

## Ausencia de evidencia de infección por *Trypanosoma* spp. en caprinos del departamento 9 de Julio, Santa Fe

Ormaechea N<sup>1</sup>, Orcellet V<sup>2</sup>, Marengo R<sup>3</sup>.

<sup>1-2</sup> Cátedra de Parasitología y Enfermedades Parasitarias; FCV- UNL;

<sup>3</sup> Cátedra de Zoología Diversidad y Ambiente

[nadia.ormaechea@hotmail.com](mailto:nadia.ormaechea@hotmail.com)

Los tripanosomas son protozoos flagelados, parásitos estrictos del plasma sanguíneo, la linfa y varios tejidos de sus hospedadores, desarrollándose también en bazo y ganglios linfáticos. El género *Trypanosoma* pertenece a la rama de los protozoos del orden *Kinetoplastida*, familia Trypanosomatidae. *Trypanosoma vivax* fue introducido en América aproximadamente en 1830, en la zona de las Antillas desde donde se extendió a los países de la región<sup>1</sup>. En Argentina el parásito fue hallado por primera vez en bovinos y posteriormente en búfalos, en la provincia de Formosa. Los animales afectados por este parásito pueden manifestar cuadros de fiebre intermitente, edemas, aborto, descenso de la fertilidad y caquexia. Generalmente aparece anemia, seguida de pérdida de condición corporal, disminución de la productividad y, a menudo, mortalidad<sup>2</sup>.

Dado que *T. vivax* es considerado el más patógeno para los rumiantes, y ante la falta de información sobre casos de tripanosomosis caprina en Santa Fe, el objetivo del trabajo desarrollado en el marco de la Beca EVC-CIN fue la determinación de la prevalencia de parásitos hemáticos del género *Trypanosoma* spp. en el área norte de la provincia de Santa Fe, a fin de obtener datos epidemiológicos y generar avances que contribuyan a los controles de sanidad de los rodeos caprinos de la zona.

Se procesaron y analizaron muestras de sangre procedentes de muestreos realizados en el norte de la provincia de Santa Fe, en el departamento 9 de Julio, en las localidades de El Nochero, Gato Colorado y Santa Margarita, (Gráfico 1) Para el muestreo fueron seleccionados animales adultos de ganado caprino con predominancia de hembras. La extracción de sangre se realizó a partir de punción de vena yugular con agujas hipodérmicas estériles, recolectándose en tubos de 5 ml adicionados con anticoagulante (EDTA) organizados en gradillas. Las muestras se conservaron a temperatura de refrigeración hasta el envío al laboratorio.

El procesamiento de la sangre fue llevado a cabo en el Laboratorio de Diagnósticos Parasitológicos de la Facultad de Ciencias Veterinarias (UNL- Esperanza). Las técnicas empleadas para el diagnóstico fueron: Gota Fresca. Gota Gruesa. Frotis sanguíneo. Microhematocrito o Microstrout. (Métodos de diagnóstico directo). Las muestras procesadas (n=80) arrojaron resultado negativo a la presencia de dicho hemoparásito con los métodos de diagnóstico utilizados.

Se utilizó un software de Sistemas de Información Geográfica- Geo -Referenciación (QGis, DIVA) para la creación de los mapas del área de estudio muestreada.

# VII JORNADA DE DIFUSIÓN DE LA INVESTIGACIÓN Y EXTENSIÓN

Noviembre 2019. Esperanza. Santa Fe. Argentina.

Área temática: **SALUD ANIMAL**



Gráfico 1: establecimientos muestreados en Departamento 9 de Julio (Santa Fe)

En cuanto a las dificultades planteadas desde el punto de vista de los métodos diagnósticos empleados para la búsqueda de hemoparásitos a partir de muestras de sangre de ganado caprino, podemos mencionar que es posible que las técnicas de detección empleadas no cuenten con la sensibilidad suficiente para realizar hallazgos a partir de las majadas caprinas en las cuales no se presentan manifestaciones clínicas de la enfermedad. Esto es debido a que la sensibilidad de las pruebas puede variar durante el curso de una infección; siendo muy *elevada* en la fase inicial, en la que los parásitos multiplican activamente, *baja* durante la fase crónica de la enfermedad (debido a la respuesta inmune del hospedador) y prácticamente *nula* en portadores sanos<sup>2</sup>. Por tal motivo resultaría útil de ser posible la búsqueda de dichos parásitos empleando técnicas diagnósticas de mayor complejidad (tales como PCR) para mejorar así la sensibilidad en la detección.

## Bibliografía

1- Monzón, C.M.; Mancebo, O. A.; Giménez, J. N.; Russo, A.M. (2008) Primera descripción de *Trypanosoma vivax* en Argentina. *Revista Veterinaria Argentina*. Vet. Arg. – Vol. XXVII – N° 268 – Agosto 2010.

Recuperado de: <https://www.veterinariargentina.com/revista/2010/08/trypanosoma-vivax-en-bufalos-bubalus-bubalis-en-formosa-argentina/>

2- OIE (2018). Tripanosomosis animales. Manual de las Pruebas de Diagnóstico y de las Vacunas para los Animales Terrestres. 8° edición 2018. Capítulo 3.4.16. recuperado de: [http://www.oie.int/fileadmin/Home/esp/Health\\_standards/tahm/3.04.16\\_TRYPANOSOMOSIS.pdf](http://www.oie.int/fileadmin/Home/esp/Health_standards/tahm/3.04.16_TRYPANOSOMOSIS.pdf)