

NOTA SOBRE LOS MALOFAGOS DE LAS AVES ARGENTINAS

POR

F. LAHILLE

Por sus formas tan extrañas y tan variadas, por su vastísima distribución geográfica, por sus afinidades aún bastante imprecisas, los malófagos forman entre los insectos un grupo singular que bien merece una atención especial de parte de los biólogos.

Según Kellog, el número actual de las especies ya se eleva a 1250. Viven en su mayoría sobre las aves a título de comensales, título que merecen si se restringe el sentido de parásitos a los insectos chupadores de sangre o que producen lesiones de los tejidos infra-epidérmicos.

El profesor Vernon L. Kellog, en su valiosa monografía del grupo (in *Genera insectorum*, 1908), hizo notar su sorpresa al constatar que sobre unas trescientas especies de malófagos encontrados sobre aves de Norte América, más del tercio de estas especies había sido anteriormente encontrado y descripto sobre huéspedes que viven en Eurasia, y como las aves-huéspedes de los mismos malófagos, en los distintos continentes pertenecen, en general a un mismo género, Kellog piensa que el comensal se adaptó, al principio, a un huésped ancestral, y al modificarse éste por las migraciones hasta constituir razas geográficas y luego formas específicas distintas, el malófago conservó sus primeros caracteres, encontrándose *siempre* en un medio que no experimentaba variaciones sensibles de temperatura, de naturaleza, de plumaje, etc.

Según esta opinión, la constatación de la presencia de la misma especie de malófago sobre distintas variedades, razas geográficas o especies de un mismo género de aves, permitiría considerar a todas estas formas, hoy diferenciadas, como las descendientes de una misma forma ancestral.

Habría, sin embargo, que suponer — lo que parece probable — que en general las especies de malófagos no son polífagas.

En la lista siguiente he indicado con un asterisco las especies avícolas que he encontrado en el país, y agradezco a mi distinguido amigo, el señor L. Dinelli, de Tucumán, el envío de algunas de ellas.

Agradezco, también, a mi distinguido colega y amigo el doctor R. Dabbene, la preciosa colaboración que me ha prestado al revisar los nombres sistemáticos de las aves mencionadas en el trabajo del profesor Kellog, señalándome algunas que pertenecen a nuestra avifauna y que hubieran podido escaparme.

Para la nomenclatura de los géneros de malófagos, me he adherido a las conclusiones presentadas por G. Neumann, en su trabajo de 1906 (*Notes sur les Mallophages*, Bull. Soc. Zool. de France, T. XX). He reemplazado, por lo tanto, — y respectivamente, — los nombres de *Docophorus*, *Nirmus*, *Oncophorus*, *Ornithobius*, *Eurymetopus*, *Colpocephalum*, por los de *Philopterus* Neh., *Degeeriella* Neum., *Trabeculus* Rud., *Metopeuron* Neh., *Taschenbergius* Neum., *Liotheum* Neh.

El pequeño cuadro siguiente indica que de los 14 géneros de malófagos,

señalados como comensales de aves representadas en el país, he encontrado representantes de 12 géneros distintos y que de las 159 especies probables — y seguramente, un día la lista de los malófagos que viven en la Argentina será mucho mayor — 31 especies han sido observadas personalmente por el que escribe esta nota, es decir, que sólo menos de una quinta parte ha sido hallada por él.

GÉNEROS	NÚMERO DE ESPECIES	
	Existencia en Argentina comprobada o muy probable	Encontradas por el autor
<i>Philopterus</i> Neh.....	18	2
<i>Degeeriella</i> Neum.....	29	2
<i>Goniocotes</i> Burm.....	11	3
<i>Akidoproctus</i> Piaget.....	1	—
<i>Lipeurus</i> Neh.....	31	7
<i>Trabeculus</i> Rudow.....	1	—
<i>Goniodes</i> Neh.....	6	4
<i>Metopeuron</i> Neh.....	1	1
<i>Taschenbergius</i> Neum.....	1	1
<i>Liotheum</i> Neh.....	27	1
<i>Menopum</i> Neh.....	24	4
<i>Laemobothrium</i> Neh.....	6	4
<i>Ancistrona</i> West.....	1	—
<i>Trinotum</i> Neh.....	2	2
Total.....	159	31

Aunque los malófagos tengan formas sumamente variables, ofreceré a los lectores de EL HORNERO, tres dibujos que darán siquiera una idea de este grupo de insectos. Las figuras 1, 2 y 3 representan la ninfa, la hembra y el macho de un parásito del albatros (*Diomedea melanophrys*), que debo a la gentileza del doctor R. Dabbene.

Dufour (An. Soc. Ent. Franc.), hizo conocer este malófago, en 1834, con el nombre de *Philopterus brevis*. Luego se llamó un tiempo *Lipeurus taurus* Nitsch, y actualmente lleva el nombre de *Taschenbergius brevis* (Duf.) Neumann.

Sus huéspedes conocidos son *Diomedea epomophora* (= *D. regia*) (mares de Nueva Zelandia y costas argentinas); *D. exulans* (Argentina y Cabo de Buena Esperanza); *Arenaria interpres* (!) (Islas Galápagos); *D. albatrus* (California); *D. nigripes* (Pacífico Norte); *Fulmarus glarialis*, var. *Rodgusii* y *Glupischa*, y *Puffinus opisthomelas* (California).

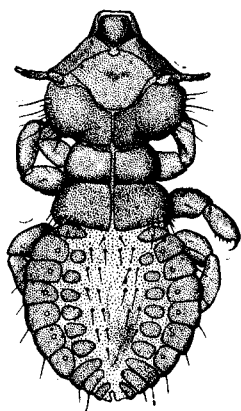
El insecto es, como todos los malófagos, enteramente áptero, achatado, y su boca está adaptada para la masticación; no puede, por lo tanto, ni perforar la piel ni chupar la sangre.

En *T. brevis*, la boca es ventral. Se notan dos uñas a la extremidad de cada pata y las antenas, de cinco artejos, difieren en ambos sexos. En el macho, no llegan, sin embargo, a tener apéndices, como es el caso en algunos otros géneros afines.

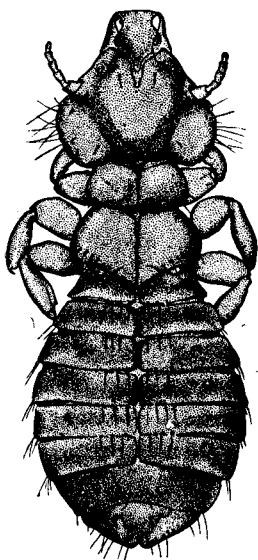
El tercer segmento del torax está fusionado con el segundo.

El género *Taschenbergius* Neum., 1906 (antes *Eurymetopus* Taschenberg, 1882) se caracteriza del modo siguiente:

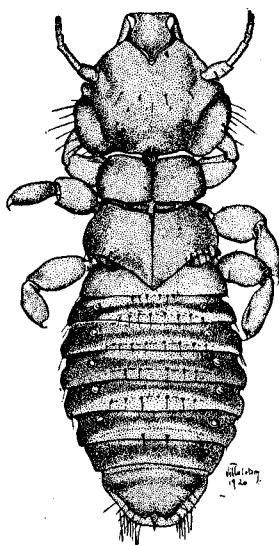
“Cuerpo ancho, parecido a *Docophorus*; antenas del macho y de la hembra difieren; clipeo ancho, trunco; ángulo anterior de la fosa antenar, prolongado y puntiagudo; metatorax ancho, sin indicación de una constricción entre el meso



o



♀



♂

Taschenbergius brevis (Dufour) Neum. — o ninfa. Aumento: 26 veces. —
♀ hembra. Aumento: 24 veces. — ♂ macho. Aumento: 23 veces.

Dibujados a la cámara clara por la Srta. T. Joan.

y metasegmento; coxae no se proyecta al lado del borde lateral del torax; el segmento posterior del abdomen es anchamente redondeado, con una pequeña escotadura más profunda en la hembra que en el macho.”

El cuadro siguiente indica los valores absolutos (en mm.) y centesimales de las principales medidas que tomé de los tres ejemplares del *T. brevis* que tuve últimamente entre manos.

MEDIDAS	NINFA		MACHO		HEMBRA	
	Abs.	Cent.	Abs.	Cent.	Abs.	Cent.
Largo cabeza.....	0.77	34.5	0.81	26.5	0.81	26.9
» tórax.....	0.46	20.6	0.71	24.1	0.74	24.6
» abdomen.....	0.99	44.4	1.52	51.7	1.46	48.5
» total del cuerpo...	2.23	100.—	2.94	100.—	3.01	100.—
» antena.....	0.28	12.6	0.47	16.—	0.36	12.—
Diám. máx. cabeza.....	0.81	36.3	0.90	30.6	0.88	29.2
» » tórax.....	0.68	30.5	0.77	26.2	0.74	24.6
» » abdomen....	0.99	44.4	1.08	36.6	1.22	40.5
Ancho del protórax.....	0.53	23.8	0.59	20.1	0.59	19.6

En *Taschenbergius brevis*, el segundo artejo de las antenas es mucho más desarrollado en el macho (176 micrones de largo), que en la hembra (110 micrones).

COLECCION DE ECTOPARASITOS DE LAS AVES

Como el estudio de los parásitos de las aves reviste verdadera importancia, no estará quizás de más dar unas indicaciones para que las personas de buena voluntad contribuyan a facilitar estos conocimientos, cada vez que la ocasión se presente de recoger unas muestras. Examinando sólo a las aves domésticas, podrán hacer sobre éstas abundantes cosechas.

A. — RECOLECCIÓN

La captura sobre aves vivas no es difícil. Los parásitos se agarran con una pinza muy fina o con un pincel seco, o mojado con alcohol diluido, o se hacen trepar sobre una tirita de cartulina que sirve para transportarlos dentro de los tubitos de vidrio que se utilizan para guardarlos.

La mayoría de los ectoparásitos de las aves se alejan de sus huéspedes tan pronto como éstos mueren. Colocando entonces el ave sobre una hoja de papel blanco o, mejor, sobre una franela blanca, es fácil observar y capturar a los parásitos que emigran.

Pero, como algunos parásitos pueden quedar prendidos de las plumas o de la piel, conviene siempre efectuar un examen directo de los tegumentos de las aves, antes de proceder a la preparación de las pieles.

Conviene recordar que los parásitos de tamaño más grande, no son siempre los más interesantes, y si bien hay que recogerlos, hay que prestar una atención especial para descubrir las formas pequeñas: *Larvas*, *ninfas*, y también algunos *machos*.

Si se notan huevos o *liendres* en la base de las plumas, se recogerán adheridos a la misma pluma y se conservarán *en seco*, dentro de un tubito.

B. — MUERTE Y CONSERVACIÓN

Cada vez que sea posible, es mejor echar a los parásitos dentro de tubitos de vidrio, con tapón de corcho, conteniendo alcohol a 30°, al cual se habrá agregado 2 a 3 gotas de éter.

De este modo los parásitos mueren, en general, con las patas extendidas, y así se facilita el examen de la muestra.

Después de uno o dos días, se cambiará el alcohol a 30°, reemplazándolo con alcohol a 60°. Este, para los insectos, resulta el mejor y más sencillo de los líquidos conservadores.

Alcoholes de graduación más elevada endurecen tanto a las muestras, que éstas se ponen demasiado frágiles para los exámenes ulteriores.

Hay que rechazar el formol, por los mismos motivos y otros más.

En el caso de no tener ni tubos ni alcohol, se pueden colocar los parásitos en cajitas de cartón, conteniendo tiritas arrugadas de papel de seda. En este caso no se debe *usar nunca algodón*. Las muestras así conservadas se destrozan muy fácilmente, y hay que manipularlas y acondicionarlas con mucho cuidado.

C. — RÓTULO

Es de la mayor importancia acompañar cada muestra con un rótulo adecuado, que se colocará en el *interior del tubo*. Hay que escribir de un modo muy claro y muy legible, con un lápiz blando, con mina de plomo (H. B.) y con punta bien aguda, sobre una tira de papel bueno y blanco.

Hay que inscribir sobre el rótulo: 1° un número de orden; 2° el nombre del huésped (su nombre científico, si se conoce); 3° la fecha; 4° el lugar de la cosecha, y 5° el nombre del coleccionista.

Todos los parásitos recogidos en *una misma localidad*, pueden colocarse dentro *del mismo tubo*, cuando provengan de varios representantes de *la misma especie de animales*.

Si provienen, 1° de distintos huéspedes, 2° de procedencias distintas, se pondrán en tubos separados.

Nunca conviene poner muchos parásitos dentro de un mismo tubo.

Cuando haya que hacer notar algunas particularidades (frecuencia y abundancia del parásito, región del cuerpo del huésped en la cual los parásitos se han encontrado, etc.), estos datos se apuntarán sobre hojas sueltas, que llevarán un número correspondiente al de las muestras conservadas en los tubos.

D. — ACONDICIONAMIENTO

1° Los tubos llenos de alcohol, estarán *herméticamente* cerrados con tapones de corcho. Si es posible, y como medida de protección suplementaria contra la evaporación, la extremidad tapada será inmersa un momento en cera derretida, estearina o parafina.

2° Cada tubo tendrá que ser *envuelto en un papel* separado, y este rodeado de *algodón*, o por lo menos, de aserrín. De este modo, si el tubo llegara a romperse, los parásitos quedarían dentro del papel, y el algodón o el aserrín absorbería el alcohol.

3° Se recomienda especialmente embalar los tubos en cajas de madera dura.

Familia: PHILOPTERIDÆ

Género: *Philoperus*, Nitzsch(Sin: *Docophorus* Nch.)

ESPECIES DE MALÓFAGOS	AVES DE LA FAUNA ARGENTINA	PROCEDENCIA DEL HUÉSPED DEL MALÓFAGO
<i>P. coccygi</i> , Osborn	<i>Coccyzus americanus</i>	Nebraska
<i>P. communis</i> , Nch.	<i>Compsothlypis pitaiayumi</i>	Costa Rica
<i>P. communis</i> , var. <i>passeris</i> , Piaget	<i>Passer domesticus</i>	—
<i>P. cordiceps</i> , Piaget	<i>Calidris leucophæa</i>	Panamá
<i>P. dentatus</i> , Giebel	<i>Diomedea exulans</i>	—
<i>P. excisus</i> , Nch.	<i>Petrochelidon lunifrons</i>	California, Kansas
<i>P. fuliginosus</i> , Kell.	<i>Ægialitis semipalmata</i>	California, Kansas
<i>P. fusiformis</i> , Denry	<i>Tringa canutus</i>	Gran Bretaña
<i>P. heteropygus</i> , Nch.	<i>Tantalus americanus</i>	—
<i>P. lari</i> , var. <i>parva</i> , Denny *	<i>Larus dominicanus</i>	Valdivia
<i>P. melanocephalus</i> , Nch. *	<i>Larus cirrhocephalus</i>	Paraguay
<i>P. melanocephalus</i> , Nch.	<i>Sterna maxima</i> — <i>Stercorarius</i> <i>parasiticus</i>	California, Alaska
<i>P. obscurus</i> , Giebel	<i>Rosthramus sociabilis</i>	—
<i>P. platystomus</i> , Nch.	<i>Buteo swainsoni</i>	Iowa
<i>P. rostratus</i> , Nch.	<i>Strix perlata</i>	California
<i>P. speotyti</i> , Osborn	<i>Speotyto cunicularia</i>	Nebraska
<i>P. speotyti</i> , Osborn	<i>Asio accipitrinus</i>	Alaska
<i>P. subincompletus</i> , Nch.	<i>Euxenura maguari</i>	—
<i>P. unifasciatus</i> , Piaget	<i>Polyborus plancus</i>	—
<i>P. virilis</i> , Piaget	<i>Polyborus plancus</i>	—

Género: *Degeeriella*(Sin: *Nirmus* Nch.)

<i>D. actophila</i> , Kell.	<i>Calidris leucophæa</i>	California
<i>D. acuminata</i> , Piaget	<i>Herodias egretta</i>	—
<i>D. albescens</i> , Piaget	<i>Sarcorhamphus griphus</i>	—
<i>D. angulata</i> , Piaget	<i>Strix perlata</i>	—
<i>D. angulicollis</i> , Giebel	<i>Diomedea exulans</i>	California
<i>D. antarctica</i> , (Val.) Lah. *	<i>Daption capensis</i> — <i>Pagodroma</i> <i>nivea</i>	—
<i>D. cingulata</i> , Nch.	<i>Calidris leucophæa</i>	—
<i>D. complexiva</i> , Kell. y Chap.	<i>Tringa canutus</i>	Alaska
<i>D. complexiva</i> , Kell.	<i>Calidris leucophæa</i>	California
<i>D. cordata</i> , Osborn	<i>Limosa hæmastica</i>	Estados Unidos
<i>D. crassipes</i> , Piaget	<i>Thinocorus rumicivorus</i>	—
<i>D. depressa</i> , Rudow *	<i>Phalacrocorax vigua</i>	—
<i>D. euprepes</i> , Kell. y Chap.	<i>Arenaria interpres</i>	California
<i>D. funebris</i> , Nch.	<i>Aramus scolopaceus</i>	—
<i>D. fusca</i> , Nch.	<i>Buteo swainsoni</i>	California
<i>D. fusca</i> , Nch.	<i>Elanus leucurus</i>	Baja California
<i>D. galapagensis</i> , Kell.	<i>Actitis macularia</i>	Galápagos Island
<i>D. gigantica</i> , Kell.	<i>Puffinus griseus</i>	California

<i>D. hebes</i> , Kell.	<i>Sterna maxima</i>	California
<i>D. holopæas</i> , Neh.	<i>Tringa canutus</i> — <i>Arenaria interpres</i>	—
<i>D. infecta</i> , Kell.	<i>Crymophilus fulicarius</i>	Alaska
<i>D. longa</i> , Kell.	<i>Petrochelidon lunifrons</i>	California
<i>D. longa</i> , Kell.	<i>Hirundo erythrogaster</i>	California
<i>D. oraria</i> , Kell.	<i>Charadrius dominicus</i>	Kansas
<i>D. parabolocycle</i> , Carriker	<i>Muscivora tyrannus</i> — <i>Tyrannus melancholicus</i>	Costa Rica
<i>D. præstans</i> , Kell.	<i>Sterna maxima</i>	California
<i>D. punctata</i> , Neh.	<i>Larus dominicanus</i>	Chile
<i>D. sculpta</i> , Kell.	<i>Tapera nævia chochi</i>	—
<i>D. setosa</i> , Giebel	<i>Pelecanoides urinatrix</i>	Alaska
<i>D. triangulata</i> , Neh.	<i>Stercorarius parasiticus</i>	—
<i>D. truncata</i> , Neh.	<i>Phalaropus hyperboreus</i>	—
<i>D. virgata</i> , Kell.	<i>Amblycercus holosericeus</i>	Panamá

Género: *Goniocotes* Burm.

<i>G. abnormis</i> , Kell.	<i>Ara chloroptera</i>	Argentina
<i>G. alatofasciatus</i> , Piaget	<i>Rhynchotus rufescens</i>	—
<i>G. compar</i> , Neh. *	<i>Columba livia</i>	Europa y E. U. A.
<i>G. coxatus</i> , Piaget	<i>Tinamus solitarius</i>	—
<i>G. gigas</i> , Tasch. *	<i>Gallus gallus</i>	—
<i>G. gallinæ</i> (Retz.)	<i>Gallus gallus</i>	—
<i>G. rectangulatus</i> , Piaget	<i>Pavo cristatus</i>	—
<i>G. rotundatus</i> , Rudow	<i>Rhynchotus rufescens</i>	—
<i>G. sexsetosus</i> , Piaget	<i>Rhynchotus rufescens</i>	—

Género: *Lipecurus* Neh.

<i>L. argentinus</i> , Kell.	<i>Plegadis guarauna</i>	Argentina
<i>L. assessor</i> , Giebel	<i>Sarcorhamphus gryphus</i> — <i>Gypagus papa</i>	Costa Rica
<i>L. asymmetricus</i> , Piaget	<i>Rhea pennata</i>	—
<i>L. bergi</i> , Kell.	<i>Guira guira</i>	Argentina
<i>L. breviceps</i> , Piaget	<i>Diomedea exulans</i>	—
<i>L. caponis</i> , (L.) *	<i>Gallus gallus</i>	—
<i>L. caudatus</i> , Rudow	<i>Priocella antarctica</i>	—
<i>L. columbæ</i> , (L.) *	<i>Columba livia</i>	—
<i>L. crassicornis</i> , (Olf.) Raill *	<i>Anser anser</i>	—
<i>L. ferox</i> , Giebel	<i>Diomedea melanophrys</i> . — <i>D. exulans</i>	O. Pacífico Norte
<i>L. fuliginosus</i> , Tasch.	<i>D. exulans</i> — <i>Talassogeron chlororhynchus</i>	Clarion Island
<i>L. grandis</i> , Piaget	<i>Priocella antarctica</i>	E. de Magallanes
<i>L. gurlti</i> , Tasch.	<i>Petrella capensis</i> — <i>Priocella antarctica</i>	—
<i>L. heterographus</i> , Neh. *	<i>Gallus gallus</i>	—
<i>L. latus</i> , Piaget	<i>Rhea americana rothschildi</i>	—
<i>L. limitatus</i> , Kell.	<i>Puffinus griseus</i>	California
<i>L. loculator</i> , Giebel	<i>Tantalus americanus</i>	—

<i>L. longisetaceus</i> , Piaget	<i>Tinamus solitarius</i>	—
<i>L. marginalis</i> , Osborn	<i>Cathartes aura</i>	Iowa
<i>L. marginellus</i> , Piaget	<i>Chlaephaga magellanica</i>	—
<i>L. melanocnemis</i> , Giebel	<i>Macronectes giganteus</i>	—
<i>L. meleagris</i> , (L.) Raill.	<i>Meleagris gallopavo</i>	—
<i>L. mutabilis</i> , Piaget	<i>Fetrella capensis</i>	Cabo de Hornos
<i>L. nigricans</i> , Rudow	<i>Aestrelata mollis</i>	—
<i>L. numida</i> , Denny	<i>Numida meleagris</i>	Gran Bretaña
<i>L. polibori</i> , Rudow *	<i>Polyborus plancus</i>	—
<i>L. quadrimaculatus</i> , Piaget	<i>Rhea americana rothschildi</i>	—
<i>L. squallidus</i> , Neh.	<i>Merganetta armata</i> — <i>Anas do-</i> <i>mestica</i>	Estados Unidos
<i>L. toxoceros</i> , Neh.	<i>Phalacrocorax vigua</i>	Perú
<i>L. tricolor</i> , Piaget	<i>Phæbetria palpebrata</i>	—
<i>L. versicolor</i> , Neh. *	<i>Euxenura maguari</i>	—

Género: **Trabeculus** Rudow(Sin: *Oncophorus* Rudow)

<i>T. schillingi</i> , Rudow	<i>Æstrelata mollis</i>	—
------------------------------	-------------------------	---

Género: **Goniodes** Nitzch.

<i>G. brevipes</i> , Giebel	<i>Aptenodytes patagonica</i>	—
<i>G. dissimilis</i> , Neh. *	<i>Gallus gallus</i>	—
<i>G. lipegonus</i> , Neh.	<i>Rhynchotus rufescens</i>	—
<i>G. meleagris</i> , Raill. *	<i>Meleagris gallopavo</i>	—
<i>G. pavonis</i> , Neh. *	<i>Pavo cristatus</i>	—
<i>G. sexpunctatus</i> , Piaget *	<i>Rhynchotus rufescens</i>	—

Género: **Taschenbergius** Neum.(Sin: *Eurymetopus* Tasch.)

<i>T. brevis</i> (Dufour) *	<i>Diomedea epomophora</i> — <i>D. ex-</i> <i>lans.</i>	Argentina
-----------------------------	--	-----------

Familia: **RICINIDÆ**(Sin: *Liotheridæ*)Género **Liotheum** Neh.(Sin: *Colpocephalum* Neh.)

<i>L. bicolor</i> , Piaget	<i>Arenaria interpres</i>	—
<i>L. breve</i> , Giebel	<i>Cariama cristata</i>	—
<i>L. burmeisteri</i> , Kell.	<i>Ara chloroptera</i>	Argentina
<i>L. caudatum</i> , Giebel, var.		
<i>longipes</i> , Piaget	<i>Chunga burmeisteri</i>	—
<i>L. cinctum</i> , Rudow	<i>Friocella antarctica</i>	—
<i>L. commune</i> , Rudow *	<i>Phalacrocorax vigua</i>	—
<i>L. extraneum</i> , Carriker	<i>Nyctidromus albicollis</i>	Costa Rica
<i>L. femoratum</i> , Piaget	<i>Mycteria americana</i>	—
<i>L. flavescens</i> , Neh.	<i>Falco peregrinus</i>	Kansas y Alaska

<i>L. flavescens</i> , Neh.	<i>Elanoides forficatus</i>	Iowa	—
<i>L. furcatum</i> , Rudow	<i>Æstrelata mollis</i>	—	—
<i>L. fuscipes</i> , Piaget	<i>Larus dominicanus</i>	Estados Unidos	—
<i>L. guiracensis</i> , Kell.	<i>Guira guira</i>	Argentina	—
<i>L. gypagi</i> , Carriker	<i>Gypagus papa</i>	Costa Rica	—
<i>L. kelloggi</i> , Osborn	<i>Cathartes aura</i>	Iowa-Nebraska	—
<i>L. laticeps</i> , Kell.	<i>Herodias egretta</i>	Kansas	—
<i>L. megalops</i> , Giebel	<i>Gypagus papa</i>	—	—
<i>L. notatum</i> , Piaget	<i>Cariama cristata</i>	—	—
<i>L. nyctarda</i> , Denny	<i>Nycticorax nyctius</i>	Gran Bretaña	—
<i>L. obscurum</i> , Giebel	<i>Herodias egretta</i>	—	—
<i>L. pachygaster</i> , Giebel	<i>Pandion haliaetus</i>	—	—
<i>L. pastulum</i> , Kell.	<i>Arenaria interpres</i>	Alaska	—
<i>L. polybori</i> , Rudow	<i>Polyborus plancus</i>	—	—
<i>L. scalariforme</i> , Rudow	<i>Tantalus americanus</i>	—	—
<i>L. setosum</i> , Piaget	<i>Sarcorhamphus gryphus</i>	Nueva Zelandia	—
<i>L. timidum</i> , Kell.	<i>Charadrius dominicus</i>	Kansas	—
<i>L. trispinum</i> , Piaget	<i>Theristicus caudatus</i>	—	—

Género: **Menopum** Neh.(Sin: *Menopon* Neh.)

<i>M. affine</i> , Piaget	<i>Diomedea exulans</i>	—	—
<i>M. alternatum</i> , Osborn	<i>Cathartes aura</i>	Iowa	—
<i>M. arctifasciatum</i> , Piag.	<i>Rhynchotus rufescens</i>	—	—
<i>M. breviceps</i> , Giebel	<i>Gypagus papa</i>	—	—
<i>M. brevicolle</i> , Piaget	<i>Thinocorus rumicivorus</i>	—	—
<i>M. brevithoracium</i> , Piaget	<i>Cygnus melanocoryphus</i>	—	—
<i>M. cingulatum</i> , Piaget	<i>Polyborus plancus</i>	—	—
<i>M. crocatum</i> , Neh.	<i>Limosa haemastica</i>	Estados Unidos	—
<i>M. eurygaster</i> , Kell.	<i>Phalacrocorax vigua</i>	—	—
<i>M. fasciatum</i> , Kell.	<i>Gypagus papa</i>	Costa Rica	—
<i>M. giganteum</i> , Denny *	<i>Columba livia</i>	—	—
<i>M. gryphus</i> , Giebel	<i>Sarcorhamphus gryphus</i>	—	—
<i>M. longithoracium</i> , Piag.	<i>Priafinus cinereus</i>	—	—
<i>M. malleus</i> , Neh.	<i>Petrochelidon lunifrons</i>	California	—
<i>M. mamillatus</i> , Piaget	<i>Theristicus caudatus</i>	—	—
<i>M. numidæ</i> , Giebel *	<i>Numida meleagris</i>	—	—
<i>M. palloris</i> , Carriker	<i>Stelgidopteryx ruficollis</i>	Costa Rica	—
<i>M. snodgrassi</i> , Kell.	<i>Coccyzus melanocoryphus</i>	Galápagos Island	—
<i>M. spiniferum</i> , Piaget	<i>Cyanocorax chrysops</i>	—	—
<i>M. stramineum</i> , Neh. *	<i>Meleagris gallopavo</i>	—	—
<i>M. translucidum</i> , Piaget	<i>Amblyrhampus holosericeus</i>	Rotterd. (J. Zool.)	—
<i>M. trigonocephalum</i> , Olf. *	<i>Gallus gallus</i>	—	—
<i>M. zonatum</i> , Piaget	<i>Sarcorhamphus gryphus</i>	—	—

Género: **Læmobothrium** Neh.

<i>L. brasiliense</i> , Rudow	<i>Halieus brasiliensis</i>	—	—
<i>L. caracaræns</i> , Kell. *	<i>Polyborus plancus</i>	Argentina	—
<i>L. giganteum</i> , Neh. *	<i>Thrysaëtus harpyia</i>	Estados Unidos	—
<i>L. glutinans</i> , Giebel	<i>Gypagus papa</i>	—	—

Género: **Ancistroma** West.

A. procellaria, West. *Petrella capensis* —

Género: **Trinotum** Neh.

(Sin: *Trinoton* Neh.)

T. luridum, Neh. * *Querquedula versicolor* Tucumán

El autor, deseoso de seguir con el estudio de los malófagos de la avifauna argentina, agradecería mucho el envío de todas las especies — aun al parecer comunes — que los lectores de EL HORNERO pudiesen tener ocasión de encontrar.

Las últimas investigaciones de Kellog han proporcionado datos sobre los malófagos de las aves del Atlántico Sud, Georgia del Sud y Kerguelen.

Teniéndolos en cuenta, completaré la presente nota indicando en el cuadro siguiente los malófagos encontrados y sus huéspedes.

El signo + designa las especies que no figuraban en la lista faunística que antecede.

Familia: PHILOPTERIDÆ

+ <i>Philopterus atlanticus</i> , Kell.	<i>Sterna paradisica</i>	Atlántico Sud
<i>Philopterus lari</i> , Denny, var.		
<i>parva</i> , Pgt.	<i>Larus dominicanus</i>	Sud - Georgia
<i>Taschenbergius brevis</i> (Duf.)	<i>Diomedea exulans</i>	
	<i>Æstelata mollis?</i>	Atlántico Sud
+ <i>Taschenbergius</i> <i>Murphyi</i> , Kell.	<i>Diomedea melanophrys</i>	
	<i>Ossifraga gigantea</i>	Atlántico Sud
<i>Degeeriella triangulata</i> (Neh.)	<i>Megalestris antarctica</i>	Atlántico Sud
+ <i>Lipereus celer</i> , Keller	<i>Priocella glacialis</i>	Sud - Georgia
+ <i>Lipereus catoni</i> , Kell.	<i>Pelicanoides urinatrix</i>	Sud - Georgia
+ <i>Lipereus densus</i> , Kell.	<i>Diomedea exulans</i>	Atlántico Sud
+ <i>Lipereus diversus</i> , Kell.	<i>Diomedea melanophrys</i>	
	<i>Sterna paradisica</i>	
	<i>Priofinus cinereus</i>	Atlántico Sud
<i>Lipereus fuliginosus</i> , Tsch.	<i>Ossifraga gigantea</i>	
	<i>Thalassogeron chlororhynchus</i>	Atlántico Sud
	<i>Æstelata mollis</i>	
+ <i>Lipereus Gaini</i> , Neum.	<i>Diomedea melanophrys</i>	
	<i>Ossifraga gigantea</i>	
	<i>Thalassogeron chlororhynchus</i>	Atlántico Sud
<i>Lipereus grandis</i> , Pgt.	<i>Megalestris antarctica</i>	Atlántico Sud
<i>Lipereus gurtli</i> , Tsch.	<i>Daption capensis</i>	Atlántico Sud

Familia: RICINIDÆ

+ <i>Ancistrana gigas</i> , Pgt.	<i>Daption capensis</i>	
	<i>Æstelata mollis?</i>	Atlántico Sud