

# PARASITUS

*Revista de la Sociedad Argentina de Protozoología*



MASCARAS, acuarela de Claudia Nose  
<https://claudianose.wixsite.com/claudia>

# PARASITUS

*Revista de la Sociedad Argentina de Protozoología*

## SECRETARIOS DE REDACCIÓN

Silvia A. Longhi

Juan José Lauthier

## COMITÉ EDITOR

Catalina Alba Soto

María Laura Belaunzarán

Fernanda M. Frank

Karina A. Gómez

Silvia A. Longhi

Valeria Tekiel

## Sede de la Sociedad Argentina de Protozoología

Vuelta de Obligado 2490

C1428ADN – CABA, Argentina

e-mail de contacto: [secretaria-sap@protozoologia.org.ar](mailto:secretaria-sap@protozoologia.org.ar)

# XXXIII REUNIÓN ANUAL DE LA SOCIEDAD ARGENTINA DE PROTOZOLOGÍA

## COMITÉ ORGANIZADOR

Presidente Alejandro Nusblat  
Miembros Gervasio Puca  
Leonardo Alonso  
Juan José Lauthier

## COMITÉ CIENTÍFICO

Presidente Karina Gómez  
Miembros Jacqueline Bua  
Oscar Bottasso  
Cecilia Alvareda  
Soledad Santini  
Silvina Wilkowsky  
Sheila Ons  
Mariana Potenza  
Margarita Bisio

## COMISIÓN DIRECTIVA

Presidente Fernanda Frank  
Vice-Presidente Catalina Alba Soto  
Secretaria María Laura Belaunzarán  
Pro-Secretaria Valeria Tekiel  
Tesorera Silvia Longhi  
Vocales Juan Burgos  
Salomé Vílchez Larrea  
Vocales Suplentes Juan Carlos Ramírez  
Alejandro Nusblat

## AUSPICIOS



TSSA determinan un reconocimiento isoforma-específico por parte de los anticuerpos, y esta especificidad resulta de interés para el desarrollo de herramientas de serotipificación directa de *T. cruzi* aplicables tanto para diagnóstico como para ensayos epidemiológicos. Sin embargo, la baja prevalencia y la similitud alélica entre algunas TSSAs son características a resolver con el fin de optimizar la resolución y especificidad de esta herramienta. Utilizando microarreglos peptídicos y sueros provenientes de Argentina, identificamos dos epítopes dentro de la región inmunogénica de TSSAII. En este trabajo, expandimos este análisis a todas las TSSAs utilizando sueros provenientes de Argentina, Brasil, Bolivia, Colombia, México y EE.UU. Además, incluimos secuencias químéricas derivadas de las TSSAs y variantes artificiales (alanine scanning). Con este análisis, evidenciamos diferencias a nivel de reactividad y seroprevalencia entre las isoformas, confirmando la preponderancia de TSSAII en ambos aspectos. También encontramos similitudes en los perfiles de antigenicidad para TSSAII entre los diferentes países, validando los epítopes recientemente definidos e identificamos residuos clave para el reconocimiento, principalmente entre las posiciones variables entre isoformas. Estos estudios nos permitirán refinar las herramientas de serotipificación disponibles actualmente, impactando en el esclarecimiento del rol de la diversidad genotípica de *T. cruzi* en la enfermedad de Chagas.

## DT-072

### Diagnóstico molecular temprano de Chagas vertical: Transferencia a maternidades de instituciones de salud pública en América Latina.

Lady García-Casares<sup>1</sup>, Silvia A. Longhi<sup>1</sup>, Arturo Muñoz-Calderón<sup>1</sup>, Mirko Rojas-Cortez<sup>2</sup>, Julio Alonso-Padilla<sup>2</sup>, Alejandro G. Schijman<sup>1</sup>, Chagas GHIT-Group<sup>3</sup>

<sup>1</sup>INGEBI-CONICET, Buenos Aires, Argentina. <sup>2</sup>ISGlobal, Barcelona, Spain. <sup>3</sup>Ciudad Autónoma de Buenos Aires, Ciudad Autónoma de Buenos Aires, Argentina

El control de la transmisión materno-fetal del *Trypanosoma cruzi*, causante de Chagas vertical (ChV), es prioridad en salud pública, pues esta forma de transmisión es más frecuente en donde se ha logrado el control vectorial o en regiones no-endémicas, siendo la infección identificable al nacimiento y lo más importante, tratable.

En el marco del proyecto Chagas-LAMP (Consorcio Público-Privado internacional financiado por GHIT y Fund Mundo Sano) hemos transferido la metodología de amplificación isotérmica mediada por asas (LAMP) para el diagnóstico molecular rápido de ChV a 5 maternidades de Bolivia y 2 de Argentina. En este proyecto además participan 2 maternidades de Paraguay, a las cuales se les transferirá la técnica en los próximos meses. Entre los 9 sitios se han incluido, hasta el momento, 605 niños/as. En el proceso de transferencia y entrenamiento técnico del personal de laboratorio, se procesaron un total de 151 muestras de sangre anticoagulada con heparina (30 µL) obtenidas de bebés recién nacidos de madres infectadas con *T. cruzi*. Se obtuvieron 3 muestras positivas para LAMP (2% positividad), de las cuales solo 1 fue positiva por examen parasitológico. Como prueba comparadora de LAMP, se utilizó la reacción de PCR en tiempo real con sondas TaqMan (*T. cruzi* DNA test, WienerLab). Hasta ahora, contamos con 1 resultado positivo de PCR de 139 reacciones realizadas a partir de muestras que pertenecen a 3 sitios.

Los resultados parciales, ya obtenidos, sugieren que el LAMP podría funcionar como una herramienta de diagnóstico temprano de ChV sensible y rápida. De demostrarse esto, el LAMP podría ser recomendado como método de diagnóstico molecular en puntos de atención y ser incorporado, como se ha realizado recientemente con la técnica de PCR en tiempo real, al algoritmo diagnóstico de ChV en las guías del Ministerio de Salud de la Nación <https://bancos.salud.gov.ar/sites/default/files/2022->

06/Algoritmos\_d\_diag\_y\_trat\_IP\_VIH\_Sifilis\_VH  
B\_y\_Chagas\_en\_pliego.pdf

### DT-073

## IMPLEMENTACIÓN DE UN DISPOSITIVO DE FORMACIÓN Y DIAGNÓSTICO DE CHAGAS EN CARRERAS DE GRADO EN SALUD, CON ENFOQUE SOCIO-COMUNITARIA, QUE PERMITE LA INTEGRACIÓN DE LA UNIVERSIDAD, EL SISTEMA CIENTÍFICO Y ORGANISMOS DE SALUD.

Cecilia Saux<sup>1</sup>, Gabriela Levy<sup>2,3</sup>, Pamela Peyran<sup>4</sup>, Maria Noel Lopez<sup>1</sup>, Daniela Ruiz<sup>4</sup>, Juan Burgos<sup>5,3</sup>, Margarita Bisio<sup>4,3</sup>, Leonel Tesler<sup>1</sup>, Soledad Santini<sup>4,3</sup>, Rocío Rivero<sup>4,1</sup>

<sup>1</sup>UNPAZ, J. C. Paz, Argentina. <sup>2</sup>UNLAM, La Matanza, Argentina. <sup>3</sup>CONICET, Buenos Aires, Argentina. <sup>4</sup>INP, Buenos Aires, Argentina. <sup>5</sup>IIB, San Martín, Argentina

La enseñanza de la problemática de Chagas, tradicionalmente, se ha reducido a la dimensión biomédica y epidemiológica. Ésto dificulta el abordaje integral y por consiguiente el diagnóstico oportuno y la atención de la infección, especialmente en territorios urbanos donde no se encuentra el vector. Las universidades de José C Paz y La Matanza tienen una propuesta de enseñanza que se centra desde lo pedagógico en el trabajo individual y colectivo de lxs estudiantes y desde el aspecto sanitario en orientación a estrategias de atención primaria de la salud. El objetivo de este trabajo es reflexionar sobre las prácticas de sensibilización dirigidas a alumnxs de carreras en salud de estas universidades realizadas por el Instituto Nacional de Parasitología.

La educación del personal de salud es clave para el control y vigilancia de esta infección por lo que diseñamos, en el contexto del Día Nacional por una Argentina sin Chagas, talleres para estudiantes de carreras de salud que permitan

reflexionar sobre el abordaje histórico e interdisciplinario de la problemática y ofrecer la opción de tamizaje de la infección. Al inicio del taller se indagó sobre las percepciones en torno a la palabra Chagas y se expusieron los resultados. La mayoría de las respuestas apuntaban a las dimensiones biomédicas. Al finalizar la jornada se volvió a preguntar y los resultados se orientaron hacia las dimensiones reforzadas: políticas, sociales, de perspectiva de derechos y hacia la investigación translacional. Por otro lado, se ofreció la posibilidad del testeo a quienes cumplieran los criterios epidemiológicos. Se consolidó así una experiencia de integración de la universidad, el sistema científico y organismos de salud que puede utilizarse como dispositivo integral, que permita la sensibilización en el proceso de enseñanza-aprendizaje de lxs futuros profesionales de la salud y el testeo a estudiantes bonaerenses.

### DT-077

## Aislamiento de un compuesto promisorio con actividad antiparasitaria de *Mikania periplocifolia* (Asteraceae).

Cecilia Laura Laurella<sup>1</sup>, Tomás Sgarlata<sup>1</sup>, Rachel Nápoles Rodríguez<sup>2</sup>, Juan Matías Viencenz<sup>3</sup>, Esteban Bontempi<sup>3</sup>, Silvia I Cazorla<sup>4</sup>, Valeria P Sülsen<sup>1,2</sup>

<sup>1</sup>Cátedra de Farmacognosia, FFyB, UBA, Buenos Aires, Argentina. <sup>2</sup>CONICET-UBA, IQUIMEFA, Buenos Aires, Argentina. <sup>3</sup>INP-ANLIS, Buenos Aires, Argentina. <sup>4</sup>CONICET - CERELA, San Miguel de Tucumán, Argentina

La enfermedad de Chagas, la tripanosomiasis africana y la leishmaniasis son consideradas, entre otras, enfermedades tropicales desatendidas. La Organización Mundial de la Salud estima que más de mil millones de personas a nivel mundial padecen al menos una de estas parasitosis (1). El tratamiento actual de estas enfermedades involucra drogas de uso limitado debido a los efectos adversos asociados, la aparición de resistencia y, en