

INTRODUCCIÓN

El papel de la paloma como transmisora de enfermedades zoonóticas y de agentes patógenos para otras aves silvestres y domésticas ha sido demostrado previamente (Weber, 1979; González-Acuña *et al.*, 2007; Soltani *et al.*, 2013; Teske *et al.*, 2013; Chaintoutis *et al.*, 2014). Para la Salud Pública, destaca el riesgo de aquellas poblaciones que residen en núcleos urbanos. Por ello, existen normativas municipales y autonómicas que prohíben el aporte de alimentos, y se organizan campañas periódicas de saneamiento para reducir el número de individuos (Ley 4/1994 de la Comunidad Valenciana).

MATERIAL Y MÉTODOS

Entre 2011 y 2012 se capturaron un total de 369 palomas con distinta procedencia, como parte de un programa de control de plagas del Ayuntamiento de Valencia. Tras extraer una muestra de sangre, los animales fueron sacrificados en los laboratorios de la Facultad de Veterinaria de la Universidad CEU Cardenal Herrera. Se examinó externamente el plumaje en busca de ectoparásitos y a continuación se realizó la necropsia reglada y sistematizada, procesando los diferentes órganos, con objeto de localizar endoparásitos.

OBJETIVO

Conocer la parasitofauna de las palomas domésticas de Valencia, para determinar el riesgo de transmisión a otras especies aviares.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Todas las aves presentaban al menos una especie parásita (tabla 1). Las infecciones producidas por cinco especies fueron las predominantes, hallándose hasta un máximo de diez especies en un mismo animal.

Tabla 1. Prevalencia de las especies parásitas en las palomas estudiadas

Grupo parasitario	Especie	Prevalencia % (n/N)
PROTOZOOS	<i>Eimeria</i> spp.	46,1 % (170/369)
	<i>Trichomonas gallinae</i>	51,5 % (190/369)
	<i>Haemoproteus columbae</i>	94 % (347/369)
NEMATODOS	<i>Ascaridia columbae</i>	21,1 % (78/369)
	<i>Baruscapillaria obsignata</i>	27,4 % (101/369)
	<i>Terrameres fissispina</i>	6,8 % (25/369)
TREMATODOS	<i>Brachylaemus columbae</i>	6 % (22/369)
CESTODOS	<i>Raillietina tetragona</i>	55,8 % (206/369)
ARTRÓPODOS	<i>Columbicola columbae</i>	89,7 % (331/369)
	<i>Campanulotes bidentatus</i>	33,3% (123/369)
	<i>Mesonyssus melloi</i>	9,8% (36/369)
	<i>Pseudolynchia canariensis</i>	52,6 % (194/369)

Los resultados son similares a los obtenidos por trabajo de Alonso *et al.* (2004) en palomas de Murcia, que presentaron también una alta parasitación; los ectoparásitos y protozoos han sido los grupos más frecuentes, tanto en el estudio de Murcia como en el presente. Asimismo, coinciden las especies de parásitos identificadas: **Protozoos** (*Eimeria* spp. (figura 1), *Haemoproteus columbae*, *Trichomonas gallinae* (figura 2), **Trematodos** (*Brachylaemus columbae*), **Nematodos** (*Ascaridia columbae* (figura 3) *Baruscapillaria obsignata*, *Terrameres fissispina*), **Cestodos** (*Raillietina tetragona*), **Artrópodos** (*Columbicola columbae*, *Campanulotes bidentatus*, *Mesonyssus melloi* (figura 4), *Pseudolynchia canariensis*).

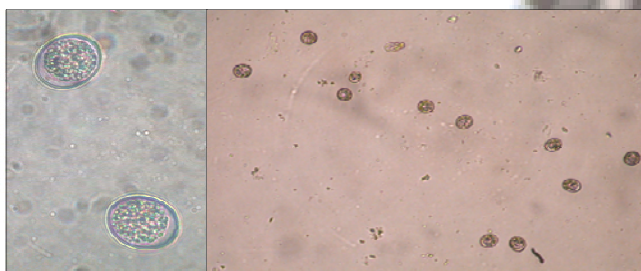


Figura 1. Ooquistes no esporulados de *Eimeria* spp.



Figura 2. Lesión macroscópica de *T. gallinae* en la orofaringe de una paloma.

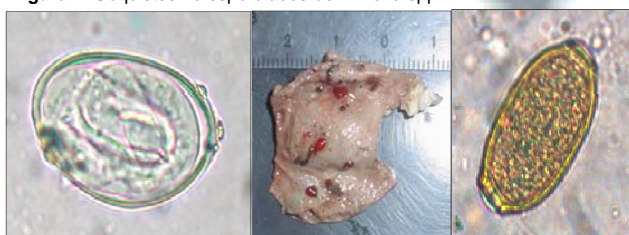


Figura 3. De izquierda a derecha: huevo de *A. columbae*, contenido de la molleja con *T. fissispina* (detalle de las hembras rojizas en la mucosa) y huevo de *B. obsignata*.



Figura 4. Ejemplar adulto del ácaro nasal *Mesonyssus melloi*.

CONCLUSIONES

Las palomas capturadas en la provincia de Valencia presentaron poliparasitismo, siendo especies de artrópodos y protozoos las encontradas con mayor prevalencia. Entre las especies halladas, destacan el protozoo *Trichomonas gallinae*, el cestodo *Raillietina tetragona* y los nematodos *Ascaridia columbae* y *Baruscapillaria obsignata*, por su capacidad de transmisión hacia otras aves domésticas.

BIBLIOGRAFÍA

- Alonso, F.D., Espigares, D., Ruiz de Ybáñez, M.R., Garijo, M.M., Martínez-Carrasco, C. 2004. Parasites of common pigeons (*Columba livia*) trapped in parks of Murcia City. Poster. IX European Multico colloquium of Parasitology.
- Chaintoutis, S.C., Dovas, C.I., Papanastassopoulou, M., Gewehr, S., Dánis, K., Beck, C., Lecollinet, S., Antalis, V., Kalaitzopoulou, S., Panagiotopoulos, T., Mourtalos, S., Zientara, S., Papadopoulos, O. 2014. Evaluation of a West Nile virus surveillance and early warning system in Greece, based on domestic pigeons. *Comparative Immunology Microbiology and Infectious Diseases*, 37 (2): 131-141.
- González-Acuña D., Silva F., Moreno L., Cerda F., Donoso S., Cabello J., López J. 2007. Detección de algunos agentes zoonóticos en la paloma doméstica (*Columba livia*) en la ciudad de Chillán, Chile. *Chil. Infect.* 24 (3): 199-203.
- Soltani, M., Bayat, M., Hashemi, S.J., Zia, M., Pestechian, N. 2013. Isolation of *Cryptococcus neoformans* and other opportunistic fungi from pigeon droppings. *Journal of Research in Medical Sciences: the official journal of Isfahan University of Medical Sciences*, 19 (1): 56-60.
- Teske, L., Ryll, M., Rubbenstroth, D., Hänel, I., Hartmann, M., Kreienbrock, L., Rautenschlein, S. 2013. Epidemiological investigations on the possible risk of distribution of zoonotic bacteria through apparently healthy homing pigeons. *Avian Pathology*, 42 (5): 397-407.
- Weber, W.J. 1979. Health hazards from pigeons, starlings and English sparrows: Diseases and Parasites associated with pigeons, starlings, and English sparrows which affect domestic animals. Thomson Publications, Fresno.