

Laboratorio de Estudios Parasitológicos: casuística 2016

Yossen, L.; Barale, L.; Ramírez Andiarena, J.; Orcellet, V.; Plaza, D.; Macua, M.; Quinodoz, J; Bono Battistoni, M.F.

Cátedra de Parasitología y Enfermedades Parasitarias, Facultad de Ciencias Veterinarias, UNL
leidivicyossen@gmail.com

Servicio de diagnóstico del Laboratorio de Estudios Parasitológicos de la Cátedra de Parasitología y Enfermedades Parasitarias de la FCV – UNL.

Las enfermedades parasitarias pueden causar daños de distinta magnitud hasta la muerte de los hospedadores. En animales de abasto causan importantes pérdidas ya que afectan la producción de carne, leche y/o lana. Los nematodos gastrointestinales (NGI) en bovinos pueden producir una merma en la ganancia de peso de hasta 60 kg y en ovinos una reducción del peso del vellón de un 20%⁴. Los ectoparásitos como *Rhipicephalus microplus* también causan disminución en la ganancia de peso, daño en los cueros, menor producción láctea, costos por control, además de la transmisión de enfermedades. La sarna, las miasis y los piojos también pueden hacer perder peso y condición corporal, y en ovinos, disminuyen la cantidad y calidad de lana². Los animales de compañía albergan parásitos potencialmente zoonóticos como *Toxoplasma*, *Leishmania*, *Toxocara* y *Ancyostoma*. Argentina presenta regiones consideradas endémicas para triquinosis, esta parasitosis se transmite al hombre por consumo de carne, principalmente de cerdo, cruda o insuficientemente cocida y sin control sanitario¹. El diagnóstico de las enfermedades parasitarias es fundamental a la hora de elaborar estrategias de tratamiento y control en pos de minimizar pérdidas en los animales de producción, evitar el contagio de enfermedades zoonóticas y de mantener el bienestar animal. El Laboratorio de Estudios Parasitológicos de la FCV, UNL brinda servicio de diagnóstico a profesionales veterinarios de la actividad privada, al bioterio del Centro de Medicina Comparada ICIVET Litoral UNL CONICET y al Hospital de Salud Animal de la FCV, además procesa las muestras que generan los proyectos de investigación. El objetivo de este trabajo es mostrar la casuística de diagnóstico parasitológico del Laboratorio de Estudios Parasitológicos durante el año 2016.

Desde febrero a diciembre de 2016 se procesaron un total de 2659 muestras que incluye materia fecal, sangre, piel, músculo y ectoparásitos de bovinos, ovinos, caprinos, equinos, porcinos, caninos, felinos, aves y animales de bioterio. Una vez que las muestras ingresan al laboratorio, se procesan de acuerdo a lo solicitado por el profesional actuante, al diagnóstico presuntivo y/o al tipo de muestra recibida.

De las 2659 muestras, 527 corresponden a bovinos, 95 a equinos, 984 a caprinos, 725 a ovinos, 18 a porcinos, 117 a aves, 76 a caninos, 9 a felinos y 108 a animales de bioterio. Respecto de las muestras de ovinos y caprinos corresponden a proyectos de investigación que evalúan las endoparasitosis, por lo que en su totalidad se procesaron muestras de materia fecal. De las restantes, 939 se procesaron para el diagnóstico de endoparasitosis y 11 para el diagnóstico de ectoparásitos. Cuando vemos cada especie por separado, notamos que la mayor cantidad se lo lleva el diagnóstico de endoparásitos, principalmente los parásitos gastrointestinales (Tabla 1).

En porcinos de las 17 muestras procesadas para endoparásitos, 14 corresponden a diagnóstico de triquinosis mediante digestión artificial (DAR) y de las 2 muestras de caninos en las que se solicitó el diagnóstico de hemoparásitos, 1 se procesó mediante el Kalazar Detect™ para diagnóstico de leishmaniosis. En cuanto a los animales de bioterio, corresponden a conejos, ratones Balb C y ratas cepa Wistar y en su totalidad se hace el diagnóstico de endoparásitos.

	ENDOPARÁSITOS			ECTOPARÁSITOS		
	GI	PULM	HEMOP	GARRAP	SARNA	PIOJOS/PULGAS
BOVINO	517	2	5	3	-	-
EQUINO	93	-	2	-	-	-
PORCINO	17	-	-	1	-	-
CANINO	68	-	2	1	5	-
FELINO	9	-	-	-	-	-
AVES	116	-	-	-	1	-

Tabla 1: cantidad de muestras por especie y por tipo de diagnóstico (GI: gastrointestinales; PULM: pulmonares; HEMOP: hemoparásitos; GARRAP: garrapatas).

Como se puede ver en especies destinadas a la producción, la mayor cantidad de muestras son de bovinos y a su vez, los parásitos gastrointestinales son los que ocupan la mayoría de los diagnósticos. Esto estaría en relación directa con la actividad ganadera, principalmente la destinada a la producción lechera de la zona de influencia de la FCV. Los NGI pueden dar formas subclínicas haciendo que se pierdan entre 20 y 40 kg/animal, además de afectar el rendimiento de la canal y afectar la performance reproductiva⁴. En cuanto a los ectoparásitos, la escasa cantidad de diagnósticos solicitados estaría en relación directa con el mapa de distribución de la garrapata común del bovino *R. microplus*, que en la provincia de Santa Fe se encuentra al norte del paralelo 30° S, y por ende tampoco se encontrarían los hemoparásitos *Babesia bovis* y *B. bigemina* que son transmitidas exclusivamente por esta garrapata. De los diagnósticos mediante DAR en porcinos, hay que tener en cuenta, según el Servicio Nacional de Sanidad y Calidad Agroalimentaria (Senasa), que la provincia de Santa Fe es considerada endémica para triquinosis. En caninos y felinos el mayor número de diagnósticos también es de NGI. Es importante hacer un buen diagnóstico ya que en estudios anteriores en los que se analizó materia fecal de caninos, se determinó que casi el 86% era positiva a *Ancylostoma* y el 14% a *Toxocara*, ambos responsables de los Síndrome de Larva Migrans Cutánea y Visceral en el ser humano respectivamente. Leishmaniosis también es una zoonosis, y si bien el norte de la provincia de Santa Fe fue reconocido como vulnerable a leishmaniasis tegumentaria en el 2004 por la presencia del vector, y vulnerable a la forma visceral en el 2008, en la zona de influencia de la FCV no se han detectado casos autóctonos, lo que explicaría una única solicitud de diagnóstico³.

Consideramos importantísimo hacer un buen diagnóstico de las enfermedades parasitarias, porque nos permitirá hacer un control parasitario sustentable y un uso racional de los anitparasitarios con lo que mejoraremos la performance productiva, retardaremos la aparición de resistencia, minimizaremos los riesgos de transmisión de zoonosis, colaboraremos con el bienestar animal y con el cuidado del medio ambiente.

Bibliografía

1. Krivokapich, S. (2008). Mantenimiento y Transmisión de *Trichinella* spp. en hospederos silvestres y cerdos domésticos. REIE vol.3, ISSN (Electrónica) 0329-8507 (Impresa) 0329-8493. 33 – 34.
2. Larozza, M. (2016). Parásitos externos en ovinos. SIRSA, Sistema Integrado Regional de Salud Animal. Ministerio de Agroindustria, Presidencia de la Nación.
3. Plaza, D.; Quinodoz, J.; Bono Battistoni, MF.; Orcellet, V.; Junkers, E.; Peralta, JL.; Burna, A.; Ayala, C. (2014). Caso de leishmaniosis canina no autóctono en Santa Fe, Argentina. RAZyEIE Vol. IX N° 3. 59 – 61.
4. Steffan, P.; Fiel, C.; Ferreyra, D. (2012). Endoparasitosis más frecuentes de los rumiantes en sistemas pastoriles de producción: aspectos básicos de consulta rápida. 1° ed. Tandil, Grupo Reencuentro.