmente y esternito 7 de hembra no forma estructura para perforar.....109
- 109- Setas postpronotales dispuestas en triángulo, seta central desplazada anteriormente más del doble del ancho de su base; escudo con tres pares de setas acrosticales presuturales; esternito 5 de macho con una sola seta larga; esternito 6 de hembra redondeado o truncado apicalmente.....*Lixophaga*  
-Setas postpronotales en línea o arco, seta central no se desplaza anteriormente más que el ancho de su propia base; otra combinación de estados de carácter...110
- 110- Cresta facial curvada, parafacia conforme a forma del ojo; antena insertada por encima de mitad del ojo; abdomen globoso.....*Anisia*, en parte  
-Cresta facial recta, parafacia aguzada ventralmente; antena insertada por debajo de mitad del ojo; abdomen de lados más paralelos, aguzado apicalmente.....*Lydinolydella*
- 111- Solo una seta frontal que surge por debajo de margen superior del pedicelo (Fig. 33); pedicelo con una o dos setas delgadas, muy largas, más de la mitad de la longitud de la arista (Fig. 33); arista pubescente o plumosa (Fig. 33); cresta subvibrisal con cinco o más setas delgadas que se continúan con setas del margen subcraneal (Figs 33, 43); macho con setas frontales superiores proclinalas.....(DEXIINI).....112  
-Setas frontales suelen descender por debajo de margen superior del pedicelo (Figs. 45, 46), pero si no, setas en pedicelo más cortas que mitad de longitud de arista (Fig. 41) o arista poco pubescente o aparentemente desnuda (Figs. 34, 41, 42); cresta subvibrisal generalmente con menos de cinco setas, generalmente no continúa con setas del margen subcraneal; macho con setas frontales superiores reclinadas o lateroclinadas.....117

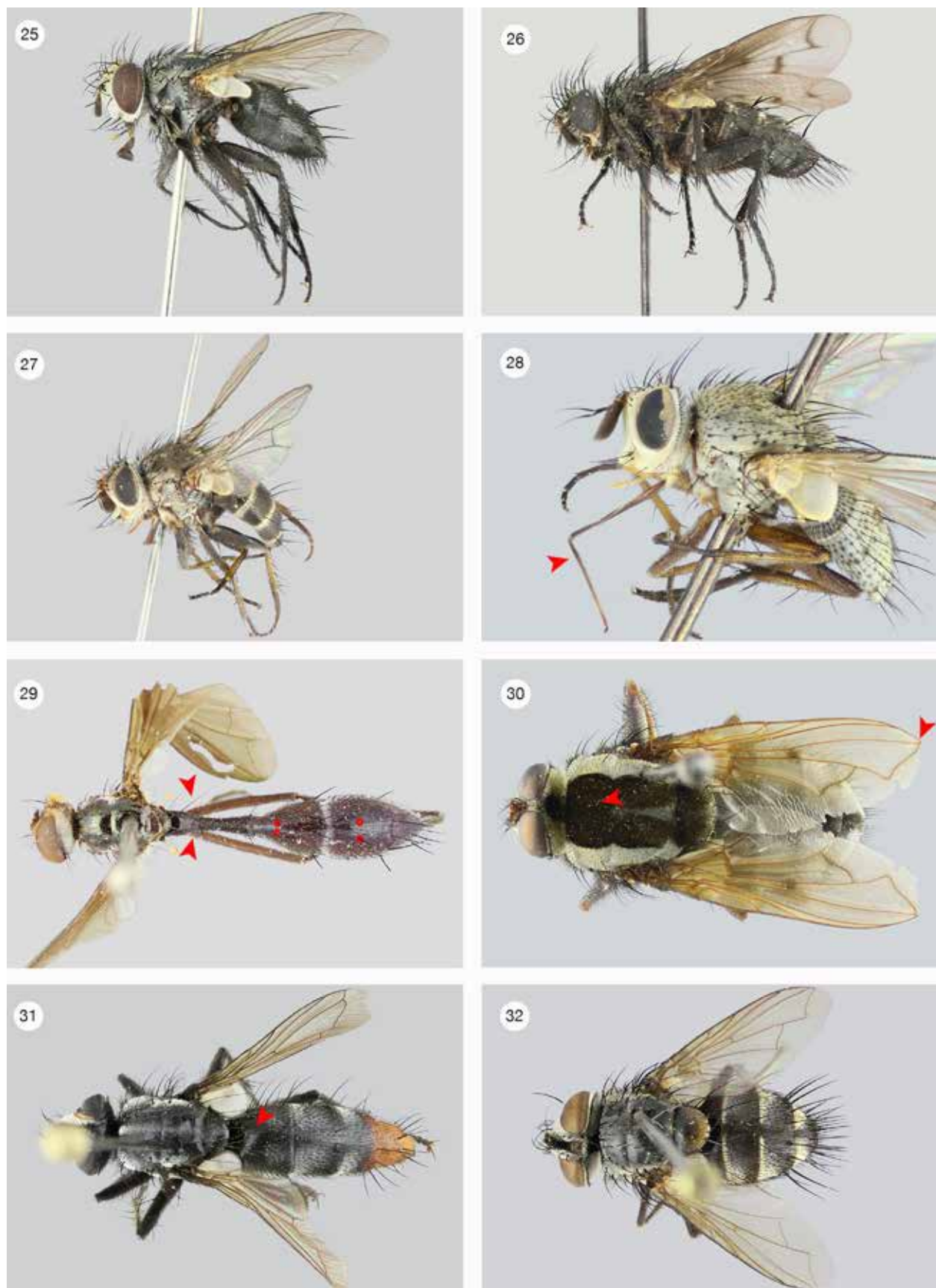


- 112- Proepisterno setoso (Figs. 43, 76).....113  
 -Proepisterno desnudo (Figs. 35-37), raramente con un solo pelo.....116
- 113- Proboscis larga, delgada, curvada anteriormente en ápice, más del doble de altura de cabeza en vista lateral (Fig. 33).....*Prosenoides*  
 -Proboscis recta, como máximo 1,5 veces más larga que altura de cabeza en vista lateral (Fig. 4)...114
- 114- Con carena facial prominente, ancha y achatada superiormente que se extiende más allá de antena en vista lateral.....*Myiomima\**  
 -A lo sumo con carena facial pequeña, no visible de perfil.....115
- 115- Ojos pilosos (Fig. 43); proepisterno densamente setoso (Fig. 43).....*Callotroxix\**  
 -Ojos desnudos; proepisterno setoso, pero no densamente.....*Billaea*
- 116- Tergitos abdominales 3 y 4, cada uno, generalmente con dos pares de setas discales (a veces tres), uno delante del otro (Fig. 4).....*Ptilodexia*  
 -Tergito abdominal 3 con zona triangular de setas discales, tergito abdominal 4 con una sola fila irregular de setas discales a lo largo del tergito.....*Hystrichodexia*
- 117- Escutelo con setas preapicales (Figs. 71, 86)..... (VORIINI).....118  
 -Escutelo sin setas preapicales (Figs. 89, 90, 92).....127
- 118- Parafacia con una a tres setas proclinadas (Fig. 41); vena  $R_1$  setosa en toda su longitud (Fig. 71); vena  $R_{4+5}$  setosa por lo menos hasta vena transversal r-m (Fig. 71).....119  
 -Parafacia con hilera de setas fuertes y proclinadas (Figs. 6, 7, 26) que puede estar acompañada o no de setas más cortas y delgadas en su superficie; venas  $R_1$  y  $R_{4+5}$  setosas o desnudas.....121
- 119- Proboscis corta (Fig. 25); vena M termina en margen del ala (Fig. 25, 71); parafacia con una sola seta proclinada, raramente dos (Fig. 41); vena  $CuA_1$  desnuda (Fig. 71).....*Voria*  
 -Proboscis alargada, igual o hasta 1,4 veces longitud de cabeza en vista lateral (Figs. 34, 35); vena M se une a vena  $R_{4+5}$  antes (Fig. 68) o muy cerca al margen del ala (Fig. 65); vena  $CuA_1$  setosa...120
- 120- Vena M se une a la vena  $R_{4+5}$  muy cerca del margen del ala; parafacia con solo una seta proclinada (Fig. 41); proboscis casi de igual longitud a la altura de la cabeza (en vista lateral); cabeza cuadrangular.....*Actinoplagia*  
 -Vena M se une a la vena  $R_{4+5}$  antes del margen del ala (dejando peciolo 1,2 veces longitud de vena transversal r-m); parafacia con una a tres setas proclinadas, pueden estar acompañadas de seta más corta y delgada hacia región distal; proboscis hasta 1,4 veces altura de cabeza (en vista lateral); cabeza casi ovalada.....*Prosenactia*
- 121- Sección de vena  $CuA_1$  después de vena transversal dm-cu larga, más de la mitad o casi tan larga como sección precedente (Fig. 71).....122  
 -Sección de vena  $CuA_1$  después de vena transversal dm-cu corta, menos de mitad de sección precedente (Figs. 65-68).....126
- 122- Vena M se une a vena  $R_{4+5}$  antes de margen del ala; escutelo con dos setas preapicales (Fig. 86); tergitos abdominales 3 y 4 sin setas discales.....*Ateloglutus*  
 -Vena M termina en margen de ala o se une a vena  $R_{4+5}$  muy cerca del margen; escutelo con dos a tres setas preapicales.....123
- 123- Ojos pilosos con pilosidad distintivamente larga (casi de igual longitud que setas que acompañan a setas ocelares); tergitos abdominales 3 y 4 con setas discales; escutelo con dos setas preapicales; vena  $R_1$  setosa (Fig. 26).....*Alpinoplagia*  
 -Ojos desnudos o micropilosos (pilosidad corta a veces imperceptible); escutelo con 2-3 setas preapicales.....124
- 124- Vena M se une a vena  $R_{4+5}$  muy cerca de margen del ala; escutelo con dos setas preapicales; vena  $R_1$  desnuda (Figs. 66-68).....*Paedarium*, en parte  
 -Vena M termina en el margen de ala (Figs. 69-72); escutelo con dos a tres setas preapicales; vena  $R_1$  desnuda o setosa.....125
- 125- Vena  $R_1$  setosa (Fig. 71); tergitos abdominales 3 y 4 con setas discales (Fig. 91); en ocasiones con setas en la vena  $CuA_1$ ; alas generalmente con venas transversales infuscadas o maculadas (Fig. 26).....*Cyrtophloebe*  
 -Vena  $R_1$  desnuda (Figs. 66-68); tergitos abdominales 3 y 4 sin setas discales (Figs. 89, 90, 92); vena  $CuA_1$  desnuda (Fig. 71); alas hialinas, sin maculas (Figs. 65-72).....*Paedarium*, en parte
- 126- Vena M termina en margen de ala; escutelo con una o dos setas preapicales; setas frontales alcanzado solo hasta nivel de inserción de antenas; antena la mitad o menos de longitud de facia; vena  $R_1$  desnuda o setosa (Fig. 7).....*Prosopochaeta*  
 -Vena M se une a vena  $R_{4+5}$  muy cerca de margen de ala; escutelo con una sola seta preapical; setas frontales alcanzando pedicelo antenal; antena alargada casi de igual longitud que facia; vena  $R_1$  setosa (Fig. 71).....*Neochaetoptagia*
- 127- Parafacia setosa en mitad superior o más...128  
 -Parafacia mayormente desnuda, a lo sumo con pocas setas en tercio superior o menos.....153
- 128- Vena M se une a vena  $R_{4+5}$  antes de margen de ala (Figs. 67, 68).....129  
 -Vena M termina en margen de ala (Figs. 69-72) o se une a vena  $R_{4+5}$  muy cerca del margen.....136
- 129- Setas ocelares reclinadas; base de antenas separadas entre sí; calíptero extremadamente grande, blanco, extendiéndose sobre tercio basal de abdomen (Fig. 89); ápice de abdomen de hembra con cercos en forma de pinza opuestos horizontalmente, cada uno con ápice aguzado y margen interno armado con setas en forma de gancho (Fig. 89).....*Leucostoma*, en parte  
 -Setas ocelares proclinadas o lateroclinadas; calípteros no muy ensanchados; abdomen de hembra sin cercos modificados como gancho.....130
- 130- Ala con venación dirigida anteriormente hacia la costa; vena  $R_{4+5}$  setosa hasta vena transversal r-m o más (Fig. 71); sección de vena  $CuA_1$  después de vena transversal dm-cu larga, mucho más larga que sección precedente; arista plumosa.....*Oligoestrus*  
 -Ala con venación normal (Figs. 65-72), no dirigida anteriormente; vena  $R_{4+5}$  setosa hasta antes de vena transversal r-m o con pocas setas solo en base; sección de vena  $CuA_1$  después de vena transversal dm-cu corta, menos de mitad de sección precedente.....131

- 131- Vibrisa oral insertada en o cerca de margen oral (Fig. 39); parafacia con hilera de setas fuertes y largas en su superficie (Figs. 6, 7).....(VORIINI).....132  
 -Vibrisa oral insertada muy por encima de margen oral (Fig. 40); parafacia con setas cortas o fuertes en casi toda su superficie, pero no dispuestas en hilera bien conformada (Fig. 40).....(MEGAPROSOPINI).....133
- 132- Antena con postpedicelo alargado (cerca de cinco veces longitud del pedicelo); tergitos abdominales 3 y 4 sin setas discales y marginales (Fig. 89); vena M se une a vena  $R_{4+5}$  antes del margen del ala y pedicelo tan largo como vena transversal dm-cu; vena  $R_{4+5}$  con muy pocas setas ubicadas en la base; cabeza, de perfil, triangular; tegumento del cuerpo negro a castaño oscuro brillante (Fig. 6).....*Aldrichiopa*  
 -Antena con postpedicelo corto (no más de tres veces longitud del pedicelo); tergitos abdominales 3 y 4 con setas discales y marginales (Fig. 91); vena  $R_{4+5}$  setosa, hasta antes de vena transversal r-m; cabeza de perfil ovalada a redondeada; tegumento del cuerpo castaño oscuro opaco.....*Coracomyya*
- 133- Artejos basales de arista alargados, en conjunto, llegando a ser casi tan largos como artejo apical; generalmente con cuatro setas katepisternales.....*Trichoceronia*  
 -Artejos basales de arista cortos, en conjunto mucho más cortos que artejo apical (Fig. 40); generalmente con tres setas katepisternales.....134
- 134- Vena  $R_{4+5}$  setosa casi hasta vena transversal r-m; parafacia fuertemente setosa y con setas gruesas en casi toda su extensión; palpos de desarrollo normal (Fig. 40).....*Trichoprosopus\**  
 -Vena  $R_{4+5}$  setosa únicamente en base (Fig. 70); parafacia fuertemente setosa o con escasa pilosidad; palpos de desarrollo normal o cortos y reducidos.....135
- 135- Parafacia con fina y más bien escasa pubescencia negra; palpos cortos y reducidos.....*Stuardomyia*  
 -Parafacia con setas fuertes en casi toda su extensión, palpos de desarrollo normal.....*Protrichoprosopis*
- 136- Coxa anterior casi tan larga como fémur, extendiéndose casi hasta mitad de coxa media; tarso anterior engrosado dorsoventralmente, aplanado lateralmente y alargado; escutelo con seta corta basal, una larga seta subapical y setas cortas apicales cruzadas; postpronoto con solo dos setas.....*Actinochaeta\**  
 -Coxa anterior menos de mitad de longitud del fémur; tarso anterior cilíndrico; escutelo con tres o más pares de setas, seta basal más larga y setas laterales generalmente presentes; postpronoto con tres setas.....137
- 137- Superficie medial de coxa anterior cubierta casi completamente de setas negras cortas y agrupadas; antena corta alojada en cavidad facial ovalada, pequeña y profunda; parte inferior de facia larga y estrecha, con varios pares de setas subvibrisales por encima del nivel del margen inferior de facia; arista desnuda; escapo con borde dorsal proyectándose más allá de base de pedicelo.....*Microphthalma*  
 -Superficie medial de coxa anterior con setas confinadas al borde anterolateral; antena y facia no modificada como en ítem anterior; otra combinación de estados de carácter.....138
- 138- Setas parafaciales de dos tamaños: una sola fila de setas más largas a lo largo de margen anterior, a veces incluso surgiendo de membrana anterior al margen, acompañadas de setas más cortas y finas; tegumento del cuerpo brillante (negro a castaño) en ocasiones, azulado o verdoso.....139  
 -Setas parafaciales no diferenciadas en dos series; tegumento del cuerpo variable.....140
- 139- Tergitos abdominales 3 y 4 con setas discales (Fig. 91); gena cubierta con setas largas y densas; calípteros distintivamente amarillos; vena M termina en margen de ala (Figs. 69-72).....*Chiloclista\**  
 -Tergitos abdominales 3 y 4 sin setas discales (Fig. 89); gena con setas cortas y espaciadas en toda su longitud; calípteros blancuzcos a crema; vena M termina en margen de ala (Figs. 69-72) o se une a vena  $R_{4+5}$  cerca del margen (Figs. 65, 66).....*Gnadochaeta*, en parte
- 140- Parafacia con una hilera de setas fuertes (Figs. 6, 7, 26); vena  $R_{4+5}$  solo con tres setas cortas y gruesas en la base (Fig. 70); antena con escapo, pedicelo y postpedicelo de mismo color (castaño oscuro).....*Ganopleuron*  
 -Parafacia con pilosidad, puede formar hilera de pilosidad larga, ocupar toda la superficie o ser escasa y poco visible; antena variable en coloración.....141
- 141- Vena M se une a  $R_{4+5}$  antes o muy cerca de margen del ala (Figs. 65-68).....142  
 -Vena M termina en el margen del ala (Figs. 69-72).....144
- 142- Facia con visible y prominente carena o quilla longitudinal que separa antenas en su base y se prolonga hasta borde del clipeo (Fig. 53).....*Morphodexia*, en parte  
 -Facia sin carena longitudinal bien formada (Figs. 50, 51).....143
- 143- Parafacia amplia, más del doble de longitud del pedicelo; frente amplia en ambos sexos, mucho más ancha que distancia entre ocelos posteriores.....*Gnadochaeta*, en parte  
 -Parafacia estrecha, menor a longitud del pedicelo; frente muy estrecha en ambos sexos, no más ancha que distancia entre ocelos posteriores.....*Neoxanthobasis*
- 144- Ojos pilosos (a veces con pilosidad corta) (Figs. 36, 39, 44, 46, 48); tergitos abdominales 3 y 4 siempre con setas discales (Fig. 91).....(VORIINI).....145  
 -Ojos desnudos (Figs. 33-35, 41, 42); otra combinación de estados de carácter.....147
- 145- Proboscis larga y delgada, más de 1,5 veces largo de cabeza (en vista lateral); vena  $R_{4+5}$  setosa hasta poco antes o después de vena transversal r-m (Figs. 71, 72); machos con fémures posteriores con grupo de pilosidad larga y negra en superficie ventral media.....*Trichodischia*  
 -Proboscis corta y gruesa, no más larga que altura de cabeza en vista lateral; vena  $R_{4+5}$  con dos a cuatro setas cortas en su base (Fig. 66).....146
- 146- Setas oclares muy largas, fuertes, distintivas y lateroclinadas; palpos cortos y ensanchados distalmente, casi de igual longitud que proboscis; macho con distintivo mechón de setas oscuras en fémur posterior (Fig. 60).....*Piriona*  
 -Setas oclares cortas y erectas, con poca diferenciación o no distinguibles; palpos largos y delgados casi uniformes en toda su longitud, levemente ensancha-

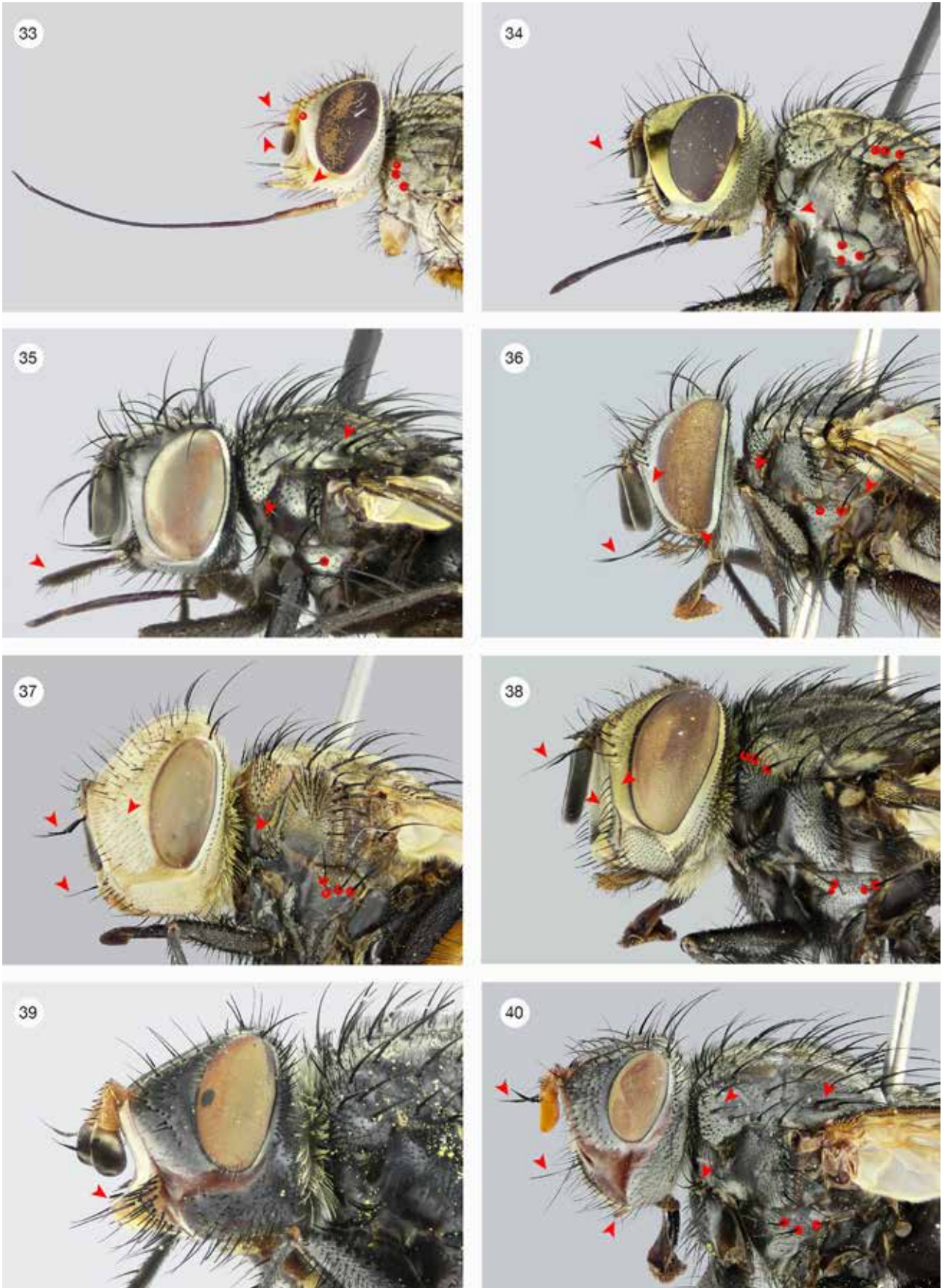
- dos en ápice y más cortos que longitud de proboscis...  
 .....*Alexogloblinia*  
 147- Facia con carena o quilla longitudinal visible y prominente que separa antenas en su base y se prolonga hasta borde del clipeo (Figs. 52, 53).....148  
 -Facia sin carena longitudinal bien formada (Figs. 50, 51).....150  
 148- Parafacia con setas cortas y delgadas en toda o casi toda su superficie (Fig. 53).....*Morphodexia*, en parte  
 -Parafacia desnuda o con muy pocas setas, ubicadas en la región anterior, alcanzando máximo mitad de superficie (Figs. 51, 52).....149  
 149- Crestas faciales fuertemente convergentes en parte inferior, donde son más gruesas y prominentes (Fig. 52); especies muy robustas.....*Psecacera*, en parte  
 -Crestas faciales menos convergentes, no demasiado prominentes (Fig. 51); especies moderadamente robustas.....*Dasyuromyia*, en parte  
 150- Antenas cortas, en vista lateral, máximo hasta 1/3 de altura de ojo (Fig. 5).....151  
 -Antenas largas, en vista lateral, casi tan largas como altura de ojo.....152  
 151- Frente muy estrecha en ambos sexos, no más ancha que distancia entre ocelos posteriores (Fig. 5).....  
 .....*Xanthobasis/Paraxanthobasis*  
 -Frente amplia, mucho más ancha que distancia entre ocelos posteriores.....*Gnadochaeta*, en parte  
 152- Katepisterno únicamente con dos setas (Fig. 36); con solo una seta frontal que surge por debajo de margen superior de pedicelo; parafacia con setas cortas y delgadas en casi toda su superficie.....*Hyosoma*, en parte  
 -Katepisterno con tres setas (Figs. 41, 48); con más de una seta frontal que surge por debajo de margen superior de pedicelo; parafacia con agrupación de setas cortas y delgadas ubicadas en región central dejando región inferior desnuda.....*Setolestes\**, en parte  
 153- Escuto con una sola seta supra-alar postsutural (Fig. 59); vibrisa oral insertada muy por encima de margen oral (Fig. 40).....154  
 -Escuto con dos a tres setas supra-alares postsuturales (Fig. 58), o si solo una, la vibrisa se inserta en margen oral.....158  
 154- Vena M se une a vena  $R_{4+5}$  antes de margen de ala (Fig. 67), peciolo al menos dos veces más largo que vena transversal r-m; ala clara, uniformemente infuscada o con banda cruzada ancha, débilmente definida y más oscura que no incluye ápice de vena M.....*Phasia*  
 -Vena M termina en margen de ala (Figs. 69-72) o se une a vena  $R_{4+5}$  muy cerca de margen (Figs. 65, 66); otra combinación de estados de carácter.....(GYMNOSOMATINI).....155  
 155- Tibia posterior generalmente con fila de setas, pero sin setas aplanadas; escuto únicamente con dos setas dorsocentrales (1+1): una dorsocentral pre-sutural y una dorsocentral postsutural.....*Acaulona*  
 -Tibia posterior con fila dorsal de setas aplanadas largas o cortas (Figs. 61, 62).....156  
 156- Área postmetacoxal membranosa, más pálida que metepímero adyacente, y crestas u ondulaciones, si las hubiera, verticales (Fig. 63); tibia posterior, en borde dorsal, con setas largas y aplanadas en toda su longitud (Figs. 12, 62).....*Trichopoda*  
 -Área postmetacoxal esclerotizada, es decir, bordes posteriores del metepímero se extienden posteriomedialmente para encontrarse en línea media entre coxas posteriores y base de primer esternito abdominal, formando puente postmetacoxal, reconocible incluso cuando esclerotización es pálida, por la presencia de varias crestas transversales u ondulaciones (estrías) (Fig. 64).....157  
 157- Región dorsal de tibia posterior con setas largas y aplanadas, solo en tercio apical (Fig. 61); alas manchadas cerca de mitad del ala, área restante subhialina (Fig. 11); anepisterno con cinco setas negras largas y fuertes acompañada de setas más delgadas principalmente oscuras.....*Dallasimyia*  
 -Región dorsal de tibia posterior con setas largas y aplanadas, en casi toda o solo en 2/3 o menos de su longitud, otra combinación de estados de carácter.....*Cylindrophasia/Homogenia*  
 158- Área postmetacoxal esclerotizada (formando puente postmetacoxal) (Fig. 64); abdomen alargado, mucho más largo que ancho, formas parecidas a avispas.....(CYLINDROMIINI).....159  
 -Área postmetacoxal membranosa (Fig. 63), más pálida que metepímero adyacente, abdomen no más del doble de largo que de ancho.....161  
 159- Margen posterior del ojo cóncavo; triángulo ocelar extendiéndose hacia delante hasta la lúnula como esclerito castaño liso y brillante; palpos presentes; vibrisa diminuta; tibias y mayoría de fémures amarillentos.....*Hemyda\**  
 -Margen posterior del ojo recto o uniformemente convexo; triángulo ocelar normal en forma, sin dividir la *frontal vitta*; palpos ausentes; patas completamente oscuras.....160  
 160- Abdomen, aunque esbelto, se ensancha uniformemente desde base hasta mitad y luego se estrecha hasta ápice (Figs. 8, 9, 31); escutelo con setas basales, laterales y apicales (Fig. 31); vibrisa bien diferenciada (Figs. 8, 9).....*Cylindromyia*  
 -Abdomen estrecho en la base (con apariencia de avispa); sintergito abdominal 1+2 fuertemente estrecho en la unión intersegmental; escutelo con solo un par de setas; vibrisa no claramente diferenciada.....*Cylindromyia (Ichneumonops)\**  
 161- Vena M se une a vena  $R_{4+5}$  antes de margen de ala (Figs. 67, 68).....162  
 -Vena M termina en margen de ala o se une a  $R_{4+5}$  muy cerca o en margen (Figs. 65, 66, 69-72).....165  
 162- Setas ocelares lateroclinadas o débilmente reclinadas; calíptero muy grande, extendiéndose más allá de mitad de sintergito abdominal 1+2 (Fig. 89); hembra con ápice del abdomen con cercos en forma de pinza opuestos horizontalmente, cada uno con ápice aguzado y margen interno armado con setas en forma de gancho (Fig. 89).....*Leucostoma*, en parte  
 -Setas ocelares proclinadas o ausentes; calíptero no extendiéndose más allá de sintergito abdominal 1+2; hembras sin ápice del abdomen con cercos en forma de pinza.....163

- 163- Ala con patrones de bandas; katepisterno desnudo; ninguna vena del ala setosa.....*Euanthoides\**  
-Alas hialinas, sin patrón de coloración; otra combinación de estados de carácter.....164
- 164- Abdomen dorsalmente con setas marginales mediales erectas en tergitos 3 y 4 (Fig. 10); ojo, en vista lateral, grande, ocupando casi toda la cabeza (Figs. 10, 42); gena reducida a banda estrecha de menos de una décima parte de altura de cabeza (Fig. 42); lúnula con setas diminutas.....*Strongygaster*, en parte  
-Abdomen dorsalmente sin setas erectas, setas marginales mediales, si presentes, reclinadas y poco diferenciadas de demás setas; ojo, en vista lateral, grande, ocupando gran parte de cabeza; gena no amplia pero claramente más de una décima parte de altura de cabeza.....*Gymnoclytia\**
- 165- Ojos completamente pilosos (Fig. 44).....166  
-Ojos desnudos o aparentemente desnudos (Figs. 33-35).....169
- 166- Postpronoto, proepimero, mayor parte de mesopleura y coxa posterior con densos mechones de pelos plumosos blancos y largos; setas merales de mayoría de especies como grupo de pelos plumosos blancos, o con pelos plumosos blancos y setas negras.....*Telothyria\**, en parte  
-Pelos torácicos no plumosos y no especialmente largos y densos.....167
- 167- Cresta facial con hilera de setas robustas y erectas en más de mitad inferior; abdomen de hembra con quilla en parte media ventral, margen inferior con setas cortas y robustas, y esternito 7 formando pequeña y afilada estructura en forma de gancho para perforar, generalmente oculto dentro de bordes ventrales de tergitos.....*Incamiya*  
-Cresta facial con pocas setas sobre vibrisas; abdomen de hembra sin quilla en parte media ventral; ni esternito 7 formando estructura en forma de gancho.....168
- 168 -Proepisterno densamente setoso (Fig. 43); sintergito abdominal 1+2 con depresión medial extendiéndose hasta margen posterior del segmento (Figs. 92, 93); machos con frente amplia y frontal vitta visible; machos nunca con proceso abdominal en tergito 5.....*Callotroxis\**  
-Proepisterno desnudo (Figs. 35-37) o en ocasiones con pocas setas; sintergito abdominal 1+2 con depresión medial extendiéndose al menos hasta setas posteromediales, y usualmente hasta margen posterior del segmento; machos con frente estrecha, ojos muy cercanos medialmente, casi borrando vitta frontal; machos con tergito abdominal 5 generalmente proyectado dorsalmente más allá de genitalia formando proceso alargado tubular o parecido a cola.....*Uramya*
- 169- Palpos reducidos, más cortos que pedicelo o ausentes.....170  
-Palpos bien desarrollados, más largos que pedicelo.....171
- 170- Palpos ausentes; margen posterior de ojo cóncavo; proboscis, en vista lateral, larga, más de 1,3 veces altura de cabeza.....*Beskia\**  
-Palpos reducidos; margen posterior de ojo recto o convexo; proboscis, en vista lateral, más corta que altura de cabeza.....*Icelia*
- 171- Prosterno inflado (Fig. 56).....172  
-Prosterno normal, aplanado o cóncavo (Figs. 54, 55).....173
- 172- Escuto con un solo par de setas acrosticales presuturales. Ocelos bien desarrollados; cuerpo oscuro (castaño, castaño amarillento, castaño oscuro); tégula del mismo color que cuerpo; alas de macho sin callosidades en venas C y  $R_{2+3}$ .....*Ormiophasia*  
-Escuto con dos o tres pares de acrosticales presuturales; ocelos usualmente vestigiales o ausentes. Ocelos vestigiales o ausentes; cuerpo generalmente amarillo pálido; tégula negra en contraste con coloración amarillenta del cuerpo; alas de macho con callosidades en venas C y  $R_{2+3}$ .....*Ormia*
- 173- Seta katepisternal anterior surge directamente o muy cerca de sutura pleural (Fig. 35); palpos y proboscis alargados; palpos sobresaliendo del epistoma, distintivamente ensanchados y espatulados (Figs. 18, 35).....*Spathipalpus*  
-Seta katepisternal anterior surge claramente anterior a sutura pleural (Figs. 34, 37, 38, 40-42); palpos y proboscis variables.....174
- 174- Sintergito abdominal 1+2 alargado y fuertemente estrechado formando peciolo cilíndrico (Fig. 29); escutelo con dos pares de setas largas divergentes, en posiciones lateral y subapical (Fig. 29); ala con vena  $R_1$  setosa en toda su longitud (Fig. 71); vena  $R_{4+5}$  setosa hasta antes o después de vena transversal r-m (Fig. 71); tergitos abdominales 3 y 4 con dos pares de setas discales (Fig. 29); moscas con apariencia de avispas.....*Cordyligaster*  
-Sintergito abdominal 1+2 generalmente más ancho que largo y unido ampliamente al tórax (no peciolado); escutelo con tres o más pares de setas, si solo dos al menos un par convergente.....175
- 175- Facia, en vista lateral, convexa y visible al menos en mitad inferior.....176  
-Facia, en vista lateral, cóncava al menos en mitad superior, no visible, excepto algunas veces en ángulo vibrisal.....179
- 176- Tibia media con dos o más setas anterodorsales; coxas, fémures y abdomen cubiertos de pilosidad no muy densa y oscura (negra a castaño); vena  $R_{4+5}$  con una a seis setas cortas en base.....*Dasyuromyia*, en parte  
-Tibia media con una sola seta anterodorsal; otra combinación de estados de carácter.....177
- 177- Postpronoto, proepimero, mayor parte de mesopleura y coxa posterior con densos mechones de pelos plumosos blancos y largos; setas merales de mayoría de especies como grupo de pelos plumosos blancos, o con pelos plumosos blancos y setas negras.....*Telothyria\**, en parte  
-Pelos torácicos no plumosos y no especialmente largos y densos.....178
- 178- Ala con vena  $R_{4+5}$  setosa hasta o poco antes de la vena transversal r-m; postpronoto con setas anterolaterales cortas en adición a tres setas basales.....*Genea*  
-Ala con vena  $R_{4+5}$  con pocas setas únicamente en la base; postpronoto sin setas anterolaterales.....*Leskia*
- 179- Proboscis alargada, en vista lateral, al menos tan larga como altura de ojo, y en mayoría de especies



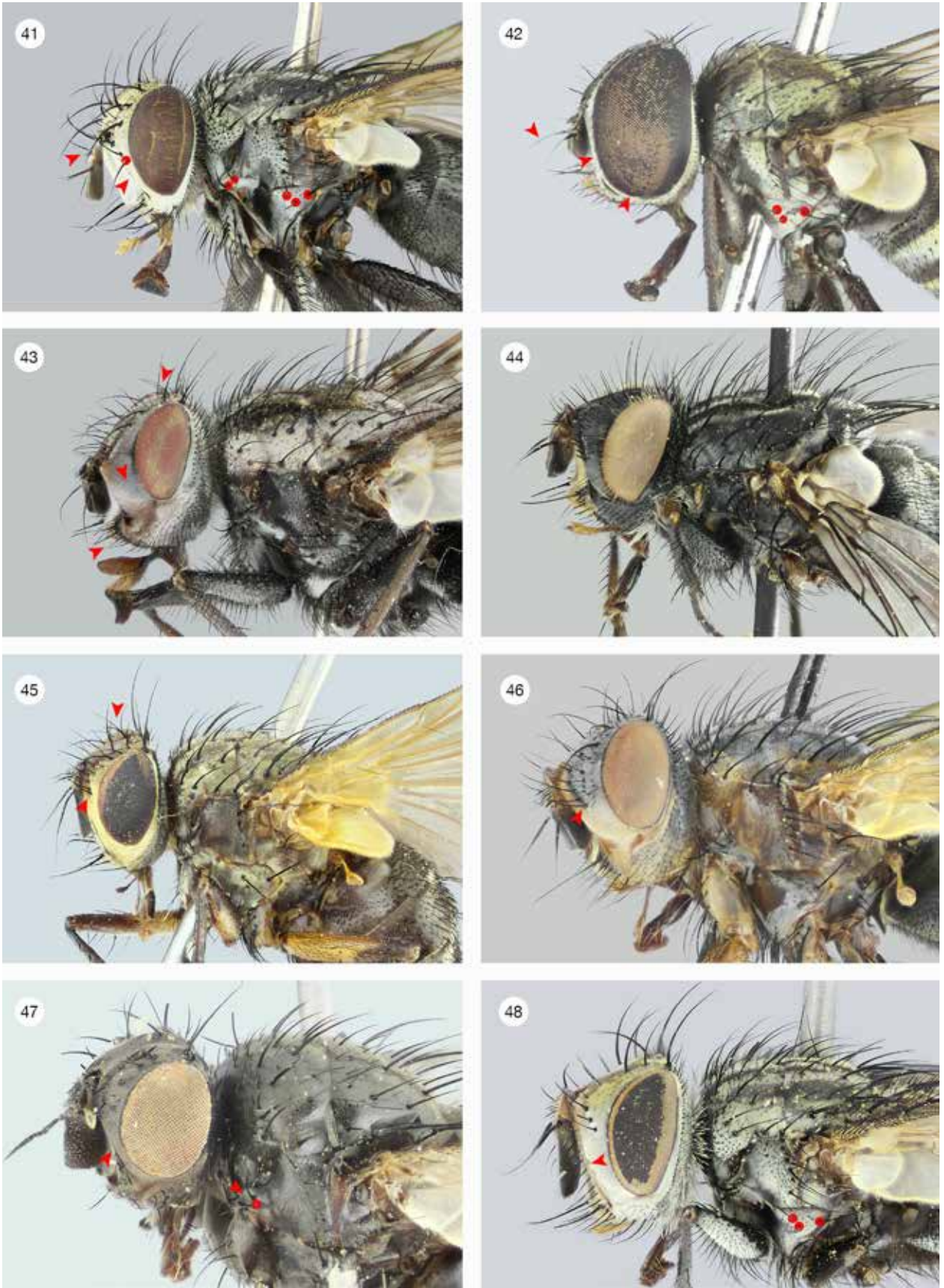
**Figs. 25-32.** Géneros de taquínidos de la Argentina, hábito: 25. *Voria*; 26. *Alpinoplagia*; 27. *Ceromya*; 28. *Siphona*. Vista dorsal: 29. *Cordyligaster*; 30. *Hyadesimyia*; 31. *Cylindromyia*; 32. *Nepocarcelia*.





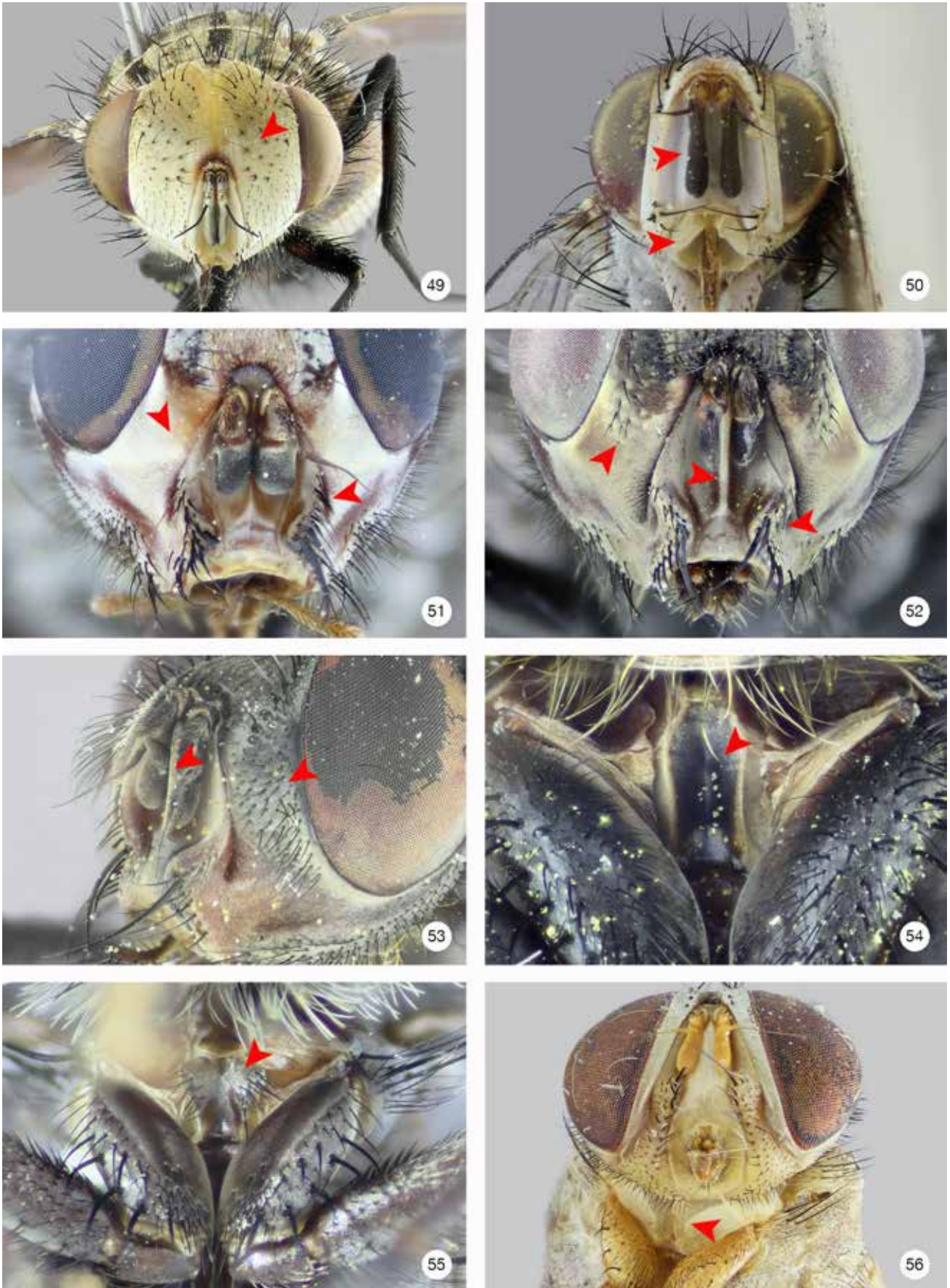
**Figs. 33-40.** Géneros de taquínidos de la Argentina, vista lateral. 33. *Prosenoides*; 34. *Bolbocheta*; 35. *Spathipalpus*; 36. *Nepocarcelia*; 37. *Gonia*; 38. *Lespesia*; 39. *Dolichostoma*; 40. *Trichoprosopus*.





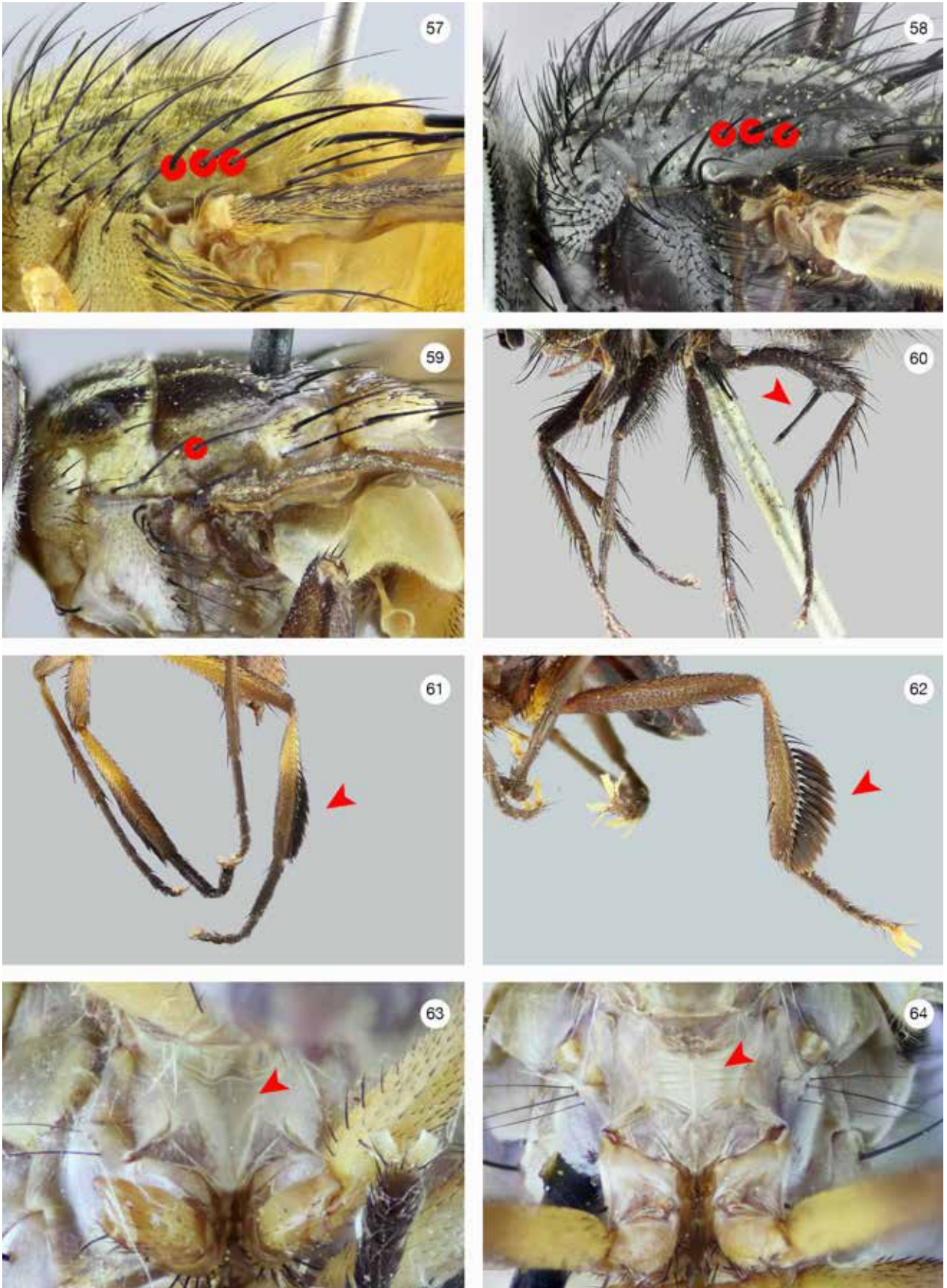
**Figs. 41-48.** Géneros de taquinidos de la Argentina, vista lateral: 41. *Voria*; 42. *Strongygaster*; 43. *Callotroxis*; 44. *Telodytes*; 45. *Admontia*; 46. *Xanthopelta*; 47. *Phytomyptera*; 48. *Chetogena*.





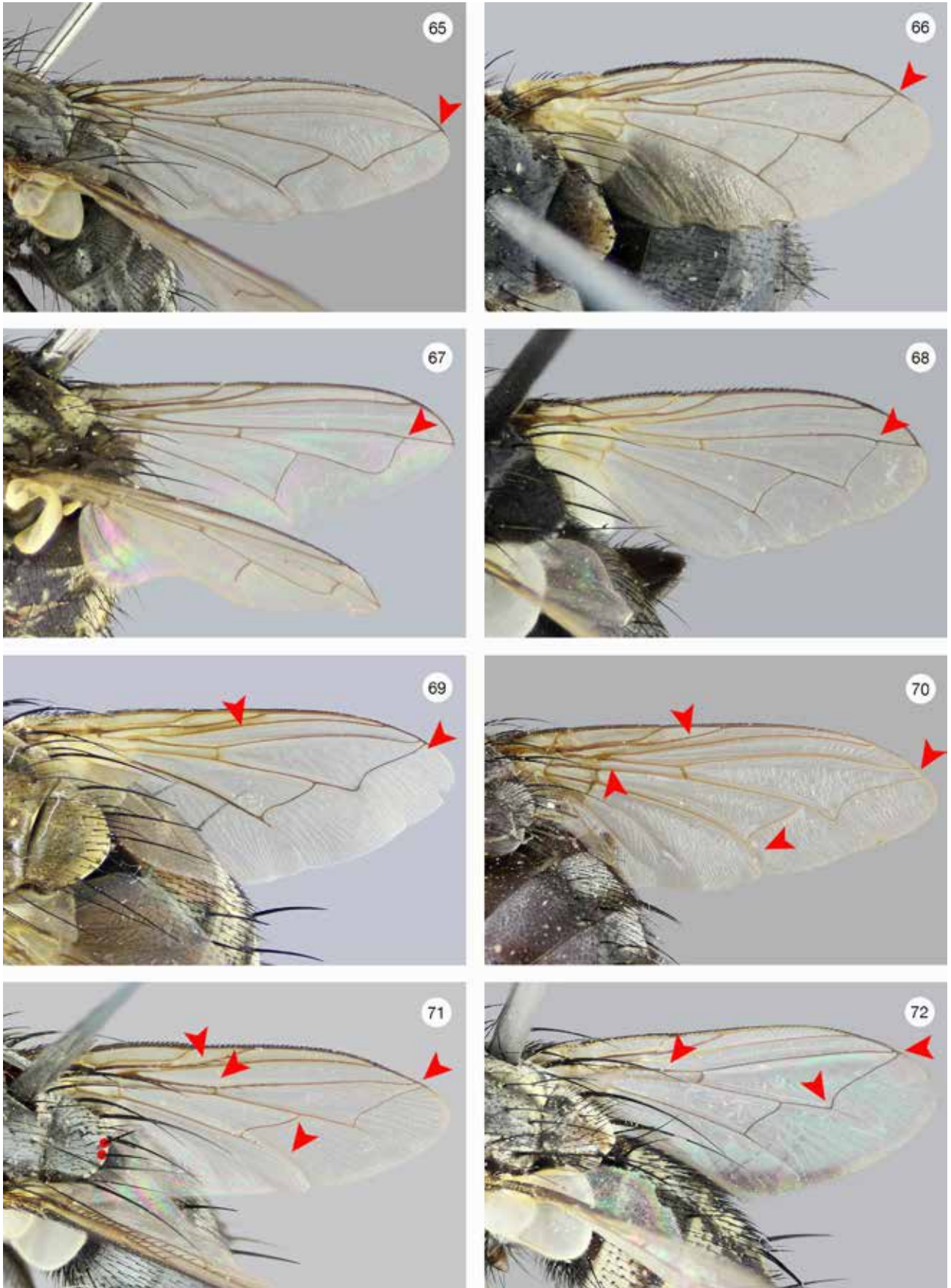
**Figs. 49-56.** Géneros de taquínidos de la Argentina. Cabezas: 49. *Gonia*; 50. *Epicoronimyia*; 51. *Dasyuromyia*; 52. *Psecacera*; 53. *Morphodexia*; Prothorax 54. *Psecacera*; 55. *Nepocarcelia*. 56. *Ormiophasia*.





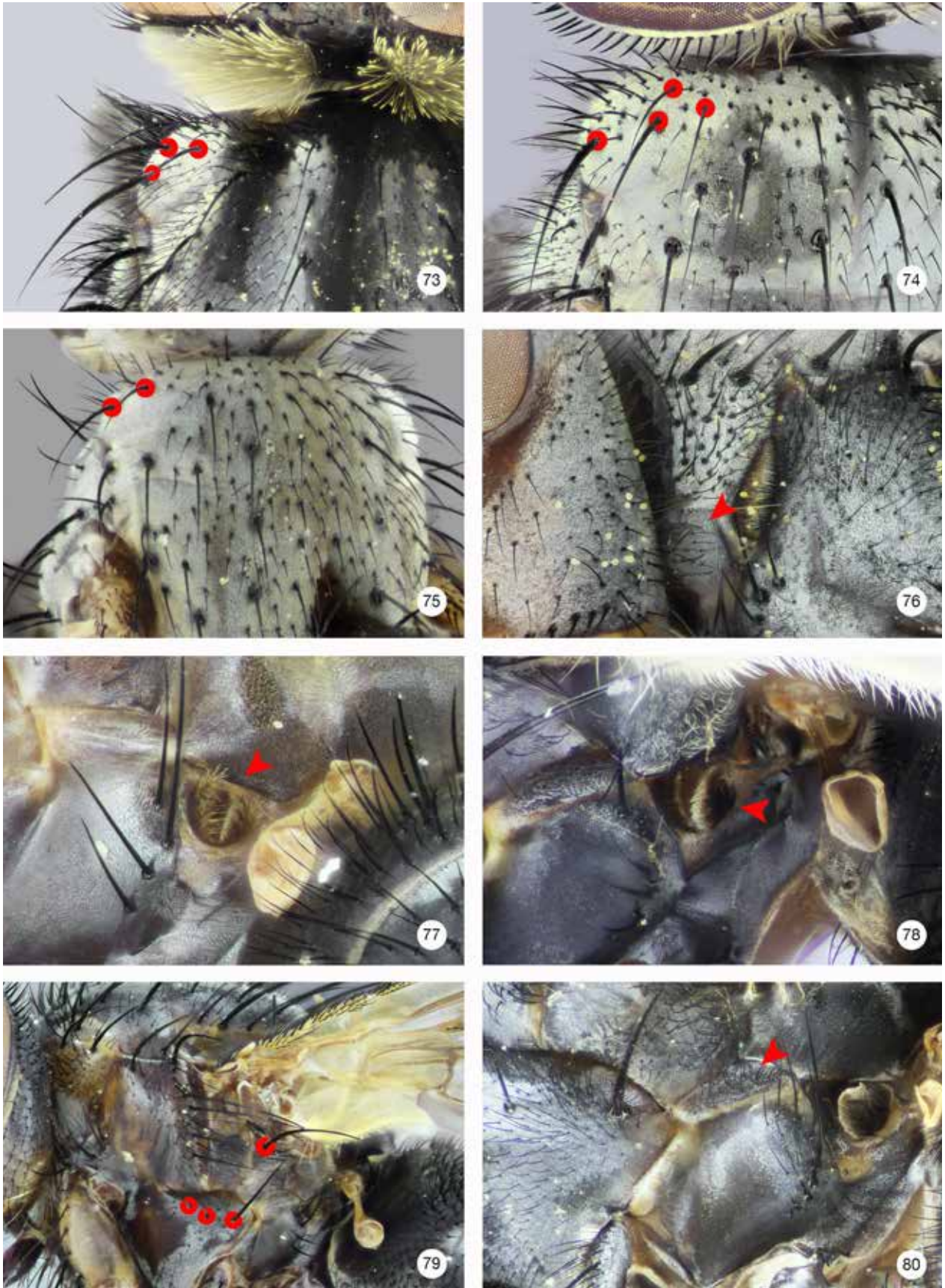
**Figs. 57-64.** Géneros de taquínidos de la Argentina. Tórax, vista lateral: 57. *Adejeania*; 58. *Paedarium*; 59. *Trichopoda*. Patas: 60. *Piriona*; 61. *Dallasimyia*; 62. *Trichopoda*. Área postmetacoxal: 63. *Trichopoda*; 64. *Dallasimyia*.





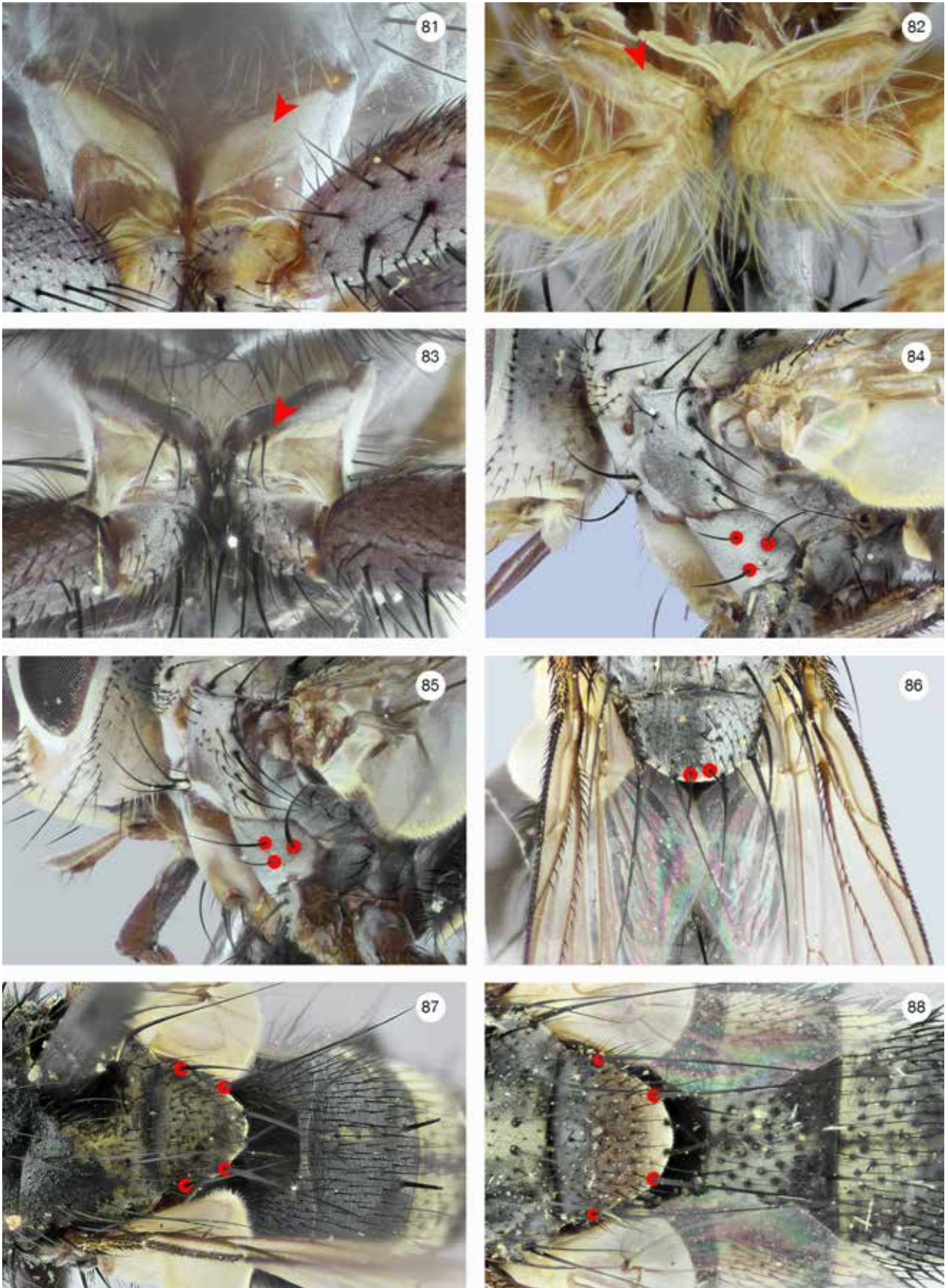
**Figs. 65-72.** Géneros de taquinidos de la Argentina. Alas: 65. *Morphodexia*; 66. *Coscaronia*; 67. *Strongygaster*; 68. *Leucostoma*; 69. *Gonia*; 70. *Psecacera*; 71. *Voria*; 72. *Chetogena*.





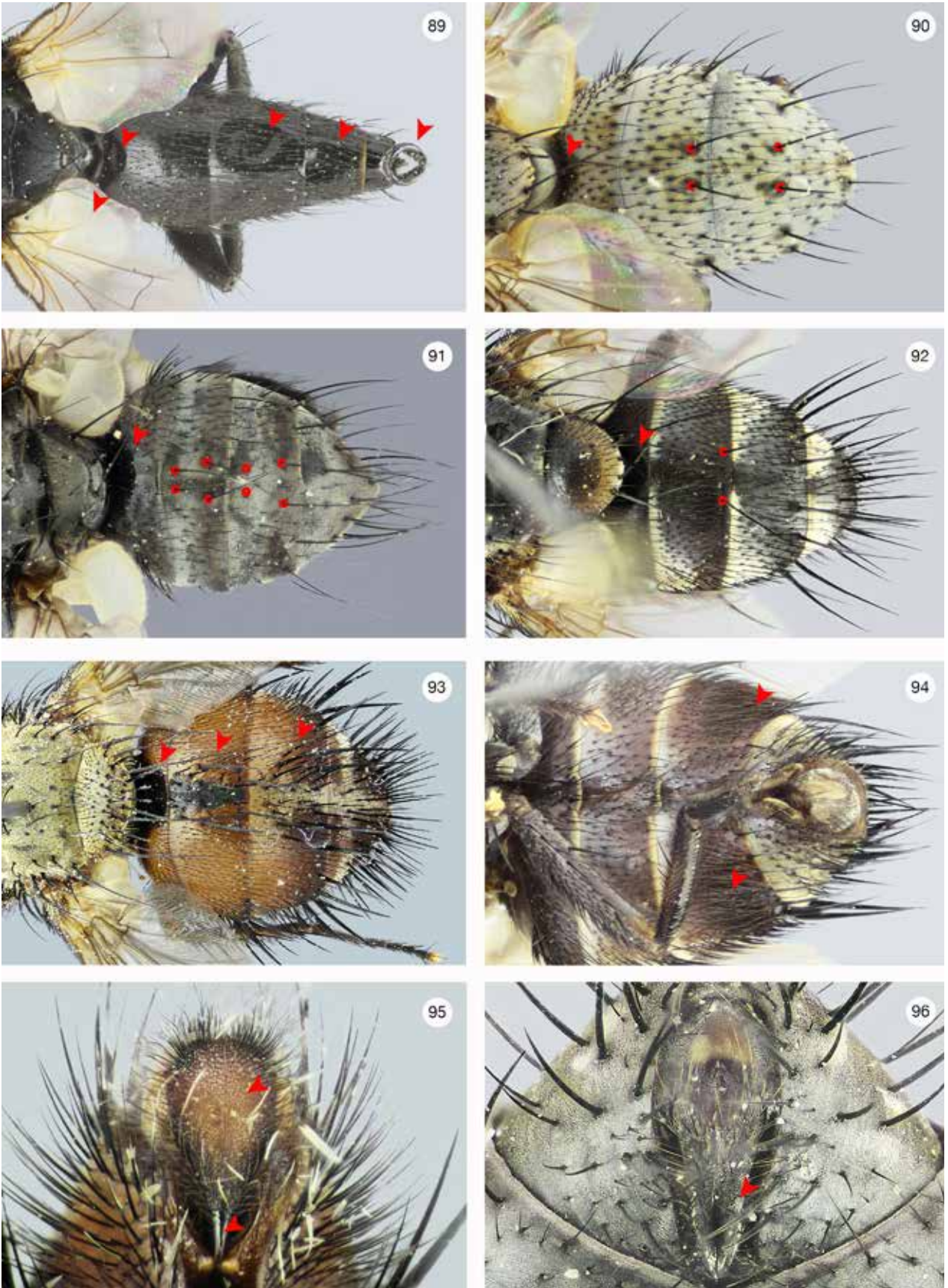
**Figs. 73-80.** Géneros de taquínidos de la Argentina. Tórax y lóbulo postpronotal: 73. *Winthemia*; 74. *Voria*; 75. *Siphona*. Proepisterno: 76. *Billaea*. Espiráculo metatorácico: 77. *Winthemia*; 78. *Voria*. Tórax: 79. *Xanthopelta*. Katepimero: 80. *Winthemia*.





**Figs. 81-88.** Géneros de taquinidos de la Argentina. Coxa posterior: 81. *Bolbocheta*; 82. *Adejeania*; 83. *Nepocarcelia*. Tórax: 84. *Siphona*; 85. *Ceromya*. Escutelo: 86. *Voria*; 87. *Ceracia*; 88. *Chetogena*.





**Figs. 89-96.** Géneros de taquínidos de la Argentina. Abdomen: 89. *Leucostoma*; 90. *Siphona*; 91. *Coracomomyia*; 92. *Nepocarcelia*; 93. *Jurinella*. Parches sexuales macho: 94. *Prottypophaemyia*; Sincercos del macho: 95. *Chetogena*; 96. *Admontia*.

más larga que altura de cabeza; labela reducida y aguzada, apenas más ancha que ápice de premento.....180

-Proboscis, en vista lateral, más corta que altura del ojo; labela normal, como esponja.....181

180- Membrana entre margen facial inferior y clípeo con par de escleritos subtriangulares convexos (Fig. 50); aristómero 2 alargado, dos o más veces más largo que ancho (Fig. 50); cabeza en vista lateral, ovalada...*Epicoronimyia*

-Membrana entre margen facial inferior y clípeo sin escleritos; aristómero 2 minúsculo, no más largo que ancho; cabeza en vista lateral, cuadrangular (Fig. 34).....*Bolbocheta*

181- Ojo, en vista lateral, ocupando casi toda la cabeza, mucho más de la mitad de su altura, reduciendo la parafacia y gena a bandas muy estrechas (Figs. 10, 42)....

.....*Strongygaster*, en parte

-Ojo, en vista lateral, menos de la mitad de la altura de la cabeza, si es más, gena y la parafacia son más amplias y desarrolladas que lo descrito anteriormente.....182

182- Escuto sin setas acrosticales y dorsocentrales (Figs. 2, 30).....*Hyadesimyia*, en parte

-Escuto con setas acrosticales y dorsocentrales desarrolladas (Figs. 25-28).....183

183- Frente sin setas orbitales.....184

-Frente con setas orbitales proclinadas.....190

184- Proepisterno setoso (Fig. 76).....185

-Proepisterno desnudo (Figs 35-37).....186

185- Escutelo con densa hilera de setas laterales, al menos seis pares; coxas, fémures y abdomen cubiertos de larga pilosidad rojiza, amarilla y anaranjada (Fig. 3).....*Pelycops*

-Escutelo con no más de tres pares de setas laterales; coxas, fémures y abdomen cubiertos de pilosidad no muy densa, oscura (negra a castaño).....

.....*Dasyuromyia*, en parte

186- Parafacia completamente desnuda (Figs. 1, 51)....

.....187

-Parafacia con pilosidad, variables en cantidad y extensión (Figs. 52, 53).....189

187- Ala con vena  $R_{4+5}$  setosa hasta poco antes o después de vena transversal r-m (Fig. 71); tergitos abdominales 3 y 4 sin setas discales; alas generalmente manchadas (Fig. 1).....*Euoestrophasia*

-Ala con vena  $R_{4+5}$  solo con tres a seis setas muy cortas en su base (Fig. 66); tergitos abdominales 3 y 4 con o sin setas discales; alas hialinas...188

188- Cresta facial desnuda; frente muy estrecha en ambos sexos.....*Phaeodema*

-Cresta facial setosa, setas pueden ser largas y delgadas, así como gruesas (Fig. 51); frente estrecha únicamente en machos.....*Dasyuromyia*, en parte

189- Crestas faciales fuertemente convergentes en la parte inferior, donde son más gruesas y prominentes (Fig. 52); especies muy robustas.....*Psecacera*, en parte

-Crestas faciales menos convergentes, no demasiado prominentes (Fig. 51); especies moderadamente robustas.....*Dasyuromyia*, en parte

190- Ojo, en vista lateral, ocupa casi toda la altura de la cabeza, con parafacia y genas muy reducidas;

postpedicelo alargado, casi o hasta margen inferior de la facia; moscas medianas y delicadas.....*Anisia*, en parte

-Ojo, en vista lateral, ocupa la mitad o menos de la altura de la cabeza, con parafacia y genas amplias; postpedicelo alcanza generalmente la mitad, máximo hasta 3/4 de la longitud de la facia; moscas robustas.....191

191- Crestas faciales fuertemente convergentes en parte inferior, donde son más gruesas y prominentes (Fig. 52); especies muy robustas.....*Psecacera*, en parte

-Crestas faciales menos convergentes, no demasiado prominentes (Fig. 51); especies moderadamente robustas.....*Dasyuromyia*, en parte

## Fauna argentina

El conocimiento de las Tachinidae en la Argentina es, en términos generales, escaso, con pocos especialistas que hayan trabajado local y específicamente con este grupo. En este panorama el trabajo acumulado hasta aquí es desparejo, ya que ciertas regiones cuentan con mejores antecedentes en lo referido a revisiones y desarrollo taxonómico permitiendo una comprensión mas clara de su diversidad.

En el país las principales colecciones en cuanto a la cantidad e importancia de ejemplares identificados se concentran, de manera esperable, en las mayores colecciones entomológicas del país: Museo de La Plata (MLP) Buenos Aires, Instituto Fundación Miguel Lillo (IFML), Tucumán y Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia" (MACN) Ciudad Autónoma de Buenos Aires; y en segundo término en colecciones tales como las del Instituto Argentino de Investigaciones de Zonas Áridas (IADIZA) Mendoza e Instituto de Microbiología y Zoología Agrícola (IMyZA) Buenos Aires.

John Merton Aldrich (1866-1934) fue un destacado dipterólogo estadounidense que trabajando en el Smithsonian Institution (USNM), fue el encargado de preparar el capítulo de Tachinidae incluido en la serie monográfica *Diptera of Patagonia and South Chile* (Aldrich, 1934). Este trabajo se basó fundamentalmente en el material obtenido por los entomólogos Frederick Wallace Edwards (1888-1940) y Raymond Corbett Shannon (1894-1945) durante la expedición entomológica auspiciada por el Museo de Historia Natural (NHMUK) y el Instituto Bacteriológico (hoy ANLIS Carlos G. Malbrán) que los llevó al sur de la Argentina y Chile. Edwards y Shannon comenzaron esta expedición enfocada en la recolección de Diptera en las cercanías de la desembocadura del Río Negro en Argentina a fines de octubre 1926 y terminaron en Concepción en Chile el 27 de diciembre (Edwards, 1929). De tal forma, la monografía realizada por Aldrich es un trabajo fundamental que representa la primera gran prospección de Tachinidae del sur continental. Este trabajo incluía claves genéricas y de especies, y descripciones de 140 especies y 70 géneros. La importancia de este trabajo radica en que de las 90 especies descritas como nuevas, 78 aún se reconocen cómo válidas. La mayor parte del material recolectado para este trabajo se encuentra actualmente en el USNM y NHMUK.

Entre los principales taxónomos que han trabajado con la familia en el país se hallan Jean Brèthes (1871-1928) y Eve-

rard Eels Blanchard (1899-1971). En el caso de Brèthes, su colección entomológica, incluidos los taquinidos, se conserva en el MACN. Dicho autor describió una veintena de especies de la Argentina y Chile. Por su parte, la obra de Blanchard ha representado el mayor esfuerzo por abordar el estudio local de la familia hasta el momento. Blanchard fue responsable de la publicación de estudios taxonómicos que incluyen 50 géneros y la descripción de 125 especies, que en su mayoría se consideran aún válidas. La colección de Tachinidae estudiada por Blanchard se encuentra en gran parte depositada en el MACN (incluyendo las series típicas de aproximadamente la mitad de sus especies nominales), siguiendo en orden de importancia la fracción de material presente en el MLP (que contiene tipos de 32 especies), el IMyZA (tipos de 14 especies) y el IFML (tipos de cinco especies) (Mulieri *et al.*, 2013; Patitucci *et al.*, 2015; Torres-Domínguez *et al.*, 2020).

Raúl Eduardo Cortés (1915-2001) fue un destacado entomólogo chileno que a lo largo de su vida profesional describió uno 30 géneros (24 válidos) y 73 especies (70 válidas) de Tachinidae, mayormente de Chile. En su labor incluyó unas pocas descripciones de especies recolectadas en Argentina (Cortés, 1979) y registros de especies para nuestro país (Cortés, 1973). Sin embargo, su frondosa producción resulta central e insoslayable para el estudio de taquinidos de la Argentina por la gran proporción de fauna andino-patagónica que se comparte con Chile. Algunos de sus trabajos, por ejemplo, incluyen revisiones de la fauna del Bosque Magallánico, presente en el extremo sur chileno (Cortés, 1986), cuya gran proporción de especies endémicas estaría presente en ambientes similares de nuestro país.

Otros autores a lo largo del siglo XX han incluido en su labor descripciones de especies presentes en Argentina, Henry Jonathan Reinhard (1892-1976), fue un activo taxónomo estadounidense, autor de numerosos trabajos sobre Tachinidae del sur de los Estados Unidos, pero que ha incursionado en la revisión de algunos taxones que incluyen especies locales. A modo de ejemplo se puede mencionar la revisión del género *Prosenoides* Brauer & Bergenstamm, que incluye tres especies mencionadas para la Argentina (Reinhard, 1954). Charles Howard Curran (1894-1972), investigador canadiense cuyo trabajo desde el American Museum of Natural History (AMNH) dio lugar a algunas contribuciones notables, como la realizada sobre Tachinini de America tropical (Curran, 1947). José Henrique Guimarães (1937-2008), cuya principal contribución fue el catálogo de taquinidos neotropicales (Guimarães, 1971), también realizó valiosas revisiones genéricas incluyendo material recolectado en la Argentina. Estos trabajos del autor resultan indudablemente necesarios para identificar la fauna de taquinidos del norte de nuestro país, por tratarse de estudios que se centran fundamentalmente en géneros presentes en Brasil y América tropical. En tiempos más recientes han existido algunas contribuciones faunísticas y taxonómicas realizadas por Liljeström (1992), Gramajo (1997, 1998, 2011), Gramajo & Mulieri (2011), Gramajo *et al.* (2013) y Dios & Nihei (2017, 2020), quienes hacen referencia a la fauna local.

En la Argentina hasta el momento se reportan 346 especies agrupadas en 159 géneros, pertenecientes a 27 tribus de las cuatro subfamilias de Tachinidae. Esta diversidad se

distribuye de la siguiente manera: 115 especies (33,2 %) de Exoristinae, 71 (20,5 %) Dexiinae, 124 (35,8 %) de Tachininae y 33 (9,5 %) de Phasiinae. Esta cantidad de especies representa el 11.3 % de la fauna neotropical conocida y el 4 % de la fauna mundial. Aproximadamente un tercio de los géneros son monotípicos, lo que sugiere el poco relevamiento y nivel bajo de estudio de la fauna del país.

Existen 113 especies de Tachinidae que se comparten de forma única entre Chile y Argentina (O'Hara *et al.*, 2021). Por su tratamiento previo a través de Aldrich (1934) y subsiguientes trabajos (Cortés, 1979; Gramajo, 1998), la fauna de la región austral del país y en especial la del Bosque Valdiviano en el sector patagónico norte es *a priori* la fauna que cuenta relativamente con más antecedentes. Sin embargo, indudablemente la mayor riqueza de especies debe esperarse asociada a regiones como la Selva Paranaense, Yungas y Chaqueña, muy poco estudiadas hasta el momento.

## Literatura citada

- ALDRICH, J.M. 1934. Tachinidae. Diptera of Patagonia and South Chile based mainly on material in the British Museum (Natural History). Part VII. Fascicle 1. British Museum, Londres.
- ARNAUD, P. H. 1978. A host-parasite catalog of North American Tachinidae (Diptera) (No. 1319). Department of Agriculture, Science and Education Administration, Washington, D.C.
- BLASCHKE, J.D., STIREMAN III, J.O., O'HARA, J. E., CERRETTI, P. & MOULTON J.M. 2018. Molecular phylogenetics and piercer evolution in the bug-killing flies (Diptera: Tachinidae: Phasiinae). *Systematic Entomology* 43: 218-238.
- BUENAVENTURA, E., LLOYD, M. W., PERILLA LÓPEZ, J.M., GONZÁLEZ, V.L., THOMAS-CABIANCA, A. & DIKOW, T. 2021. Protein-encoding ultraconserved elements provide a new phylogenomic perspective of Oestroidea flies (Diptera: Calyptratae). *Systematic Entomology* 46: 5-27.
- CADE, W. 1975. Acoustically orienting parasitoids: Fly phonotaxis to cricket song. *Science* 190: 1312-1313.
- CANTRELL, B.K. 1988. The comparative morphology of the male and female postabdomen of the Australian Tachinidae (Diptera), with descriptions of some first-instar larvae and pupae. *Invertebrate Taxonomy* 2: 81-221.
- CERRETTI, P., TSCHORSNIG, H.P., LOPRESTI, M. & DI GIOVANNI, F. 2012. MOSCHweb—a matrix-based interactive key to the genera of the Palaearctic Tachinidae (Insecta, Diptera). *ZooKeys* 205: 5-18.
- CERRETTI, P., O'HARA, J.E., WOOD, D.M., SHIMA, H., INCLÁN, D.J. & STIREMAN, J.O. III. 2014. Signal through the noise? Phylogeny of the Tachinidae (Diptera) as inferred from morphological evidence. *Systematic Entomology* 39: 335-353.
- CERRETTI, P., STIREMAN III, J.O., PAPE, T., O'HARA, J.E., MARINHO, M.A., ROGNES, K. & GRIMALDI, D.A. 2017. First fossil of an oestroid fly (Diptera: Calyptratae: Oestroidea) and the dating of oestroid divergences. *PLoS One* 12: e0182101.
- CERRETTI, P., STIREMAN III, J.O., BADANO, D., GISONDI, S., ROGNES, K., GIUDICE, G.L. & PAPE, T. 2019. Reclustering the cluster flies (Diptera: Oestroidea, Polleniidae). *Systematic Entomology* 44: 957-972.
- CLAUSEN, C.P. 1956. Biological control of insect pests in the continental United States (No. 1139). US Department of Agriculture, Washington, D.C.
- CORTÉS, R. 1973. Taquinidos chilenos nuevos o poco conocidos III (Diptera, Tachinidae). *Revista Chilena de Entomología* 7: 97-105.
- CORTÉS, R. 1979. Taquinidos chileno-argentinos (Diptera, Tachinidae). *Investigación Agrícola (Chile)* 5: 75-82.



- CORTÉS, R. 1986. Taquinidos de Aysén (XI Region) y Magallanes (XII Region) Chile (Diptera: Tachinidae). *Acta Entomológica Chilena* 13: 133-160.
- COOMBS, M. & SANDS, D.P. 2000. Establishment in Australia of *Trichopoda giacomellii* (Blanchard) (Diptera: Tachinidae), a biological control agent for *Nezara viridula* (L.) (Hemiptera: Pentatomidae). *Australian Journal of Entomology* 39: 219-222.
- CURRAN, C.H. 1947. New and little known American Tachinidae. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 89: 45-122.
- DIOS, R. DE V.P. & NIHEI, S.S. 2017. Taxonomic revision of the Neotropical genus *Ectophasiopsis* Townsend, 1915 (Diptera: Tachinidae: Phasiinae). *European Journal of Taxonomy* 334: 1-27.
- DIOS, R.D.V.P. & NIHEI, S.S. 2020. Taxonomic revision of the genus *Trichopoda* Berthold, 1827 (Diptera: Tachinidae: Phasiinae), with emphasis on the Neotropical fauna. *Zootaxa* 4870: 1-104.
- EDWARDS, F.W. 1929. Introduction, Diptera of Patagonia and South Chile based mainly on material in the British Museum (Natural History). En: Alexander, C.P. (ed.) *Crane-flies*, Part I páginas vii-xiv. British Museum (Natural History), Londres.
- GLINOS, E., CONDAT, E., MULIERI, P. & ASHWORTH, L. 2019. Essential dependence on wild pollination service: a medicinal plant under threat *Minthostachys verticillata* (Lamiaceae). *Arthropod-Plant Interactions* 13: 865-874.
- GRAMAJÓ, M.C. 1997. Especies de la tribu Ormiini (Diptera: Tachinidae) en la colección Instituto-Fundación Miguel Lillo. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 56: 96.
- GRAMAJÓ, M.C. 1998. Lista preliminar de las Tachinidae (Diptera) de la Patagonia argentina. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 57: 91-99.
- GRAMAJÓ, M.C. 2011. Una especie nueva de *Dasyuromyia* (Diptera: Tachinidae) de la Patagonia Argentina. *Acta Zoológica Lilloana* 55: 171-176.
- GRAMAJÓ, M.C. & MULIERI, P.R. 2011. Redescrición de *Archytas cirphis* (Diptera: Tachinidae) y primer registro del hospedero para la región Neotropical. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 70: 123-128.
- GRAMAJÓ, M.C., DIODATO, L. & FUSTER, A. 2013. Tachinidae (Diptera) de ecosistemas naturales del Chaco semiárido de Santiago del Estero, Argentina. *Acta Zoológica Lilloana* 57: 212-216.
- GRENIER, S. 1988. Applied biological control with tachinid flies (Diptera, Tachinidae): A review. *Anzeiger für Schädlingskunde, Pflanzenschutz, Umweltschutz* 61: 49-56.
- GUIMARÃES, J.H. 1971. Family Tachinidae (Larvaevoridae). Chapter 104. En: Papavero, N. (ed.), *A catalogue of the Diptera of the Americas south of the United States*, páginas 1-333. Museu de Zoologia, Universidade de São Paulo, São Paulo.
- HERTING, B. 1957. Das weibliche Postabdomen des calyptraten Fliegen (Diptera) und sein Merkmalswert für die Systematik der Gruppe. *Zeitschrift für Morphologie und Ökologie der Tiere* 45: 429-461.
- HERTING, B. 1984. Catalogue of Palearctic Tachinidae (Diptera). *Stuttgarter Beiträge zur Naturkunde. Serie A (Biologie)* 369: 1-228.
- JUNQUEIRA, A.C.M., AZEREDO-ESPIN, A.M.L., PAULO, D.F., MARINHO, M.A.T., TOMSHO, L.P., DRAUTZ-MOSES, D.I., PURBOJATI, R.W., RATAN, A. & SCHUSTER, S.C. 2016. Large-scale mitogenomics enables insights into Schizophora (Diptera) radiation and population diversity. *Scientific Reports* 6: 1-13.
- KUTTY, S.N., PAPE, T., WIEGMANN, B.M. & MEIER, R. 2010. Molecular phylogeny of the Calyptratae (Diptera: Cyclorrhapha) with an emphasis on the superfamily Oestroidea and the position of Mystacinobiidae and McAlpine's fly. *Systematic Entomology* 35: 614-635.
- KUTTY, S.N., MEUSEMANN, K., BAYLESS, K.M., MARINHO, M.A., PONT, A.C., ZHOU, X., MISOF, B., WIEGMANN, B.M., YEATES, D., CERRETTI, P. & MEIER, R., 2019. Phylogenomic analysis of Calyptratae: Resolving the phylogenetic relationships within a major radiation of Diptera. *Cladistics* 35: 605-622.
- LILJESTHRÖM, G. 1991. Selectividad del parasitoide *Trichopoda giacomellii* (Blanchard) (Diptera: Tachinidae) hacia individuos de *Nezara viridula* (L.) (Hemiptera: Pentatomidae) que difieren en el estado de desarrollo, sexo, edad y patrones de coloración. *Ecología Austral* 1: 41-49.
- LILJESTHRÖM, G. 1992a. Revisión de las especies de los géneros *Trichopoda* Berthold, *Trichopodopsis* Townsend y *Eutrichopodopsis* Blanchard descriptas para la República Argentina. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 50: 51-71.
- LILJESTHRÖM, G. 1992b. Distribución de los ataques del parasitoide *Trichopoda giacomellii* (Diptera: Tachinidae) sobre una población de *Nezara viridula* (Hemiptera: Pentatomidae). *Ecología Austral* 2: 29-37.
- MARINHO, M.A.T., JUNQUEIRA, A.C.M., PAULO, D.F., ESPOSITO, M.C., VILLET, M.H. & AZEREDO-ESPIN, A.D. 2012. Molecular phylogenetics of Oestroidea (Diptera: Calyptratae) with emphasis on Calliphoridae: Insights into the inter-familial relationships and additional evidence for paraphyly among blowflies. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 65: 840-854.
- MCALPINE, J.F. 1989. Phylogeny and classification of the Muscomorpha. En: McAlpine, J.F. & D.M. Wood (eds.), *Manual of Nearctic Diptera*, vol. 3, páginas 1397-1518. Agriculture Canada Monograph, Ottawa.
- MULIERI, P.R., PATITUCCI, L.D., BACHMANN, A.O. & O'HARA, J.E. 2013. The type specimens of Tachinidae (Diptera) housed in the Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia", Buenos Aires. *Zootaxa* 3670: 157-176.
- O'HARA, J.E. 1985. Oviposition strategies of the Tachinidae, a family of beneficial parasitic flies. *Agricultural & Forestry Bulletin, University of Alberta* 8: 31-34.
- O'HARA, J.E. 2013. History of tachinid classification (Diptera, Tachinidae). *ZooKeys*, 316, 1-34.
- O'HARA, J.E., HENDERSON, S.J. & WOOD, D.M. 2020. Preliminary checklist of the Tachinidae (Diptera) of the world. Version 2.1.
- O'HARA, J.E., WOOD, D.M. & GONZÁLEZ, C.R. 2021. Annotated catalogue of the Tachinidae (Insecta, Diptera) of Chile. *ZooKeys* 1064: 1-200.
- PAPE, T. 1992. Phylogeny of the Tachinidae family-group (Diptera: Calyptratae). *Tijdschrift voor Entomologie* 135: 43-86.
- PARKER, H.L., SILVERIA, A. & BERRY, P.A. 1950. Vegetable weevils and their natural enemies in Argentina and Uruguay (No. 1016). US Department of Agriculture, Washington, D.C.
- PATITUCCI, L.D., MULIERI, P.R., DOMÍNGUEZ, M.C. & MARILLUIS, J.C. 2015. The type specimens of Calyptratae (Diptera) housed in non-traditional institutions in Argentina. *Zootaxa* 3905: 557-572.
- REINHARD, H.J. 1954. Parasitic flies of the genus *Prosenoides* (Tachinidae, Diptera). *Canadian Entomologist* 86: 408-413.
- ROGNES, K. 1997. The Calliphoridae (blowflies) (Diptera: Oestroidea) are not a monophyletic group. *Cladistics* 13: 27-66.
- SANDS, D.P.A. & COOMBS, M.T. 1999. Evaluation of the Argentinian parasitoid *Trichopoda giacomellii* (Diptera: Tachinidae), for biological control of *Nezara viridula* (Hemiptera: Pentatomidae) in Australia. *Biological Control* 15: 19-24.
- SINGH, B. & WELLS, J.D. 2013. Molecular systematics of the Calliphoridae (Diptera: Oestroidea): Evidence from one mitochondrial and three nuclear genes. *Journal of Medical Entomology* 50: 15-23.
- STIREMAN III, J.O. 2002a. Phylogenetic relationships of tachinid flies in subfamily Exoristinae (Tachinidae: Diptera) based on 28S rDNA and elongation factor-1 $\alpha$ . *Systematic Entomology* 27: 409-435.
- STIREMAN III, J.O. 2002b. Host location and selection cues in a generalist tachinid parasitoid. *Entomologia Experimentalis et Applicata* 103: 23-34.
- STIREMAN, J.O. & SINGER, M.S. 2003. What determines host range in parasitoids? An analysis of a tachinid parasitoid community. *Oecologia* 135: 629-638.
- STIREMAN III, J.O., O'HARA, J.E. & WOOD, D.M. 2006. Tachinidae: Evolution, behavior, and ecology. *Annual Review of Entomology* 51: 525-555.

- STIREMAN III, J.O., DYER, L.A. & GREENEY III, H.F. 2017. Specialised generalists? Food web structure of a tropical tachinid-caterpillar community. *Insect Conservation and Diversity* 10: 367-384.
- STIREMAN III, J.O., CERRETTI, P., O'HARA, J.E., BLASCHKE, J.D. & MOULTON, J.K. 2019. Molecular phylogeny and evolution of world Tachinidae (Diptera). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 139: 106358.
- STIREMAN III, J.O., CERRETTI, P., O'HARA, J.E. & MOULTON, J.K. 2021. Extraordinary diversification of the "bristle flies" (Diptera: Tachinidae) and its underlying causes. *Biological Journal of the Linnean Society* 133: 216-236.
- TACHI, T. & SHIMA, H. 2010. Molecular phylogeny of the subfamily Exoristinae (Diptera, Tachinidae), with discussions on the evolutionary history of female oviposition strategy. *Systematic Entomology* 35: 148-163.
- TOMA, R. 2012. Tachinidae: Una discusión sobre el problema de la identificación de los taxones de la Región Neotropical. *Entomotropica* 27: 145-152.
- TORRES-DOMÍNGUEZ, D.M., PATITUCCI, L.D. & MULIERI, P.R. 2020. The type specimens of Tachinidae (Diptera) housed in the Museo de La Plata, Argentina. *Revista de la Sociedad Entomológica Argentina* 79: 1-10.
- WALKER, T.J. 1993. Phonotaxis in female *Ormia ochracea* (Diptera: Tachinidae), a parasitoid of field crickets. *Journal of Insect Behavior* 6: 389-410.
- WINKLER, I.S., BLASCHKE, J.D., DAVIS, D.J., STIREMAN III, J.O., O'HARA, J.E., CERRETTI, P. & MOULTON, J.K. 2015. Explosive radiation or uninformative genes? Origin and early diversification of tachinid flies (Diptera: Tachinidae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 88: 38-54.
- WOOD, D.M. 1987. Tachinidae. En: McAlpine, J.F., Peterson, B.V., Shewell, G.E., Teskey, H.J., Vockeroth, J.R. & Wood, D.M. (eds.), *Manual of Nearctic Diptera*, volume 2, páginas 1193-1269. Agriculture Canada Monograph, Ottawa.
- WOOD, D.M. & ZUMBADO, M.A. 2010. Tachinidae (tachinid flies, parasitic flies). En: Brown, B.V., Borkent, A., Cumming, J.M., Wood, D.M., Woodley, N.E. & Zumbado, M.A. (eds.), *Manual of Central American Diptera*. Vol. 2, páginas 1343-1417. NRC Research Press, Ottawa.
- Notodytes variabilis** Aldrich, 1934  
**Oligooestrus** Townsend, 1932  
*Oligooestrus oestroideus* Townsend, 1932  
**Pelycops** Aldrich, 1934  
*Pelycops darwini* Aldrich, 1934  
**Prosenoides** Brauer & Bergenstamm, 1891  
*Prosenoides isodomos* Reinhard, 1954  
*Prosenoides trilineata* Reinhard, 1954  
**Psecacera** Bigot, 1880  
*Psecacera chiliensis* Bigot, 1880  
*Psecacera latiforceps* Aldrich, 1934  
*Psecacera robusta* Aldrich, 1934  
**Ptilodexia** Brauer & Bergenstamm, 1889  
*Ptilodexia argentina* (Bigot, 1889)  
*Ptilodexia cingulipes* Blanchard, 1966  
*Ptilodexia ypsiliformis* Blanchard, 1966  
**Dufouriini**  
**Euoestrophasia** Townsend, 1892  
*Euoestrophasia aperta* (Brauer & Bergenstamm, 1889)  
*Euoestrophasia plaumanni* Guimarães, 1977  
**Eutrixini**  
**Xanthobasis** Aldrich, 1934  
*Xanthobasis aldrichi* (Blanchard, 1966)  
*Xanthobasis angustifrons* Aldrich, 1934  
*Xanthobasis neopollinosa* Blanchard, 1966  
*Xanthobasis pollinosa* Aldrich, 1934  
*Xanthobasis rufescens* (Blanchard, 1966)  
*Xanthobasis rufipes* (Blanchard, 1966)  
*Xanthobasis unicolor* Aldrich, 1934  
**Neoxanthobasis** Blanchard, 1966  
*Neoxanthobasis nigra* Blanchard, 1966  
**Paraxanthobasis** Blanchard, 1966  
*Paraxanthobasis tibialis* Blanchard, 1966  
**Sophiini**  
**Cordyligaster** Macquart, 1844  
*Cordyligaster fuscipennis* (Macquart, 1851)  
**Uramyini**  
**Uramyia** Robineau-Desvoidy, 1830  
*Uramyia fasciata* (Macquart, 1848)  
**Voriini**  
**Actinoplagia** Blanchard, 1940  
*Actinoplagia koehleri* Blanchard, 1940  
**Aldrichiopa** Guimarães, 1971  
*Aldrichiopa coracella* (Aldrich, 1934)  
**Alexogloblinia** Cortés, 1945  
*Alexogloblinia shannoni* (Aldrich, 1934)  
**Alpinoplagia** Townsend, 1931  
*Alpinoplagia boliviana* Townsend, 1931  
**Ateloglutus** Aldrich, 1934  
*Ateloglutus* (s.str.) *blanchardi* Cortés, 1979  
*Ateloglutus* (s.str.) *ruficornis* Aldrich, 1934  
Subgénero **Proteloglutus** Cortés & Valencia, 1972  
*Ateloglutus* (*Proteloglutus*) *chilensis* (Brèthes, 1920)  
*Ateloglutus* (*Proteloglutus*) *nitens* Aldrich, 1934  
*Ateloglutus* (*Proteloglutus*) *velardei* Cortés & Valencia, 1972  
**Coracomyia** Aldrich, 1934  
*Coracomyia crassicornis* Aldrich, 1934  
**Cyrtophloeoba** Rondani, 1856  
*Cyrtophloeoba cortesi* (Caltagirone, 1966).  
*Cyrtophloeoba nigripalpis* (Aldrich, 1926)  
**Ganopleuron** Aldrich, 1934  
*Ganopleuron divergens* Aldrich, 1934  
**Neochaetoplagia** Blanchard, 1963  
*Neochaetoplagia pastranai* Blanchard, 1963  
**Paedarium** Aldrich, 1926  
*Paedarium subauratum* (Blanchard, 1943)  
**Phaeodema** Aldrich, 1934  
*Phaeodema mystacina* Aldrich, 1934  
**Piriona** Aldrich, 1928  
*Piriona fasciculata* Aldrich, 1928  
**Prosenactia** Blanchard 1940  
*Prosenactia liebermanni* Blanchard, 1940  
**Prosopochaeta** Macquart, 1851  
*Prosopochaeta anomala* Aldrich, 1934  
*Prosopochaeta caliginosa* Cortés & Campos, 1971  
*Prosopochaeta nitidiventris* Macquart, 1851  
**Trichodischia** Bigot, 1885  
*Trichodischia caerulea* Bigot, 1885  
*Trichodischia soror* Bigot, 1885  
**Voria** Robineau-Desvoidy, 1830  
*Voria ruralis* (Fallén, 1810)

## Apéndice 1. Lista de géneros y especies de Tachinidae de la Argentina.

### DEXIINAE

#### Dexiini

- Billaea** Robineau-Desvoidy, 1830  
*Billaea argentaurea* (Townsend, 1939)  
*Billaea claripalpis* (van der Wulp, 1895)  
*Billaea erecta* (Aldrich, 1934)  
*Billaea rhynchophorae* (Blanchard, 1937)  
**Dasyuromyia** Bigot, 1885  
*Dasyuromyia aperta* Aldrich, 1934  
*Dasyuromyia cortesi* Gramajo, 2011  
*Dasyuromyia inornata* (Walker, 1836)  
*Dasyuromyia lloydi* Blanchard, 1947  
*Dasyuromyia nigriceps* Aldrich, 1934  
*Dasyuromyia sarcophagidea* (Bigot, 1888)  
*Dasyuromyia sternalis* Aldrich, 1934  
*Dasyuromyia tarsalis* Aldrich, 1934  
**Hyadesimyia** Bigot, 1888  
*Hyadesimyia clausa* Bigot, 1888  
**Hyosoma** Aldrich, 1934  
*Hyosoma limbisquama* Aldrich, 1934  
**Hystrichodexia** Röder, 1886  
*Hystrichodexia pueyrredoni* Brèthes, 1918  
**Morphodexia** Townsend, 1931  
*Morphodexia barrosi* (Brèthes, 1920)  
*Morphodexia clausa* Aldrich, 1934  
*Morphodexia facialis* (Aldrich, 1928)  
*Morphodexia nigra* Aldrich, 1934  
*Morphodexia subaenea* Aldrich, 1934  
**Notodytes** Aldrich, 1934  
*Notodytes aurea* Aldrich, 1934  
*Notodytes major* Aldrich, 1934

**Dexiinae de ubicación incierta***Euthyprosopiella* Blanchard, 1963*Euthyprosopiella mendocina* Blanchard, 1963**EXORISTINAE****Acemyiini***Ceracia* Rondani, 1865*Ceracia subandina* Blanchard, 1943**Blondeliini***Admontia* Brauer & Bergenstamm, 1889*Admontia antarctica* (Thomson, 1869)*Admontia calyptrata* (Aldrich, 1934)*Admontia communis* Aldrich, 1934*Admontia debilis* Aldrich, 1934*Admontia discalis* Aldrich, 1934*Admontia flavibasis* Aldrich, 1934*Admontia pictiventris* Aldrich, 1934*Admontia striatus* (Aldrich, 1934)*Anisia* van derWulp, 1890*Anisia cinerea* Brèthes, 1909*Celatoria* Coquillett, 1890*Celatoria bosqi* Blanchard, 1937*Chaetolixophaga* Blanchard, 1940*Chaetolixophaga laspeyresiae* Blanchard, 1940*Erythromelana* Townsend, 1919*Erythromelana leptoforceps* Inclán, 2013*Euanisia* Blanchard, 1947*Euanisia mesacarrioni* Blanchard, 1947*Eucelatoria* Townsend, 1909*Eucelatoria eucelatorioides* (Blanchard, 1963)*Eucelatoria parkeri* (Sabrosky, 1952)*Incamyia* Townsend, 1912*Incamyia chilensis* Aldrich, 1928*Incamyia nuda* Aldrich, 1934*Incamyia spinicosta* Aldrich, 1928*Lixophaga* Townsend, 1908*Lixophaga aurata* (Blanchard, 1937)*Lixophaga tenuis* (Blanchard, 1959)*Lydinolydella* Townsend, 1927*Lydinolydella metallica* Townsend, 1927*Mellachnus* Aldrich, 1934*Mellachnus velutinus* Aldrich, 1934*Oxyaporia* Townsend, 1919*Oxyaporia argentina* (Brèthes, 1922)*Parapoliops* Blanchard, 1957*Parapoliops grioti* Blanchard, 1957*Steleoneura* Stein, 1924*Steleoneura australis* (Aldrich, 1934)*Vibrissina* Rondani, 1861*Vibrissina flavocalyptata* Brèthes, 1909: 94*Zaira* Robineau-Desvoidy, 1830*Zaira argentina* (Townsend, 1931)**Eryciini***Amblychaeta* Aldrich, 1934*Amblychaeta picticornis* Aldrich, 1934*Carcelia* Robineau-Desvoidy, 1830*Carcelia halliana* Cortés, 1945*Drino* Robineau-Desvoidy, 1863*Drino rhoeo* (Walker, 1849)*Drino distincta* (Townsend, 1929)*Drino festiva* (Cortés, 1944)*Drino insignis* (van der Wulp, 1882)*Iconofrontina* Townsend, 1931*Iconofrontina minthoidea* Townsend, 1931*Lespesia* Robineau-Desvoidy, 1863*Lespesia aletiae* (Riley, 1879)*Lespesia archippivora* (Riley, 1871)*Lespesia danai* (Townsend, 1940)*Lespesia lata* (Wiedemann, 1830)*Lespesia protoginoi* (Blanchard, 1966)*Lespesia rufomaculata* (Blanchard, 1963)*Lespesia williamsoni* (Blanchard, 1959)*Lydella* Robineau-Desvoidy, 1830*Lydella minense* (Townsend, 1927)*Nepocarcelia* Townsend, 1927*Nepocarcelia palustrae* (Brèthes, 1908)**Exoristini***Austrophorocera* Townsend, 1916*Austrophorocera longiuscula* (Walker, 1858)*Chetogena* Rondani, 1856*Chetogena caridei* (Brèthes, 1918)*Chetogena eurotae* (Blanchard, 1937)*Chetogena haywardi* (Blanchard, 1947)*Chetogena littoralis* (Blanchard, 1943)*Chetogena parvipalpis* (van der Wulp, 1890)*Chetogena platensis* (Brèthes, 1922)**Goniini***Allosturmia* Blanchard, 1958*Allosturmia turicai* Blanchard, 1958*Andesimya* Brèthes, 1909*Andesimya scutellata* Brèthes, 1909*Araucosimus* Aldrich, 1934*Araucosimus bullocki* Aldrich, 1934*Araucosimus orfilanus* Cortés, 1979*Belvosia* Robineau-Desvoidy, 1830*Belvosia auripilosa* (Blanchard, 1954)*Belvosia bosqi* (Blanchard, 1954)*Belvosia bruchi* (Blanchard, 1954)*Belvosia catamarcensis* (Blanchard, 1954)*Belvosia chaetosa* (Blanchard, 1954)*Belvosia chiesai* (Blanchard, 1954)*Belvosia formosana* (Blanchard, 1954)*Belvosia fuscisquamula* (Blanchard, 1954)*Belvosia lilloi* (Blanchard, 1954)*Belvosia lugubris* (Blanchard, 1954)*Belvosia piurana* Townsend, 1911*Belvosia ruffrans* Blanchard, 1954*Belvosia spinicoxa* Aldrich, 1928*Belvosia tibialis* (Blanchard, 1954)*Belvosia weyenberghiana* van der Wulp, 1883*Belvosia wiedemanni* Aldrich, 1928*Belvosia willinki* (Blanchard, 1954)*Bourquinia* Blanchard, 1935*Bourquinia deaurata* Blanchard, 1935*Chaetocnephalia* Townsend, 1915*Chaetocnephalia americana* (Schiner, 1868)*Chaetocnephalia andina* Cortés & Campos, 1971*Chaetocnephalia innupta* Cortés, 1945*Chaetocraniopsis* Aldrich, 1928*Chaetocraniopsis argenticeps* Aldrich, 1928*Chaetocraniopsis transandinum* Cortés, 1980*Chaetogaedia* Brauer & Bergenstamm, 1891*Chaetogaedia aurata* Blanchard, 1963*Chaetogaedia auricephala* (Blanchard, 1963)*Chrysoexorista* Townsend, 1915*Chrysoexorista taglinoi* (Sellers, 1943)*Coscaronia* Cortés, 1979*Coscaronia atrogonia* Cortés, 1979*Coscaronia propinqua* Cortés, 1979*Frontiniella* Townsend, 1918*Frontiniella loxostegei* Blanchard, 1962*Gaediophanopsis* Blanchard, 1954*Gaediophanopsis koehleri* Blanchard, 1954*Gaediopsis* Brauer & Bergenstamm, 1891*Gaediopsis flavicauda* (van der Wulp, 1890)*Gonia* Meigen, 1803*Gonia lineata* Macquart, 1851*Gonia pallens* Wiedemann, 1830*Gonistylum* Macquart, 1851*Gonistylum ruficorne* Macquart, 1851*Hyphantrophaga* Townsend, 1892*Hyphantrophaga auratofrontalis* (Brèthes, 1908)*Hyphantrophaga tucumanensis* (Sellers, 1943)*Leschenaultia* Robineau-Desvoidy, 1830*Leschenaultia bicolor* (Macquart, 1846)*Leschenaultia cilipes* Robineau-Desvoidy, 1830*Patelloa* Townsend, 1916*Patelloa oeceticola* (Blanchard, 1963)*Patelloa similis* (Townsend, 1927)*Patelloa tanumeana* (Townsend, 1931)*Patelloa xanthura* (van der Wulp, 1890)*Proparachaetopsis* Blanchard, 1942*Proparachaetopsis quinquevittata* Blanchard, 1942*Prottypophaemyia* Blanchard, 1963*Prottypophaemyia haywardi* (Blanchard, 1942)*Prottypophaemyia townsendi* Blanchard, 1963*Thysanopsis* Townsend, 1917*Thysanopsis albicauda* Townsend, 1917*Goniini de ubicación incierta**Achaetoneura robusta* Aldrich, 1934*Phorocera negrensis* Aldrich, 1934**Winthemiiini***Euwinthemia* Blanchard, 1963

- Euwinthemia kreibohmi* (Blanchard, 1942)  
**Winthemia** Robineau-Desvoidy, 1830  
*Winthemia analis* (Macquart, 1846)  
*Winthemia brasiliensis* (Townsend, 1927)  
*Winthemia cuyana* (Blanchard, 1963)  
*Winthemia grioti* (Blanchard, 1963)  
*Winthemia patagonica* (Blanchard, 1963)  
*Winthemia ruficornis* (Blanchard, 1942)  
*Winthemia singularis* Reinhard, 1931  
*Winthemia tricolor* (van der Wulp, 1890)  
*Winthemia trinitatis* Thompson, 1963  
**Winthemiini de ubicación incierta**  
*Phorocera bullocki* Aldrich, 1934  
**Exoristinae de ubicación incierta**  
*Exorista bergi* Brèthes, 1908  
**PHASIINAE**  
**Cylindromyiini**  
*Cylindromyia* Meigen, 1803  
*Cylindromyia* (*Apinocyptera*) Townsend, 1915  
*Cylindromyia* (*Apinocyptera*) *platensis* Guimarães, 1976  
*Cylindromyia* (*Cylindromyia*) Meigen, 1803  
*Cylindromyia* (*Cylindromyia*) *atra* (von Röder, 1885)  
*Cylindromyia* (*Cylindromyia*) *brasiliana* (Townsend, 1927)  
*Cylindromyia* (*Cylindromyia*) *carinata* (Townsend, 1927)  
*Cylindromyia* (*Cylindromyia*) *dorsalis* (Wiedemann, 1830)  
*Cylindromyia* (*Cylindromyia*) *nigra* (Bigot, 1885)  
*Cylindromyia* (*Cylindromyia*) *porteri* (Brèthes, 1925)  
*Cylindromyia* (*Cylindromyia*) *uruguayensis* Guimarães, 1976  
*Cylindromyia* de ubicación incierta  
*Cylindromyia nigrina* (van der Wulp, 1883)  
**Gymnosomatini**  
*Acaulona* van der Wulp, 1888  
*Acaulona brasiliana* Townsend, 1937  
*Acaulona costata* van der Wulp, 1888  
**Cylindrophasia** Townsend, 1916  
*Cylindrophasia obscura* (Bigot, 1876)  
*Dallasimyia* Blanchard, 1944  
*Dallasimyia bosqi* Blanchard, 1944  
**Homogenia** van der Wulp, 1892  
*Homogenia bicolor* (Bigot, 1876)  
*Homogenia lacteata* (Townsend, 1908)  
*Homogenia nigripennis* (Bigot, 1876)  
**Trichopoda** Berthold, 1827  
*Trichopoda* (*Galactomyia*) Townsend, 1908  
*Trichopoda* (*Galactomyia*) *pennipes* (Fabricius, 1781)  
*Trichopoda* (*Galactomyia*) *pictipennis* Bigot, 1876  
*Trichopoda* (*Galactomyia*) *arcuata* Bigot, 1876  
*Trichopoda* (*Galactomyia*) *gradata* Wiedemann, 1830  
*Trichopoda* (*Galactomyia*) *ypiranga* (Dios & Nihei, 2017)  
**Trichopoda de ubicación subgenérica incierta**  
*Trichopoda limbata* (Blanchard, 1966)  
**Leucostomatini**  
*Leucostoma* Meigen, 1803  
*Leucostoma aterrimum* (Villers, 1789)  
*Leucostoma simplex* (Fallén, 1815)  
**Phasiini**  
**Phasia** Latreille, 1804  
*Phasia chilensis* (Macquart, 1851)  
*Phasia curvipes* (Aldrich, 1934)  
*Phasia glauca* (Aldrich, 1934)  
*Phasia heynei* (Townsend, 1934)  
*Phasia micans* (van der Wulp, 1883)  
*Phasia officialis* (Townsend, 1934)  
*Phasia townsendiana* Nihei & Dios, 2016  
**Strongygastrini**  
**Strongygaster** Macquart, 1834  
*Strongygaster brasiliensis* (Townsend, 1929)  
*Strongygaster triangulifera* (Loew, 1863)  
**TACHININAE**  
**Graphogastrini**  
*Austrophytomyptera* Blanchard, 1962  
*Austrophytomyptera malloi* Blanchard, 1962  
*Clastoneura* Aldrich, 1934  
*Clastoneura brevicornis* Aldrich, 1934  
**Haywardimyia** Blanchard, 1955  
*Haywardimyia brevicornis* Blanchard, 1955  
**Phytomyptera** Rondani, 1845  
*Phytomyptera evanescens* (Cortés, 1967)  
*Phytomyptera frontalis* (Aldrich, 1934)  
*Phytomyptera rotundata* (Aldrich, 1934)  
*Phytomyptera triangularis* (Aldrich, 1934)  
**Planomyia** Aldrich, 1934  
*Planomyia browni* Aldrich, 1934  
*Planomyia vibrissata* (Aldrich, 1934)  
**Iceliini**  
**Icelia** Robineau-Desvoidy, 1830  
*Icelia flavescens* Robineau-Desvoidy, 1830  
**Leskiini**  
**Epicoronimyia** Blanchard, 1940  
*Epicoronimyia mundelli* (Blanchard, 1935)  
**Genea** Rondani, 1850  
*Genea* (s. str.) *jaynesi* (Aldrich, 1932)  
**Spathipalpus** Rondani, 1863  
*Spathipalpus philippii* Rondani, 1863  
**Megaprosopini**  
**Microphthalma** Macquart, 1844  
*Microphthalma crouzeli* (Blanchard, 1966)  
**Protrichoprosopis** Blanchard, 1966  
*Protrichoprosopis chaetosus* Blanchard, 1966  
**Stuardomyia** Cortés, 1945  
*Stuardomyia crassiset* Cortés, 1945  
**Trichoceronia** Cortés, 1945  
*Trichoceronia latifrons* (Aldrich, 1934)  
**Myiophasiini**  
**Gnadochaeta** Macquart, 1851  
*Gnadochaeta antennalis* (Aldrich, 1934)  
*Gnadochaeta difficilis* (Aldrich, 1934)  
**Metamyiophasia** Blanchard, 1966  
*Metamyiophasia nigricauda* Blanchard, 1966  
**Myiophasiomima** Blanchard, 1966  
*Myiophasiomima lloydi* Blanchard, 1966  
**Plesiodesilla** Blanchard, 1966  
*Plesiodesilla crouzeli* Blanchard, 1966  
**Protonotodytes** Blanchard, 1966  
*Protonotodytes ventripyga* Blanchard, 1966  
**Nemoraeni**  
**Xanthophyto** Townsend, 1916  
*Xanthophyto erythropya* (van der Wulp, 1882)  
**Ormiini**  
**Ormia** Robineau-Desvoidy, 1830  
*Ormia dominicana* Townsend, 1919  
*Ormia ochracea* (Bigot, 1889)  
*Ormia wygodzinskyi* Tavares, 1965  
**Ormiophasia** Townsend, 1919  
*Ormiophasia cruzi* Tavares, 1964  
*Ormiophasia obscura* (Séguy, 1926)  
**Polideini**  
**Andicesa** Koçak & Kemal, 2010  
*Andicesa sabroskyi* (Cortés & Campos, 1971)  
**Arctosoma** Aldrich, 1934  
*Arctosoma nigripalpis* Aldrich, 1934  
**Comops** Aldrich, 1934  
*Comops ruficornis* Aldrich, 1934  
**Deloblepharis** Aldrich, 1934  
*Deloblepharis nigra* Aldrich, 1934  
**Desantisodes** Cortés, 1973  
*Desantisodes concinnum* Cortés, 1973  
**Dolichostoma** Townsend, 1912  
*Dolichostoma nigricaudum* (Blanchard, 1963)  
*Dolichostoma puntarenensis* (Townsend, 1928)  
**Ernestiopsis** Townsend, 1931  
*Ernestiopsis erigonopsidis* Townsend, 1931  
**Ganoproctus** Aldrich, 1934  
*Ganoproctus argentifer* Aldrich, 1934  
**Hystricia** Macquart, 1844  
*Hystricia argentinensis* (Blanchard, 1941)  
**Lygaeomyia** Aldrich, 1934  
*Lygaeomyia tristis* Aldrich, 1934  
**Lypha** Robineau-Desvoidy, 1830  
*Lypha angolensis* Aldrich, 1934  
*Lypha chaetosa* Aldrich, 1934  
*Lypha corax* Aldrich, 1934  
*Lypha edwardsi* Aldrich, 1934  
*Lypha liturata* Aldrich, 1934  
*Lypha noctifer* Aldrich, 1934  
*Lypha orbitalis* Aldrich, 1934  
*Lypha ornata* Aldrich, 1934  
*Lypha triangulifera* (Jacobs, 1900)  
*Lypha truncata* Aldrich, 1934  
**Ollacheryphe** Townsend, 1927  
*Ollacheryphe aenea* (Aldrich, 1934)  
*Ollacheryphe facialis* Townsend, 1927

- Telodytes* Aldrich, 1934  
*Telodytes analis* Aldrich, 1934  
*Xanthopelta* Aldrich, 1934  
*Xanthopelta scutellaris* Aldrich, 1934  
**Siphonini**  
*Ceromya* Robineau-Desvoidy, 1830  
*Ceromya amblycera* (Aldrich, 1934)  
*Ceromya cornuta* (Aldrich, 1934)  
*Ceromya subopaca* (Aldrich, 1934)  
*Ceromya unicolor* (Aldrich, 1934)  
*Siphona* Meigen, 1803  
*Siphona* (s. str.) *pseudomaculata* Blanchard, 1963  
**Tachinini**  
*Acuphoceropsis* Blanchard, 1943  
*Acuphoceropsis nigricornis* Blanchard, 1943  
**Adejeania** Townsend, 1913  
*Adejeania bicaudata* Curran, 1947  
*Adejeania brasiliensis* (Robineau-Desvoidy, 1830)  
**Archytas** Jaennicke, 1867  
*Archytas* (s. str.) *analis* (Fabricius, 1805)  
*Archytas* (s. str.) *basifulvus* (Walker, 1849)  
*Archytas* (s. str.) *bruchii* (Blanchard, 1941) (*Archytodejeania bruchi*, homonimia aún no resuelta)  
*Archytas* (s. str.) *bruchii* (Blanchard, 1941) (*Parafabricia bruchi*, homonimia aún no resuelta)  
*Archytas* (s. str.) *cirphis* Curran, 1927  
*Archytas* (s. str.) *diaphana* (Fabricius, 1805)  
*Archytas* (s. str.) *divisus* (Walker, 1853)  
*Archytas* (s. str.) *frenguelli* (Blanchard, 1941)  
*Archytas* (s. str.) *giacomellii* (Blanchard, 1941)  
*Archytas* (s. str.) *marmoratus* (Townsend, 1915)  
*Archytas* (s. str.) *misionensis* (Blanchard, 1941)  
*Archytas* (s. str.) *pseudodaemon* (Blanchard, 1940)  
*Archytas* (s. str.) *wagneri* (Blanchard, 1941)  
*Archytas* de ubicación subgenérica incierta  
*Archytas incertus* (Macquart, 1851)  
*Archytas nigriventris* (van der Wulp, 1882)  
*Archytas pilifrons* (Schiner, 1868)  
**Chaetopalpus** Vimmer & Soukup, 1940  
*Chaetopalpus coquilleti* Vimmer & Soukup, 1940  
*Chaetopalpus luctuosus* (Cortés, 1951)  
**Chiloepalpus** Townsend, 1927  
*Chiloepalpus callipygus* (Bigot, 1857)  
**Copecrypta** Townsend, 1908  
*Copecrypta nitens* (Wiedemann, 1830)  
**Cryptopalpus** Rondani, 1850  
*Cryptopalpus discalis* (Brèthes, 1909)  
*Cryptopalpus marginalis* (Brèthes, 1909)  
**Deopalpus** Townsend, 1908  
*Deopalpus australis* (Townsend, 1928)  
*Deopalpus pulchriceps* (Aldrich, 1934)  
**Echinopyrrhosia** Townsend, 1914  
*Echinopyrrhosia alpina* Townsend, 1914  
**Edwynia** Aldrich, 1930  
*Edwynia robusta* (Aldrich, 1928)  
**Epalpodes** Townsend, 1912  
*Epalpodes chillanensis* Cortés, 1951  
**Epalpus** Rondani, 1850  
*Epalpus rostratus* Rondani, 1868  
**Eudejeania** Townsend, 1912  
*Eudejeania birabeni* (Blanchard, 1941)  
*Eudejeania pseudopyrrhopoda* (Blanchard, 1941)  
**Fabriciopsis** Townsend, 1914  
*Fabriciopsis argentinensis* Blanchard, 1941  
**Gymnommopsis** Townsend, 1927  
*Gymnommopsis cordubensis* (Blanchard, 1943)  
*Gymnommopsis haywardi* (Blanchard, 1943)  
*Gymnommopsis misionensis* (Blanchard, 1943)  
**Jurinella** Brauer & Bergenstamm, 1889  
*Jurinella crossi* (Blanchard, 1942)  
*Jurinella jujuyensis* (Blanchard, 1941)  
*Jurinella koehleri* (Blanchard, 1941)  
*Jurinella thoracica* Curran, 1925  
**Ochroepalpus** Townsend, 1927  
*Ochroepalpus citrinus* Blanchard, 1941  
**Peleteria** Robineau-Desvoidy, 1830  
Subgénero **Peleteria** Robineau-Desvoidy, 1830  
*Peleteria* (s. str.) *andina* (Blanchard, 1943)  
*Peleteria* (s. str.) *lineata* (Blanchard, 1943)  
*Peleteria* (s. str.) *subandina* (Blanchard, 1943)  
Subgénero **Sphyrimyia** Bigot, 1883  
*Peleteria* (*Sphyrimyia*) *giacomellii* (Blanchard, 1943)  
*Peleteria* (*Sphyrimyia*) *grioti* (Blanchard, 1943)  
*Peleteria* (*Sphyrimyia*) *latifasciata* (Blanchard, 1943)  
*Peleteria* (*Sphyrimyia*) *nemochaetoides* (Blanchard, 1943)  
*Peleteria* (*Sphyrimyia*) *robusta* (Wiedemann, 1830)  
*Peleteria* (*Sphyrimyia*) *semirufa* (Blanchard, 1943)  
*Peleteria* de ubicación subgenérica incierta  
*Peleteria blanchardi* Guimarães, 1971  
*Peleteria filipalpis* (Rondani, 1863)  
*Peleteria pygmaea* (Macquart, 1851)  
**Pyrrhotachina** Townsend, 1931  
*Pyrrhotachina proboscidea* Townsend, 1931  
**Rhachopelpus** Townsend, 1908  
*Rhachopelpus tucumanus* Blanchard, 1941  
*Rhachopelpus cinereus* Townsend, 1914  
*Rhachopelpus pulverulentus* (Schiner, 1868)  
**Saundersiops** Townsend, 1914  
*Saundersiops maculiventris* (Brèthes, 1909)  
**Steatosoma** Aldrich, 1934  
*Steatosoma nigriventris* Aldrich, 1934  
*Steatosoma rufiventris* Aldrich, 1934  
**Vibrissomyia** Townsend, 1912  
*Vibrissomyia lineolata* (Bigot, 1888)  
*Vibrissomyia notata* Cortés, 1967  
**Xanthozona** Townsend, 1908  
*Xanthozona melanopyga* (Wiedemann, 1830)  
**Zonoepalpus** Blanchard, 1941  
*Zonoepalpus argentinensis* Blanchard, 1941  
**Géneros de Tachinidae de subfamilia incierta**  
**Bolbocheta** Bigot, 1885  
*Bolbocheta haustellata* Bigot, 1885  
**Ceratometopa** Townsend, 1931  
*Ceratometopa cornifera* Townsend, 1931  
**Parabrachycoma** Blanchard, 1940  
*Parabrachycoma ruficauda* Blanchard, 1940