



Revista de Investigaciones Veterinarias  
del Perú, RIVEP

ISSN: 1682-3419

rivepsm@gmail.com

Universidad Nacional Mayor de San  
Marcos  
Perú

Colas C., Manuel; Grandía G., Raiden; Rodríguez G., Daisy; Demedio L., Jorge;  
Menéndez B., Irma; García T., Efrén

Morfopatología Proventricular en Patos Silvestres (*Anas discors*) Infestados con  
*Tetrameres americana*

Revista de Investigaciones Veterinarias del Perú, RIVEP, vol. 27, núm. 2, 2016, pp. 326-  
332

Universidad Nacional Mayor de San Marcos  
Lima, Perú

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=371845996015>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica

Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal

Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto

## Morfolopatología Proventricular en Patos Silvestres (*Anas discors*) Infestados con *Tetrameres americana*

### PROVENTRICULAR MORPHOPATHOLOGY IN WILD DUCKS (*Anas discors*) INFESTED WITH *Tetrameres americana*

Manuel Colas C.<sup>1,4</sup>, Raiden Grandía G.<sup>2,5</sup>, Daisy Rodríguez G.<sup>3</sup>, Jorge Demedio L.<sup>1</sup>, Irma Menéndez B.<sup>1</sup>, Efrén García T.<sup>1</sup>

#### RESUMEN

El estudio tuvo como objetivo describir los cambios morfolopatológicos en proventrículo de patos silvestres (*Anas discors*) infestados con *Tetrameres americana*. Se realizó la necropsia a 89 cadáveres de patos adultos procedentes de Pinar del Río, Cuba, y se tomó un fragmento de 1 cm<sup>2</sup> de 22 proventrículos con diagnóstico clínico de proventriculitis parasitaria para el estudio histopatológico. Los órganos se colectaron para su análisis parasitológico, clasificando las proventriculitis en leve y severa, según la cantidad de glándulas comprometidas con el nematodo y la magnitud del exudado catarral. El 25% (22/89) de las aves presentó proventriculitis catarral con presencia de *T. americana*, donde el 73% de los casos fue considerado como leve. Se observó erosión de la mucosa, degeneración con necrosis y formación de nódulos de 1 cm de diámetro en la yema glandular. Se concluye que la infestación con *T. americana* causa daños morfolopatológicos en el proventrículo de *A. discors*.

**Palabras clave:** morfolopatología proventricular, *Tetrameres americana*, *Anas discors*

#### ABSTRACT

The aim of this study was to describe the morphopathological changes in proventriculus of wild ducks (*Anas discors*) infested with *Tetrameres americana*. Necropsy to 89 cadavers of adult ducks from Pinar del Río, Cuba, was performed. Samples of 1 cm<sup>2</sup>

<sup>1</sup> Facultad de Medicina Veterinaria, Universidad Agraria de La Habana, UNAH, Cuba

<sup>2</sup> Dirección de Biotecnología, Centro Nacional para la Producción de Animales de Laboratorio, CENPALAB, Cuba

<sup>3</sup> Laboratorio de Investigación y Diagnóstico Aviar «Jesús Menéndez», LIDA, Cuba

<sup>4</sup> E-mail: manuelcc@unah.edu.cu

<sup>5</sup> E-mail: raiden.grandia@cenpalab.cu

Recibido: 19 de octubre de 2015

Aceptado para publicación: 9 de marzo de 2016

from 22 proventriculi diagnosed with parasitic proventriculitis were taken for the histopathological study. All proventriculi ducts were collected for parasitological analysis and the lesions were classified as mild and severe according to the amount of glands affected with the nematode and the magnitude of catarrhal exudate. The results showed that 25% (22/89) of the ducks had proventriculitis caused by *T. americana* where 73% of the cases was considered as mild. Mucosal erosion, degeneration with necrosis and formation of nodules of 1 cm of diameter in the glandular yolk were observed. It is concluded that infestation with *T. americana* causes morphopathological lesions in proventriculus of *A. discors*.

**Key words:** proventricular morphopathology, *Tetrameres americana*, *Anas discors*

## INTRODUCCIÓN

Las aves migratorias pueden diseminar una amplia gama de agentes patógenos así como ser portadoras aparentemente sanas de enfermedades aviares (Hubálek, 2004). Dada su capacidad de volar libremente y cubrir largas distancias durante las migraciones anuales, estas aves juegan un papel potencial en la epidemiología de diversas zoonosis (Abulreesh *et al.*, 2007).

En Cuba, el 90% de los patos cazados están representados por patos de la Florida (*A. discors*) (Fernández, 1968; Acosta *et al.*, 2003; Garvon *et al.*, 2011). Es un ave anseriforme migratoria de la Familia Anatidae y nativa del continente americano. Estas aves migran desde Alaska hacia el sur de EEUU, por ambas costas, llegando a América Central y Suramérica (Chile y Argentina). Asimismo, son visitantes habituales en invierno de las islas del Caribe (Todd, 1996).

El tracto digestivo de las aves de la Familia Anatidae puede ser infestado por helmintos, en particular el estómago glandular. Entre estos parásitos se destacan especies del género *Tetrameres* (*T. americana*, *T. ryjkovi*, *T. striata*) y de la Familia Spiruridae (= Tetrameridae) que ocasionan la espirurosis o tetramerosis en aves (Sánchez y Lamazares, 2010).

*T. americana* tiene dimorfismo sexual. Los machos son blancos y delgados con los extremos afilados y miden 5.3 mm de largo, mientras que las hembras son globulosas y rojas, de 4 mm de diámetro (Biu y Haddabi, 2005). Tiene como hospederos intermedios a *Blattella germanica*, *Melanoplus differentialis*, *M. femurrubrum*, *Conocephalus saltator*, *Scyllina cyanipes*, *Dendrophilus* sp, *Dermestes vulpinus*, *Epitragus diremptus*, *Gonocephalus seriatum*, *Euborellia annulipes* y *Orchestia platensis*. Este nematodo tiene gran afinidad por las glándulas del proventrículo de diversos grupos de aves silvestres y acuáticas como *Anseriformes*, *Podicipediformes*, *Ciconiiformes*, *Falconiformes*, *Galliformes*, *Gruiformes*, *Charadriiformes*, *Columbiformes* y *Strigiformes* (hospederos definitivos) (McDonald, 1969; Anderson, 2000; Villarreal *et al.*, 2011).

Zocche y Silva (2009) indican que *T. americana* tiene afinidad por las criptas glandulares del proventrículo. Dentro de los cambios morfológicos que ocasiona *T. americana*, Everett y Beltsville (1968) reportaron en gallinas la presencia de exudación catarral, engrosamiento y exfoliación de las paredes del proventrículo, así como necrosis glandular extensa con pérdida total de la mucosa. Otros estudios demostraron lesiones en la pared del proventrículo de palomas (*Columba livia*) (González *et al.*, 2004),

guacamayos (*Ara ararauna*) (Silva *et al.*, 2005) y pollos (Kamani *et al.*, 2010), demostrando una gran adaptabilidad a diversas especies de aves.

Estudios de prevalencia de *T. americana* señalan una frecuencia de 39% en pollos de traspatio en Nigeria (Biu y Haddabi, 2005), 52% en Nicaragua (Luna-Olivares *et al.*, 2006), 57% en Zimbabwe (Percy *et al.*, 2012) y 67% en Sudáfrica (Mukaratirwa y Khumalo, 2012). Es así que el presente estudio tuvo como objetivo demostrar los cambios morfológicos en proventrículo de patos silvestres (*A. discors*) infestados con *T. americana*.

## MATERIALES Y MÉTODOS

En el estudio se trabajó con 89 cadáveres de patos silvestres (*A. discors*) adultos provenientes del embalse «Los Palacios», de la provincia Pinar del Río, Cuba. Las aves fueron cazadas por los autores del estudio con previa autorización de la Federación Cubana de Caza Deportiva, transportadas y conservadas en un contenedor refrigerado (2-8 °C) entre 2 y 3 horas antes de su llegada al laboratorio. La necropsia se realizó en las áreas de anatomía patológica y de parasitología del Laboratorio de Investigación y Diagnóstico Aviar «Jesús Menéndez» (LIDA), en La Habana, Cuba.

En el laboratorio se identificaron posibles lesiones en piel. La necropsia se realizó siguiendo los lineamientos de Sánchez y Lamazares (2010). Se retiró parte de la piel y se hizo una incisión longitudinal desde la base del pico hasta la cloaca para la exposición de todo el aparato digestivo (Friend *et al.*, 1999; Martín *et al.*, 2004). Se tomaron muestras de 1 cm<sup>2</sup> de proventrículos con diagnóstico de proventriculitis parasitaria (n=22), las cuales se fijaron en formalina tamponada al 10%, se incluyeron en parafina y se hicieron cortes de 4 µm que fueron teñidos con Hematoxilina-Eosina para el análisis histopatológico.

El resto de los conductos proventriculares se colectaron en placas petri estériles y se almacenaron a 4 °C para la identificación de la familia y especie helmíntica, según los criterios de Rodríguez *et al.* (2003) y Morishita y Schaul (2007). Se aplicaron los métodos helmintológicos directo y de flotación (solución sobresaturada de NaCl) para la observación de machos adultos y huevos embrionados de *T. americana* en las heces, con la ayuda de la tinción con lugol y un microscopio óptico (Opton) de luz ordinaria a 400X. Para la identificación de las hembras adultas se realizaron incisiones sobre las glándulas infestadas y se colectaron con pinza en placas petri con agua destilada para su observación bajo estereoscopio (Olympus).

Se realizó un análisis semicuantitativo de las proventriculitis parasitarias identificadas mediante la cuantificación de glándulas con evidencia parasitaria, así como la severidad en cada proventrículo inflamado, considerándose como *Leve* (+) hasta 10 glándulas con evidencia parasitaria y exudación catarral ligera, y *Severa* (++) la presencia de más de 10 glándulas con evidencia parasitaria e hipersecreción de mucus.

En el análisis estadístico se compararon las proporciones de ausencia y presencia de proventriculitis parasitaria causada por *T. americana*, así como entre los grados de proventriculitis. Se consideró una  $p < 0.05$  como significación estadística, utilizando el programa estadístico COMPAPROP v. 2.1.

## RESULTADOS Y DISCUSIÓN

En el análisis macroscópico se evidenció que el 25% (22/89) de los patos (*A. discors*) presentaron proventriculitis parasitaria causada por abundantes hembras adultas de *T. americana*, hallazgo que no había sido notificado en Cuba. Asimismo, se observaron en el microscopio abundantes huevos embrionados de *T. americana* en todas las muestras de heces de las aves afectadas pero

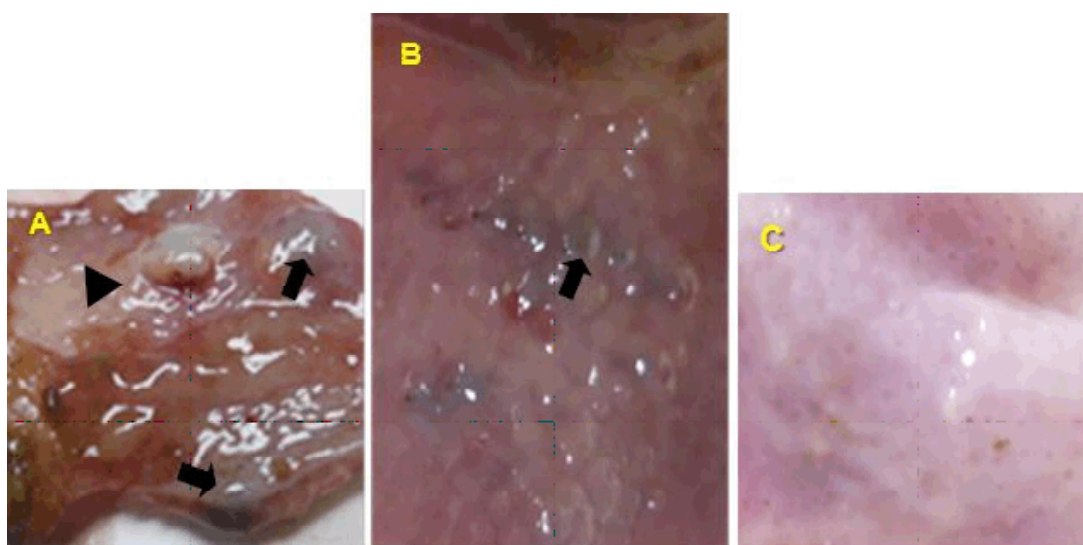


Figura 1. Proventriculitis parasitaria en patos silvestres (*A. discors*) infestados con *Tetrameres americana*. A: Exudado catarral de la mucosa (cabeza de flecha) y glándulas con elevaciones prominentes (nódulos de 1 cm de diámetro) y evidencia parasitaria en su interior (flecha). B: Mucosa glandular con abundantes nematodos (flecha). C: Mucosa glandular sin alteración aparente

con escasos machos adultos, lo que infiere un periodo posinfestación superior a los 45 días (Morishita y Schaul, 2007).

Existen diversos reportes de infestación en aves por varias especies del género *Tetrameres*. En este sentido, Méndez *et al.* (1998) encontraron siete palomas infestadas con *T. confusus* de 11 parasitadas, Bergan *et al.* (1994) reportaron infestaciones de *T. striata* en varias especies de patos (*A. platyrhynchos*, *A. falcata*, *A. acuta*, *A. discors*) y Al-Moussawi (2014) notificó a *T. americana* en proventrículo y estómago muscular de patos cucharetes (*Anas clypeata*). Asimismo, Kamil *et al.* (2011) hallaron a *T. fissispina* en patos con severas lesiones en tráquea, pulmón, corazón, hígado, páncreas, bazo, riñón, serosa intestinal y mesenterio, así como formación de numerosos nódulos en la pared proventricular. Estos hallazgos hacen evidente la gran afinidad de estos nematodos por el estómago glandular de las aves, en especial de patos silvestres.

El 73% de los patos con proventriculitis parasitaria presentó lesiones leves, en tanto que el restante 27% presentó lesiones severas. En los proventrículos se observaron yemas gástricas prominentes que comprometían la submucosa, así como la presencia de hipersecreción de mucus en la superficie epitelial (Figura 1A). La formación nodular de 1 cm de diámetro que se muestra en la figura fue muy similar a la observada por Kamil *et al.* (2011). Asimismo, la arquitectura orgánica de los proventrículos afectados es muy diferente de lo que se puede observar en proventrículos sanos (Figura 1C).

Se observó, asimismo, una marcada infestación parasitaria en el interior de la mucosa glandular (Figura 1B), alteración similar a la encontrada por Colas *et al.* (2010) en una proventriculitis erosiva-ulcerativa causada por *Dispharynx nasuta*, con pérdida de las yemas gástricas que involucraban la submucosa, así como pequeños focos de hemorragia en toda la mucosa.

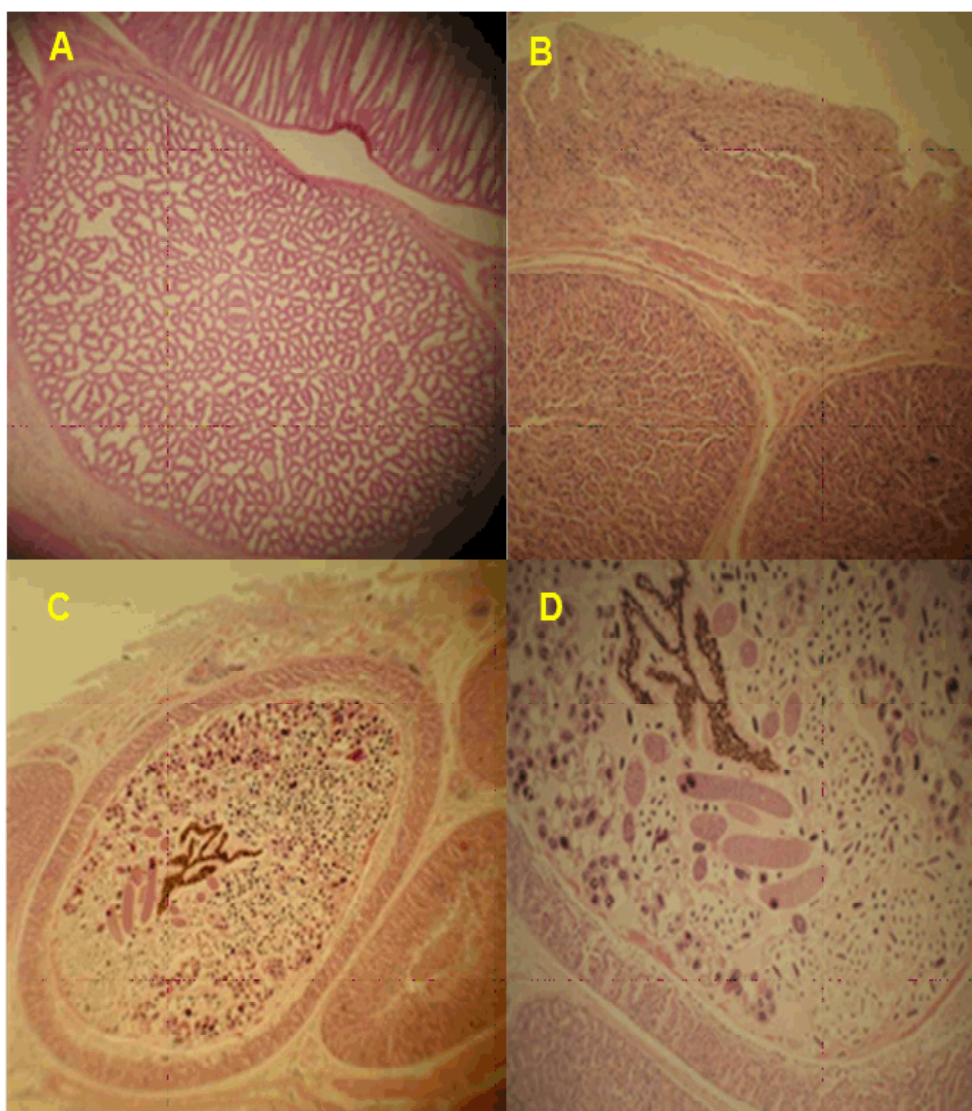


Figura 2. Microfotografía del proventrículo en patos silvestres (*A. discors*) infestados con *Tetrameres americana*. A: Mucosa y porción de la submucosa sin alteración aparente. H-E (100X). B: Erosión del epitelio de la mucosa con proliferación de tejido conectivo y degeneración de la yema glandular. H-E (100X). C y D: Degeneración y necrosis del epitelio de la yema glandular con presencia de parte del nematodo rodeado de macrófagos. H-E (200 y 400X, respectivamente)

En el examen histopatológico se observaron erosiones en la mucosa con proliferación de tejido conectivo e intensa eosinofilia, así como degeneración de las células epiteliales, detritus celular epitelial y del parásito (Figuras 2B, 2C). En las glándulas de la yema gástrica se evidenció una intensa

pérdida del epitelio simple (Figuras 2B, 2C) con abundantes eosinófilos, células plasmáticas y macrófagos alrededor de las formas parasitarias (Figuras 2C, 2D); alteraciones que coinciden con el reporte de Nagy *et al.* (1978).

Estos resultados histopatológicos son similares a los obtenidos por Kamil *et al.* (2011) en proventrículos de patos infestados con *T. fassisipina* donde hubo dilatación del lumen de la glándula, atrofia, degeneración y descamación de las células glandulares. Asimismo, Bergan *et al.* (1994) reportaron lesiones nodulares con necrosis, atrofia y descamación del epitelio glandular con infiltración de eosinófilos, linfocitos y macrófagos en *A. platyrhynchos*. Sin embargo, no se observaron cambios morfológicos en el resto de los órganos analizados durante la necropsia.

Los hallazgos obtenidos permitieron concluir que la infestación con *T. americana* causa daños morfológicos en el proventrículo de *A. discors*.

#### LITERATURA CITADA

1. **Abulreesh HH, Goulder R, Scott GW. 2007.** Wild birds and human pathogens in the context of ringing and migration. *Ring Migration* 23: 193-200. doi: 10.1080/03078698.2007.9674363
2. **Acosta M, Mugica L, Denis D, Rodríguez A, Jiménez A. 2003.** Aves comunes en los humedales de Cuba. La Habana, Cuba: Universidad de La Habana. 52 p.
3. **Al-Moussawi AA. 2014.** Stomach nematodes of the shoveler *Anas clypeata* Linnaeus, 1758 (Anseriformes: Anatidae) wintering in Iraq. *Bull Iraq Nat Hist Mus* 13: 27-34.
4. **Anderson RC. 2000.** Order Spirurida-Suborder Spirurina. In: *Nematode parasites of vertebrates: their development and transmission*. 2<sup>nd</sup> ed. UK: CABI Publishing. p 383-539.
5. **Bergan JF, Radomski AA, Pence DB, Rhodes OE. 1994.** *Tetrameres (Petrowimeres) striata* in ducks. *J Wildl Dis* 30: 351-358. doi: 10.7589/0090-3558-30.3.351
6. **Biu AA, Haddabi I. 2005.** An investigation of *Tetrameres* infection among local chickens in Maiduguri. *Nigerian Vet J* 26(1): 44-46.
7. **Colas M, Larramendy R, Merino A. 2010.** Evidencias histopatológicas en un gallo fino cubano infestado por *Dispharynx nasuta*. *Rev Salud Anim* 32: 128-131.
8. **Everett EW, Beltsville M. 1968.** Nemátodos y acantocéfalos de las aves. En: Biester HE, Schwarte LH (eds). *Enfermedades de las aves*. La Habana: Ed Revolucionaria. p 750-787.
9. **Fernández DA. 1968.** Aves de caza de Cuba. La Habana: Ed Deportivas. p 46-47.
10. **Friend M, Franson JC, Ciganovich EA. 1999.** Field manual of wildlife diseases: general field procedures and diseases of birds. Madison, USA. US Department of the Interior. 426 p.
11. **Garvon JM, Fedynich AM, Peterson MJ, Pence DB. 2011.** Helminth community dynamics in populations of blue-winged teal (*Anas discors*) using two distinct migratory corridors. *J Parasitol Res* 2011 (Art 306257). doi: 10.1155/2011/306257
12. **González D, Castillo G, López J, Moreno L, Donoso S, Skewes O, Martínez R, et al. 2004.** Parásitos gastrointestinales y externos de la paloma doméstica (*Columba livia*) en la ciudad de Chillán, Chile. *Agro-Ciencia* 20: 107-112.
13. **Hubálek Z. 2004.** An annotated checklist of pathogenic microorganisms associated with migratory birds. *J Wildl Dis* 40: 639-659.
14. **Kamani J, Meseko CA, Oladokun AT, Tafarki AE, Abba I, Dogo GI. 2010.** *Tetrameres* infection in local poultry in Katsina State, Nigeria. *Vet World* 3: 130-132.
15. **Kamil SA, Darzi MM, Mir MS, Shah SA, Shah SN, Khan FA. 2011.** *Tetrameres fassisipina* infection in ducks from Bandipora area of Kashmir valley. *Israel J Vet Med* 66: 43-47.

16. **Luna-Olivares L, Kyvsgaard N, Rimbaud E, Pineda N. 2006.** Prevalencia y carga parasitaria de helmintos gastrointestinales en gallinas de traspatio (*Gallus gallus domesticus*), en el municipio de El Sauce, departamento de León, Nicaragua. REDVET 7(11). [Internet]. Disponible en: <http://www.veterinaria.org/revistas/redvet/n111106/110617.pdf>
17. **Martín RO, Marín PG, González JS. 2004.** Atlas de anatomía de los animales exóticos. España: Masson. 166 p.
18. **McDonald EM. 1969.** Catalogue of helminths of waterfowl (Anatidae). Bureau of Sport Fisheries and Wildlife. Special Scientific Report Wildlife 126. Washington, USA. 692 p.
19. **Méndez V, García NW, Soto M. 1998.** Proventriculitis parasitarias por *Dispharynx nasuta* y *Tropisurus confusus* en palomas (*Columbia livia domestica*). Rev Cub Cienc Avícola 22(1): 49-51.
20. **Morishita TY, Schaul JC. 2007.** Parasites of birds. 2<sup>nd</sup> ed. In: Baker DG (ed). Flynn's parasites of laboratory animals. USA: Blackwell Publishing. p 217-301.
21. **Mukaratirwa S, Khumalo MP. 2012.** Prevalence of helminth parasites in free-range chickens from selected rural communities in KwaZulu-Natal province of South Africa. J S Afr Vet Assoc 81: 97-101.
22. **Nagy C, Birova V, Ovies D. 1978.** Alteraciones patológicas en aves afectadas de tropisurosos. Rev Cub Cienc Avícola 9(2): 147-153.
23. **Percy J, Pias M, Enetia BD, Lucia T. 2012.** Seasonality of parasitism in free-range chickens from a selected ward of a rural district in Zimbabwe. Afr J Agric Res 7: 3626-3631. doi: 10.5897/AJAR12.039
24. **Rodríguez DJ, Olivares OJ, Cortez S, Larramendy R, Zsczypell B, Gómez E, Blandino T, et al. 2003.** Métodos para el trabajo con los helmintos más importantes en medicina veterinaria. La Habana, Cuba: Ed CENSA. 103 p.
25. **Sánchez A, Lamazares MC. 2010.** Principales enfermedades que afectan a las aves. Tetramerosis. En: Sánchez A, López A, García MC, et al. (eds). Salud y producción de las aves. La Habana, Cuba: Ed Félix Varela. p 487-488.
26. **Silva RJ, Oliveira-Sequeira TCG, Gurgel CC. 2005.** Occurrence of *Tetrameres confusa* (Nematoda, Tetrameridae) in *Ara ararauna* (Psittacidae). Arq Bras Med Vet Zootec 57: 562-564. doi: 10.1590/S0102-09352005000400022
27. **Todd FS. 1996.** Natural history of the waterfowl. USA: San Diego Natural History Museum. 490 p.
28. **Villarreal SM, Fedynich AM, Rollins D. 2011.** *Tetrameres pattersoni* in bobwhites from the Rolling Plains Ecoregion of Texas. In: Fedynich AM (ed). Current Research 2010-2011. Texas, USA: Texas A&M University-Kingsville. p 52.
29. **Zocche AT, Silva GS. 2009.** Endoparasitoses em aves de produção industrial. 2<sup>nd</sup> ed. In: Berchieri Junior A, Nepomuceno ES, Di Fabio J, et al. (eds). Doenças das aves. Brasil: FACTA. p 909-921.