

Material suplementario

Tabla S1. Listado de trabajos incluidos en la revisión.

TÍTULO	AUTOR Y AÑO	DOI
Development of a next generation DNA sequencing-based multi detection assay for detecting and identifying <i>Leishmania</i> parasites, blood sources, plant meals and intestinal microbiome in phlebotomine sand flies. <i>Acta tropica</i> , 199, 105101.	Abbasi, I., Nasereddin, A. y Warburg, A. 2019.	https://doi.org/10.1016/j.actatropica.2019.105101
Cross-reactivity between antibodies in the sera of individuals with leishmaniasis, toxoplasmosis, and Chagas' disease and antigens of the blood-stage forms of <i>Plasmodium falciparum</i> determined by indirect immunofluorescence. <i>The American journal of tropical medicine and hygiene</i> , 53(2), 202-205.	Abramo, C., Fontes, C. y Krettli, A. 1995.	https://doi.org/10.4269/ajtmh.1995.53.202
Serological diagnosis of chronic Chagas disease: is it time for a change? <i>Journal of clinical microbiology</i> , 54(6), 1566-1572.	Abras, A., Gállego, M., Llovet, T., Tebar, S., Herrero, M., Berenguer, P., Ballart, C., Martí, C. y Muñoz, C. 2016	https://doi.org/10.1128/jcm.00142-16
Differential tissue distribution of diverse clones of <i>Trypanosoma cruzi</i> in infected mice. <i>Molecular and biochemical parasitology</i> , 100(2), 163-172.	Andrade, L., Machado, C., Chiari, E., Pena, S. y Macedo, A. 1999	https://doi.org/10.1016/s0166-6851(99)90035-x
Seasonal transmission of <i>Leishmania</i> (<i>Leishmania mexicana</i>) in the state of Campeche, Yucatan Peninsula, Mexico. <i>Memórias do Instituto Oswaldo Cruz</i> , 98, 995-998.	Andrade-Narváez, F., Lara, S., Van Wynsberghe, N., Rebollar-Tellez, E., Vargas-Gonzalez, A. y Albertos-Alpuche, N. 2003	https://doi.org/10.1590/s0074-02762003000800002
The histopathology of cutaneous leishmaniasis due to <i>Leishmania</i> (<i>Leishmania mexicana</i>) in the Yucatan	Andrade-Narváez, F., Medina-Peralta, S., Vargas-González, A.,	https://doi.org/10.1590/s0036-46652005000400003

peninsula, Mexico. <i>Revista do Instituto de Medicina Tropical de Sao Paulo</i> , 47, 191-194.	Canto-Lara, S. y Estrada-Parra, S. 2005	
Mechanisms of interaction between protozoan parasites and HIV. <i>Current Opinion in HIV and AIDS</i> , 7(3), 275-281.	Andreani, G., Lodge, R., Richard, D. y Tremblay, M. 2012	https://doi.org/10.1097/coh.0b013e32835211e9
Antibodies of <i>Trypanosoma cruzi</i> , <i>Leishmania mexicana</i> and <i>Leishmania braziliensis</i> in domiciled dogs in Tabasco, Mexico. <i>Revista MVZ Córdoba</i> , 22(2), 5829-5836.	Arjona, J., Zaragoza, M., Zaragoza, C., García-Herrera, R., Sánchez, M., Santamaría, M. y Cruz, B. 2017	https://doi.org/10.21897/rmvz.1011
Prevalence of antibodies against three species of <i>Leishmania</i> (<i>L. mexicana</i> , <i>L. braziliensis</i> , <i>L. infantum</i>) and possible associated factors in dogs from Mérida, Yucatán, Mexico. <i>Transactions of the Royal Society of Tropical Medicine and Hygiene</i> , 106(4), 252 – 258.	Arjona-Jiménez, G., Villegas, N., López-Céspedes, Á., Marín, C., Longoni, S., Bolio-González, M., Rodríguez-Vivas, R., Sauri-Arceo, C. y Sánchez-Moreno, M. 2012	https://doi.org/10.21897/rmvz.1011
Detection of <i>Trypanosoma cruzi</i> in blood specimens of chronic chagasic patients by polymerase chain reaction amplification of kinetoplast minicircle DNA: comparison with serology and xenodiagnosis. <i>Journal of Clinical Microbiology</i> , 31(9), 2421-2426.	Ávila, H., Pereira, J., Thiemann, O., De Paiva, E., Degrave, W., Morel, C. M. y Simpson, L. 1993	https://doi.org/10.1128/jcm.31.9.2421-2426.1993
Immunofluorescent antibody test in American visceral leishmaniasis: sensitivity and specificity of different morphological forms of two <i>Leishmania</i> species. <i>The American journal of tropical medicine and hygiene</i> , 32(3), 480-484.	Badaró, R., Reed, S. y Carvalho, E. 1983	https://doi.org/10.4269/ajtmh.1983.32.480
Prevalence of <i>Trypanosoma cruzi</i> in dogs (<i>Canis familiaris</i>) and triatomines during 2008 in a sanitary region of the State of Mexico, Mexico. <i>Vector-Borne and Zoonotic Diseases</i> , 11(2), 151-156.	Barbosa-Pliego, A., Gil, P., Hernández, D., Aparicio-Burgos, J., de Oca-Jiménez, R., Martínez-Castañeda, J., Ochoa-García, L., Guzmán-bracho, C., Estrada-	https://doi.org/10.1089/vbz.2009.0163

	Franco, J., Jain, N. y Chagoyán, J. 2011	
Evaluación de las pruebas de PCR TcH2AF-R y S35-S36 para la detección de <i>Trypanosoma cruzi</i> en tejido cardiaco de ratón. <i>Biomédica</i> , 28(4), 616-626.	Barrera, Y., Guevara, J., Pavía, P., Montilla, M., Nicholls, R., Parra, E. y Puerta, C. 2008	https://doi.org/10.7705/biomedica.v28i4.68
Human Mixed Infections of <i>Leishmania</i> spp. and <i>Leishmania-Trypanosoma cruzi</i> in a Sub Andean Bolivian Area: Identification by Polymerase Chain Reaction/hybridization and Isoenzyme. <i>Memorias Do Instituto Oswaldo Cruz</i> , 98(2), 255 – 264.	Bastrenta, B., Mita, N., Buitrago, R., Vargas, F., Flores, M., Machane, M., Yacsik, N., Torrez, M., Le Pont, F. y Brenière, F. 2003	https://doi.org/10.1590/s0074-02762003000200015
Evaluation of serological tests to identify <i>Trypanosoma cruzi</i> infection in humans and determine cross-reactivity with <i>Trypanosoma rangeli</i> and <i>Leishmania</i> spp. <i>Clinical and Vaccine Immunology</i> , 14(8), 1045 – 1049.	Caballero, Z., Sousa, O., Marqués, W., Saez-Alquezar, A. y Umezawa, E. 2007	https://doi.org/10.1128/cvi.00127-07
Isoenzyme characterization of <i>Leishmania</i> isolated from human cases with localized cutaneous leishmaniasis from the State of Campeche, Yucatan Peninsula, Mexico. <i>American Journal of Tropical Medicine and Hygiene</i> , 58(4), 444 – 447.	Canto-Lara, S., Cardenas-Maruffo, M., Vargas-González, A. y Andrade-Narváez, F. 1998	https://doi.org/10.4269/ajtmh.1998.58.444
Isolation of a <i>Trypanosoma cruzi</i> antigen by affinity chromatography with a monoclonal antibody. Preliminary evaluation of its possible applications in serological tests. <i>Clinical and Experimental Immunology</i> , 82(1), 93 – 96.	Carbonetto, C., Malchiodi, E., Chiaramonte, M., Durante de Isola, E., Fossati, C. y Margni, R. 1990	https://doi.org/10.1111/j.1365-2249.1990.tb05409.x
Estudio serológico de la Tripanosomiasis Americana y factores asociados en perros de una comunidad rural de Yucatán, México. <i>Archivos de medicina veterinaria</i> , 46(1), 75-81.	Carrillo-Peraza, J., Manrique-Saide, P., Rodríguez-Buenfil, J., Escobedo-Ortegón, J. F., Rodríguez-Vivas, R., Bolio-González, M., Barrera-Pérez, M., Reyes-Novelo, E. y Sauri-Arceo, C. H. 2014	https://doi.org/10.4067/s0301-732x2014000100011

Differentiation of <i>Leishmania</i> (<i>L.</i>) <i>infantum</i> , <i>Leishmania</i> (<i>L.</i>) <i>amazonensis</i> and <i>Leishmania</i> (<i>L.</i>) <i>mexicana</i> using sequential qPCR assays and high-resolution melt analysis. <i>Microorganisms</i> , 8(6), 1 – 12.	Ceccarelli, M., Diotallevi, A., Buffi, G., De Santi, M., Fernández-Figueroa, E., Rangel-Escareño, C., Muñoz-Montero, S., Becker, I., Magnani, M. y Galluzzi, L. 2020	https://doi.org/10.3390/microorganisms8060818
Cytological and molecular detection of <i>Leishmania infantum</i> in different tissues of clinically normal and sick cats. <i>Veterinary Parasitology</i> , 202(3–4), 217 – 225.	Chatzis, M., Andreadou, M., Leontides, L., Kasabalis, D., Mylonakis, M., Koutinas, A., Rallis, T., Ikonomopoulos, J. y Saridomichelakis, M. 2014	https://doi.org/10.1016/j.vetpar.2014.02.044
Polymerase chain reaction reveals <i>Trypanosoma cruzi</i> infection suspected by serology in cutaneous and mucocutaneous leishmaniasis patients. <i>Acta Tropica</i> , 72(3), 295 – 308.	Chiaramonte, M., Frank, F., Furér, G., Taranto, N., Margni, R. y Malchiodi, E. 1999	https://doi.org/10.1016/s0001-706x(99)00005-4
Study of cases of leishmaniasis in the Province of Salta: evidences of mixed infection with <i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania</i> spp. <i>Medicina</i> , 56(3), 259 – 268.	Chiaramonte, M., Zwirner, N., Caropresi, S., Heredia, V., Taranto, N., y Malchiodi, E. 1996	https://doi.org/10.4016/10359.01
<i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania</i> spp. human mixed infection. <i>The American journal of tropical medicine and hygiene</i> , 54(3), 271-273.	Chiaramonte, M., Zwirner, N., Caropresi, S., Taranto, N. y Malchiodi, E. 1996	https://doi.org/10.4269/ajtmh.1996.54.271
IgG antibody reactivity with <i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania</i> antigens in sera of patients with Chagas disease and leishmaniasis. <i>The American journal of tropical medicine and hygiene</i> , 43(6), 650-656.	Chiller, T., Samudio, M. y Zoulek, G. 1990	https://doi.org/10.4269/ajtmh.1990.43.650
Evaluación inmunoenzimática del antígeno recombinante SAPA en perros infectados naturalmente por <i>Trypanosoma cruzi</i> . <i>Revista argentina de microbiología</i> , 44(3), 177-181.	Cimino, R., Diosque, P., López Quiroga, I., Gil, J. y Nasser, J. 2012	http://www.scielo.org.ar/scielo.php?pid=S0325-75412012000300009&script=sci_abstract&tlang=es

Impairment of growth of <i>Leishmania donovani</i> by <i>Trypanosoma brucei</i> during co-culture. <i>Parasitology</i> , 105(3), 393 – 398.	Coppens, C., Ter-Kuile, B. y Opperdoes, F. 1992	https://doi.org/10.1017/s0031182000074564
Patrones diferenciales entre Leishmaniasis y chagas, empleando epimastigotes de <i>Trypanosoma cruzi</i> . <i>Gaceta Médica Boliviana</i> , 43(2), 120-126.	Córdova, N., Zurita, J., Guzmán, M., Verduguez, A. y Rojas, E. 2020	https://doi.org/10.47993/gmb.v43i2.188
Prevalence of <i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania chagasi</i> infection and risk factors in a Colombian indigenous population. <i>Revista Do Instituto de Medicina Tropical de São Paulo</i> , 41(4), 229–234.	Corredor-Arjona, A., Álvarez Moreno, C., Agudelo, C., Bueno, M., López, M., Cáceres, E., Reyes, P., Duque-Beltrán, S., Gualdrón, L. y Santacruz, M. 1999	https://doi.org/10.1590/s0036-46651999000400005
Diagnóstico Parasitológico de la Leishmaniasis tegumentaria Americana. <i>Revista Peruana de Medicina Experimental</i> , 17, (1–4); 39 – 52.	Cuba, C. 2000	http://www.scielo.org.pe/scielo.php?script=sci_arttext&pid=S1726-46342000000100009
Rapid quantitation of <i>Trypanosoma cruzi</i> in host tissue by real-time PCR. <i>Molecular and Biochemical Parasitology</i> , 129(1), 53–59.	Cummings, K., y Tarleton, R. 2003	https://doi.org/10.1016/s0166-6851(03)00093-8
Chagas disease: Recombinant <i>Trypanosoma cruzi</i> antigens for serological diagnosis. <i>Trends in Parasitology</i> , 17(6), 286 – 291.	Da Silveira, J., Umezawa, E. y Luquetti, A. 2001	https://doi.org/10.1016/s1471-4922(01)01897-9
Mixed infection in the anteater <i>Tamandua tetradactyla</i> (Mammalia: Pilosa) from Pará State, Brazil: <i>Trypanosoma cruzi</i> , <i>T. rangeli</i> and <i>Leishmania infantum</i> . <i>Parasitology</i> , 140(4), 455 – 460.	De Araújo, V., Boité, M., Cupolillo, E., Jansen, A. y Roque, A. 2013	https://doi.org/10.1017/s0031182012001886
Evaluation of a recombinant <i>Trypanosoma cruzi</i> mucin-like antigen for serodiagnosis of Chagas' disease. <i>Clinical and Vaccine Immunology</i> , 18(11), 1850 – 1855.	De Marchi, C., Di Noia, J., Frasch, A., Neto, V., Almeid, I. y Buscaglia, C. 2011	https://doi.org/10.1128/cvi.05289-11v

<i>Leishmania chagasi</i> y <i>Trypanosoma cruzi</i> : Conducta trófica en cultivos axénicos puros y mixtos. <i>Boletín de Malariaología y Salud Ambiental</i> , XLIX(1), 97 – 106.	Durán, C., Quiroga, M., Díaz-Bello, Z., Silva, S., Strauss, M. y Tejero, F. 2009	https://www.imbiomed.com.mx/articulo.php?id=83990
Comparación de la prueba de inmunofluorescencia indirecta, un inmunoensayo enzimático y la prueba comercial Chagatek para la detección de anticuerpos anti- <i>Trypanosoma cruzi</i> . <i>Biomédica</i> , 24(1), 104.	Enciso, C., Montilla, M., Santacruz, M., Nicholls, R., Rodríguez, A., Mercado, M. y Puerta, C. 2004	https://doi.org/10.7705/biomedica.v24i1.1254
Western blot technique standardization for specific diagnosis of chagas disease using excretory-secretory antigens of <i>Trypanosoma cruzi</i> epimastigotes. <i>Revista Peruana de Medicina Experimental y Salud Pública</i> , 31(4), 644 – 651.	Escalante, H., Jara, C., Davelois, K., Iglesias, M., Benites, A. y Espinoza, R. 2014	https://doi.org/10.17843/rpmesp.2014.314.113
Encuesta rápida de Leishmaniasis visceral en caninos en un área endémica en Chiapas. <i>REDVET. Revista Electrónica de Veterinaria</i> , 6(8), 1-7.	Esquinca, R., Hernández, C. y Guevara, Á. 2005	https://www.redalyc.org/pdf/636/63612822005.pdf
Human <i>Trypanosoma cruzi</i> infection and seropositivity in dogs, Mexico. <i>Emerging Infectious Diseases</i> , 12(4), 624 – 630.	Estrada-Franco, J., Bhatia, V., Diaz-Albiter, H., Ochoa-García, L., Barbabosa, A., Vázquez-Chagoyan, J., Martínez-Pérez, M., Guzmán-Bracho, C. y Garg, N. 2006	https://doi.org/10.3201/eid1204.050450
Risk factors associated with seropositivity for <i>Leishmania</i> spp. and <i>Trypanosoma cruzi</i> in dogs in the state of Paraíba, Brazil. <i>Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária</i> , 25(1), 90 – 98.	Fernandes, A., Pimenta, C., Vidal, I., Oliveira, G., Sartori, R., Araújo, R., Almeida, M., Langoni, H. y Azevedo, S. 2016	https://doi.org/10.1590/s1984-29612016010
Comparación de técnicas serológicas convencionales y no convencionales para el diagnóstico de la enfermedad de Chagas importada en España. <i>Enfermedades Infecciosas y Microbiología Clínica</i> , 28(5), 284 – 293.	Flores-Chávez, M., Cruz, I., Rodríguez, M., Nieto, J., Franco, E., Gárate, T. y Cañavate, C. 2010	https://doi.org/10.1016/j.eimc.2009.07.005

Diagnóstico de laboratorio de la enfermedad de Chagas importada. <i>Enfermedades Infecciosas y Microbiología Clínica</i> , 25, 29 – 37.	Flores-Chávez, M., de Fuentes, I., Gárate, T., y Cañavate, C. 2006	https://doi.org/10.1157/13111835
Characterization of human infection by <i>Leishmania</i> spp. in the Northwest of Argentina: Immune response, double infection with <i>Trypanosoma cruzi</i> and species of <i>Leishmania</i> involveds. <i>Parasitology</i> , 126(1), 31 – 39.	Frank, F., Fernández, M., Taranto, N., Cajal, S., Margni, R., Castro, E., Thomaz-Soccol, V. y Malchiodi, E. 2003	https://doi.org/10.1017/s0031182002002585
Double-antigen sandwich ELISA based on chimeric antigens for detection of antibodies to <i>Trypanosoma cruzi</i> in human sera. <i>PLoS Neglected Tropical Diseases</i> , 16(3), e0010290.	Freitas, N., Santos, E., Leony, L., Silva, Â., Daltro, R., Vasconcelos, L., Duarte, G., da Mota, C., Domingos, E., Fiorani, P., Tonin, N. y Santos, F. 2022	https://doi.org/10.1371/journal.pntd.0010290
Prevalence of <i>Trypanosoma cruzi</i> infection in dogs and small mammals in Nuevo León, Mexico. <i>Revista Argentina de microbiología</i> , 49(3), 216-223.	Galaviz-Silva, L., Mercado-Hernández, R., Zárate-Ramos, J. y Molina-Garza, Z. 2017	https://doi.org/10.1016/j.ram.2016.11.006
Empleo de la Reacción en Cadena de la Polimerasa (PCR) para la detección de la infección por <i>Trypanosoma cruzi</i> en individuos clínicamente sanos. Tesis de licenciatura. Universidad Autónoma del Estado de Morelos.	Garduño-Pineda, C. 2013	10.13140/RG.2.2.27165.82401
Reactividad del antígeno GST-SAPA de <i>Trypanosoma cruzi</i> frente a sueros de pacientes con enfermedad de chagas y leishmaniasis. <i>Medicina</i> , 71(2), 113 – 119.	Gil, J., Cimino, R., Quiroga, I., Cajal, S., Acosta, N., Juárez, M., Zacca, R., Orellana, V., Krolewiecki, A., Diosque, P. y Nasser, J. 2011	http://www.scielo.org.ar/scielo.php?script=sci_abstract&pid=S0025-76802011000200001
Inmunofluorescencia con <i>Cryptosporidium luciliae</i> para la detección de anticuerpos anti-ADN: Imágenes atípicas y su relación con enfermedad de Chagas y leishmaniasis. <i>Medicina</i> (Buenos Aires), 66(1), 3-8.	Griemberg, G., Ferrarotti, N., Svibel, G., Ravelli, M., Taranto, N., Malchiodi, E. y Pizzimenti, M. 2006	http://www.scielo.org.ar/scielo.php?script=sci_abstract&pid=S0025-76802006000100002
Single step multiplex PCR assay for characterization of new world <i>Leishmania</i> complexes. <i>Journal of Clinical Microbiology</i> , 36(7), 1989 – 1995.	Harris, E., Kropp, G., Belli, A., Rodriguez, B. y Agabian, N. 1998	https://doi.org/10.1128/jcm.36.7.1989-1995.1998

Analysis of kinetoplast DNA from Mexican isolates of <i>Leishmania (L.) mexicana</i> . <i>Interdisciplinary Perspectives on Infectious Diseases</i> , 2012(July).	Hernández-Montes, O., González Guzmán, S., Martínez Gómez, F., Barker, D. y Monroy-Ostria, A. 2012	https://doi.org/10.1155/2012/279081
Identification of Mexican <i>Leishmania</i> species by analysis of PCR amplified DNA. <i>Acta Tropica</i> , 71(2), 139 – 153.	Hernández-Montes, O., Monroy-Ostria, A., McCann, S. y Barker, D. 1998	https://doi.org/10.1016/s0001-706x(98)00057-6
Detection of <i>Trypanosoma cruzi</i> DNA in false negative samples of collected triatomines, xenodiagnosis material, and biopsies of experimentally infected animals. <i>International Microbiology</i> , 24(2), 141-147.	Herrera, L., Aguilar, C., Morocoima, A., Viettri, M., Lares, M. y Ferrer, E. 2020	https://doi.org/10.1007/s10123-020-00149-7
Infections and Coinfections by Trypanosomatid Parasites in a Rural Community of Venezuela. <i>Acta Parasitologica</i> , 1-9.	Herrera, L., Morocoima, A., Lozano-Arias, D., García-Alzate, R., Viettri, M., Lares, M. y Ferrer, E. 2022	https://doi.org/10.1007/s11686-021-00505-1
Epidemiology of American Tegumentary Leishmaniasis and <i>Trypanosoma cruzi</i> Infection in the Northwestern Argentina. <i>BioMed Research International</i> .	Hoyos, C., Cajal, S., Juárez, M., Marco, J., Alberti D'Amato, A., Cayo, M., Torrejón, I., Cimino, R., Diosque, P., Krolewiecki, A., Nasser, J. y Gil, J. 2016	https://doi.org/10.1155/2016/6456031
Molecular diagnosis of leishmaniosis in dogs: Comparative application of traditional diagnostic methods and the proposed assay on clinical samples. <i>Veterinary Parasitology</i> , 113(2), 99 – 113.	Ikonomopoulos, J., Kokotas, S., Gazouli, M., Zavras, A., Stoitsiou, M. y Gorgoulis, V. 2003	https://doi.org/10.1016/s0304-4017(03)00061-x
Lineamiento para la vigilancia por laboratorio de la enfermedad de Chagas (Tripanosomiasis americana). Secretaría de Prevención y promoción de la Salud, Dirección General de Epidemiología.	Instituto de Diagnóstico y Referencia Epidemiológica 2019	https://www.gob.mx/cms/uploads/attachm_ent/file/483705/Lineamientos_Chagas_4_T.pdf
Lineamiento para la vigilancia por laboratorio de la Leishmaniasis. Secretaría de Prevención y promoción de la Salud, Dirección General de Epidemiología.	Instituto de Diagnóstico y Referencia Epidemiológica 2019	https://www.gob.mx/cms/uploads/attachm_ent/file/487575/LVL_Leishmania_2019_4_T.pdf

Serological survey of American trypanosomiasis in dogs and their owners from an urban area of Mérida Yucatán, México. <i>Transboundary and Emerging Diseases</i> , 57(1–2), 33 – 36.	Jiménez-Coello, M., Guzmán-Marín, E., Ortega-Pacheco, A. y Acosta-Viana, K. 2010	https://doi.org/10.1111/j.1865-1682.2010.01130.x
Molecular and serological detection of <i>Leishmania</i> spp. in captive wild animals from Ilha Solteira, SP, Brazil. <i>Revista Brasileira de Parasitologia Veterinaria</i> , 20(3), 219 – 222.	Jusi, M., Starke-Buzetti, W., Oliveira, T., Tenório, M., Sousa, L. y Machado, R. 2011	https://doi.org/10.1590/s1984-29612011000300008
Molecular phylogeny of Triatomini (Hemiptera: Reduviidae: Triatominae). <i>Parasite y Vectors</i> . Mar 31;7:149. doi: 10.1186/1756-3305-7-149. PMID: 24685273; PMCID: PMC4021723.	Justi, S., Russo, C., Mallet, J., Obara, M. y Galvão, C. 2014	https://doi.org/10.1186/1756-3305-7-149
Comparison of PCR and microscopic methods for detecting <i>Trypanosoma cruzi</i> . <i>Journal of Clinical Microbiology</i> , 34(5), 1171 – 1175.	Kirchhoff, L., Votava, J., Ochs, D. y Moser, D. 1996	https://doi.org/10.1128/jcm.34.5.1171-1175.1996
Serologic testing for <i>Trypanosoma cruzi</i> : Comparison of radioimmunoprecipitation assay with commercially available indirect immunofluorescence assay, indirect hemagglutination assay, and enzyme-linked immunosorbent assay kits. <i>Journal of Clinical Microbiology</i> , 38(2), 639 – 642.	Leiby, D., Wendel, S., Takaoka, D., Fachini, R., Oliveira, L. y Tibbals, M. 2000	https://doi.org/10.1128/jcm.38.2.639-642.2000
Diagnosis of <i>Leishmania infantum</i> infection by polymerase chain reaction in wild mammals. <i>Pesquisa Veterinaria Brasileira</i> , 34(12), 1243 –1246.	Lombardi, M., Turchetti, A., Tinoco, H., Pessanha, A., Soave, S., Malta, M., Paixao, T. y Santos, R. 2014	https://doi.org/10.1590/s0100-736x2014001200017
Detection of different <i>Leishmania</i> spp. and <i>Trypanosoma cruzi</i> antibodies in cats from the Yucatan Peninsula (Mexico) using an iron superoxide dismutase excreted as antigen. <i>Comparative Immunology, Microbiology and Infectious Diseases</i> , 35(5), 469 – 476.	Longoni, S., López-Céspedes, A., Sánchez-Moreno, M., Bolio-González, M., Sauri-Arceo, C., Rodríguez-Vivas, R. y Marín, C. 2012	https://doi.org/10.1016/j.cimid.2012.04.003

An iron-superoxide dismutase antigen-based serological screening of dogs indicates their potential role in the transmission of cutaneous leishmaniasis and trypanosomiasis in Yucatan, Mexico. <i>Vector-Borne and Zoonotic Diseases</i> , 11(7), 815 – 821.	Longoni, S., Marín, C., Sauri-Arceo, C., López-Céspedes, A., Rodríguez-Vivas, R., Villegas, N., Escobedo-Ortegón, J., Barrera-Pérez, M., Bolio-González, M. y Sánchez-Moreno, M. 2011	https://doi.org/10.1089/vbz.2010.0125
<i>Fe-SODE: diagnóstico y seroprevalencia de la Leishmaniasis y la enfermedad de Chagas en México.</i> Tesis de Doctorado. Universidad de Granada, Facultad de Ciencias, Departamento de parasitología.	López-Céspedes, Á. 2013	https://digibug.ugr.es/handle/10481/30793
Seroprevalence of antibodies against the excreted antigen superoxide dismutase by <i>Trypanosoma cruzi</i> in dogs from the Yucatan Peninsula (Mexico). <i>Zoonoses and Public Health</i> , 60(4), 277 – 283.	López-Céspedes, A., Longoni, S., Sauri-Arceo, C., Rodríguez-Vivas, R., Villegas, N., Escobedo-Ortegón, J., barrera-Pérez, M., Sánchez-Moreno, M., Bolio-González, M. y Marín, C. 2013	https://doi.org/10.1111/j.1863-2378.2012.01520.x
<i>Leishmania</i> spp. epidemiology of canine leishmaniasis in the Yucatan Peninsula. <i>The Scientific World Journal</i> , 2012.	López-Céspedes, A., Longoni, S., Sauri-Arceo, C., Sánchez-Moreno, M., Rodríguez-Vivas, R., Escobedo-Ortegón, F., Barrera-Pérez, M., Bolio-González, M. y Marín, C. 2012	https://doi.org/10.1100/2012/945871
<i>Trypanosoma cruzi</i> : seroprevalence detection in suburban population of Santiago de Querétaro (Mexico). <i>The Scientific World Journal</i> , 2012.	López-Céspedes, Á., Villagrán, E., Briceño Álvarez, K., de Diego, J., Hernández-Montiel, H., Saldaña, C., Sánchez-Moreno, M. y Marín, C. 2012	https://doi.org/10.1100/2012/914129
<i>Identificación morfológica, molecular y análisis de infección por Leishmania, Bartonella y/o Wolbachia en</i>	Lozano-Sardaneta, Y. 2021	https://ru.dgb.unam.mx/bitstream/DGB_UNAM/TES01000810451/3/0810451.pdf

<i>flebotominos (Diptera: Psychodidae: Phlebotominae) en la estación de Biología Tropical, Los Tuxtlas, Veracruz.</i> Tesis de doctorado. Universidad Nacional Autónoma de México, Instituto de Investigaciones Biomédicas.		
Cross-reactivity studies and differential serodiagnosis of human infections caused by <i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania</i> spp; use of immunoblotting and ELISA with a purified antigen (Ag163B6). <i>Clinical and Experimental Immunology</i> , 97(3), 417 – 423.	Malchiodi, E., Chiaramonte, M., Taranto, N., Zwirner, N. y Margni, R. 1994	https://doi.org/10.1111/j.1365-2249.1994.tb06104.x
Comparative PCR-based diagnosis for the detection of <i>Leishmania infantum</i> in naturally infected dogs. <i>Acta Tropica</i> , 207, 105495.	Marcelino, A., de Souza Filho, J., e Bastos, C., Ribeiro, S., Medeiros, F., Reis, I., da Rocha, A., Barbosa, J., Fontes, G. y Gontijo, C. 2020	https://doi.org/10.1016/j.actatropica.2020.105495
PCR-based screening and lineage identification of <i>Trypanosoma cruzi</i> directly from faecal samples of triatomine bugs from northwestern Argentina. <i>Parasitology</i> , 132(1), 57-65.	Marcket, P., Duffy, T., Cardinal, M., Burgos, J., Lauricella, M., Levin, M., Kitron, U., Gürtler R. y Schijman, A. 2006	https://doi.org/10.1017/s0031182005008772
<i>Caracterización biológica e identificación de antígenos de aislados de Trypanosoma cruzi obtenido en el Estado de Oaxaca.</i> Tesis de doctorado. Centro de investigación y de Estudios avanzados del Instituto Politécnico Nacional, Unidad Zacatenco. Ciudad de México.	Martínez-Cuevas, T. 2018	https://repositorio.cinvestav.mx/handle/cinvestav/1802
Possible differences in the effects of <i>Trypanosoma cruzi</i> on blood cells and serum protein of two wildlife reservoirs. <i>Vector-Borne and Zoonotic Diseases</i> , 16(11), 709 – 716.	Martínez-Hernández, F., López-Díaz, O., Bello-Bedoy, R., Villalobos, G., Muñoz-García, C., Alejandro-Aguilar, R., Córdoba-Aguilar, A., Gutiérrez-Cabrera, A., Suzán, G., Villanueva-García C., Gama-Campillo, L., Díaz-	https://doi.org/10.1089/vbz.2016.1986

	Negrete M. y Rendón-Franco, E. 2016	
Evaluación de la especificidad de la <i>Leishmania</i> (Prueba de Montenegro) en pacientes con la enfermedad de Chagas. Ministerio de Salud, Instituto Nacional de Salud, Centro de Información y Documentación Científica.	Minaya, G., Vargas, S., Monteza, Y., Purisaca, E. y Delgado, F. 2005	http://www.scielo.org.pe/scielo.php?script=sci_arttext&pid=S1726-46342014000200013
Surveillance of vector-borne pathogens under imperfect detection: Lessons from Chagas disease risk (mis)measurement. <i>Scientific Reports</i> , 8(1), 2 – 11.	Minuzzi-Souza, T., Nitz, N., Cuba, C., Hagström, L., Hecht, M. M., Santana, C., Ribeiro, M., Vital, T., Santalucia, M., Knox, M., Obara, M., Franch, F. y Gurgel-Gonçalves, R. 2018	https://doi.org/10.1038/s41598-017-18532-2
Comparison of parasitological, immunological, and molecular methods for the diagnosis of leishmaniasis in dogs with different clinical signs. <i>Veterinary Parasitology</i> , 145(3–4), 245 – 252.	Moreira, M., Luvizotto, M., Garcia, J., Corbett, C. y Laurenti, M. 2007	https://doi.org/10.1016/j.vetpar.2006.12.012
Detection of <i>Trypanosoma cruzi</i> by DNA amplification using the polymerase chain reaction. <i>Journal of clinical microbiology</i> , 27(7), 1477-1482.	Moser, D., Kirchhoff, L., y Donelson, J. 1989	https://doi.org/10.1128/jcm.27.7.1477-1482.1989
Comparison of chagasic and non-chagasic myocardiopathies by ELISA and immunoblotting with antigens of <i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Trypanosoma rangeli</i> . <i>Acta tropica</i> , 56(4), 265-287.	O'Daly, J., Carrasco, H., Fernandez, V. y Rodríguez, M. 1994	https://doi.org/10.1016/0001-706x(94)90099-x
PCR-based diagnosis for detection of Leishmania in skin and blood of rodents from an endemic area of cutaneous and visceral leishmaniasis in Brazil. <i>Veterinary Parasitology</i> , 129(3–4), 219 – 227.	Oliveira, F., Pirmez, C., Pires, M., Brazil, R. y Pacheco, R. 2005	https://doi.org/10.1016/j.vetpar.2005.01.005
Maintenance of <i>Trypanosoma cruzi</i> , <i>T. evansi</i> and <i>Leishmania</i> spp. by domestic dogs and wild mammals in a rural settlement in Brazil-Bolivian border. <i>International Journal of Parasitology of Animals</i> , 8(1), 1 – 10.	Oliveira, P., Santos, F., de Macedo, G., Barreto, W., Campos, J., Meyers, A., André, M., Perles, L., de Oliveira, C., das	https://doi.org/10.1016/j.ijppaw.2018.10.004

<i>Journal for Parasitology: Parasites and Wildlife</i> , 7(3), 398-404.	Chagas, S., de Andrade, G., Jansen, A. y Herrera, H. 2018	
<i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania</i> spp. in rodents in a peri-urban area of Central Mexico. <i>Veterinary parasitology, regional studies and reports</i> , 35, 100779.	Orduña-Mayares, D., Hernández-Camacho, N., Escobedo-Ortegón, F. J., Canché-Pool, E. B., Sosa-Gallegos, S., Zamora-Ledesma, S., Villagrán-Herrera, E., Jones, R. y Camacho-Macías, B. 2022	https://doi.org/10.1016/j.vprsr.2022.100779
Evaluation of promastigote and amastigote antigens in the indirect fluorescent antibody test for American cutaneous leishmaniasis. <i>The American journal of tropical medicine and hygiene</i> , 32(6), 1260–1267.	Pappas, M., McGreevy, P., Hajkowski, R., Hendricks, L., Oster, C. y Hockmeyer, W. 1983	https://doi.org/10.4269/ajtmh.1983.32.1260
<i>Variabilidad genética y prevalencia de Leishmania mexicana en Bichromomyia olmeca olmeca (Diptera: Psychodidae) en un área endémica de México</i> . Tesis de doctorado. Universidad Nacional Autónoma de México, Instituto de investigaciones Biomédicas.	Pasos-Pinto, S. 2018	https://repositorio.unam.mx/contenidos/variedad-genetica-y-prevalencia-de-leishmania-mexicana-en-bichromomyia-olmeca-olmeca-diptera-psychodidae-en-un-3498961?c=vWW3M9&d=true&q=**&i=1&v=1&t=search_0&as=0
Differential serodiagnosis of human infections caused by <i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania</i> spp. using ELISA with a recombinant antigen (rTc24). <i>Memórias Do Instituto Oswaldo Cruz</i> , 92(6), 791 – 793.	Passos, V., Volpini, A., Braga, E., Lacerda, P., Ouassis, A., Lima-Martins, M. y Krettli, A. 1997	https://doi.org/10.1590/s0074-02761997000600011
Immunoassay with recombinant <i>Trypanosoma cruzi</i> antigens potentially useful for screening donated blood and diagnosing Chagas disease. <i>Clinical Chemistry</i> , 40(10), 1893 – 1897.	Pastini, A., Iglesias, S., Carricarte, V., Guerin, M., Sánchez, D. y Frasch, A. 1994	https://doi.org/10.1093/clinchem/40.10.1893
Diseño y estandarización de una prueba de PCR para la detección específica de <i>Trypanosoma cruzi</i> . <i>Infectio</i> , 7(3).	Pavia, P., Cuervo, C., Montilla, M., Nicholls, S. y Puerta, C. 2003	https://revistainfectio.org/P_OJS/index.php/infectio/article/view/296/313

Assessing the importance of four sandfly species (Diptera: Psychodidae) as vectors of <i>Leishmania mexicana</i> in Campeche, Mexico. <i>Medical and Veterinary Entomology</i> , 30(3), 310 – 320.	Pech-May, A., Peraza-Herrera, G., Moo-Llanes, D., Escobedo-Ortegón, J., Berzunza-Cruz, M., Becker-Fauser, I., Montes de Oca-Aguilar, A. y Rebollar-Téllez, E. 2016	https://doi.org/10.1111/mve.12169
<i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania infantum chagasi</i> infection in Wild Mammals from Maranhão State, Brazil. <i>Vector-Borne and Zoonotic Diseases</i> , 15(11), 656 – 666.	Pereira, A., Costa, F., Soares, H., Ramirez, D., De Carvalho Mesquita, E., Gennari, S. y Marcili, A. 2015	https://doi.org/10.1089/vbz.2015.1771
Caracterización molecular de aislados de <i>Trypanosoma cruzi</i> de triatominos recolectados en los municipios del Estado de Hidalgo, México. <i>Nova Scientia</i> , 11(22), 171 – 185.	Pérez-España, V., Morales-Evangelista, C., Vázquez-Chagoyán, J., Valladares-Carranza, B., Romero-Cortes, T., Cuervo-Parra, J., Martínez-Hernández, I., Noguez-García, J. y Aparicio-Burgos, J. 2019	https://doi.org/10.21640/ns.v11i22.1759
Comparison of PCR with direct examination of bone marrow aspiration, myeloculture, and serology for diagnosis of visceral leishmaniasis in immunocompromised patients. <i>Journal of Clinical Microbiology</i> , 32(3), 746 – 749.	Piarroux, R., Gambarelli, F., Dumon, H., Fontes, M., Dunan, S., Mary, C., Toga, B. y Quilici, M. 1994	https://doi.org/10.1128/jcm.32.3.746-749.1994
Surveillance and genotype characterization of zoonotic trypanosomatidae in <i>Didelphis marsupialis</i> in two endemic sites of rural Panama. <i>International journal for parasitology. Parasites and wildlife</i> , 17, 20–25. https://doi.org/10.1016/j.ijppaw.2021.12.002	Pineda, V., González, K., Perea, M., Rigg, C., Calzada, J., Chaves, L., Vásquez, V., Samudio, F., Gottdenker, N. y Saldaña, A. 2021	https://doi.org/10.1016/j.ijppaw.2021.12.002
Anticuerpos contra <i>Trypanosoma cruzi</i> en humanos y perros y presencia del parásito en <i>Meccus pallidipennis</i> en la localidad de Puente Pantitlán, Morelos, México. <i>Biomedica</i> , 22(3), 67 – 75.	Portugal-García, C., García-Vázquez, Z., Monteón-Padilla, V., Chávez-López, V., Olamendi-Portugal, M. y Ramos, C. 2011	https://doi.org/10.32776/revbiomed.v22i3.102

Seroprevalence survey of American trypanosomiasis in Central Valley of Toluca. <i>The Scientific World Journal</i> , 2012.	Quijano-Hernández, I., Castro-Barcena, A., Barbabosa-Pliego, A., Ochoa-García, L., Ángel-Caraza, D. y Vázquez-Chagoyán, J. 2012	https://doi.org/10.1100/2012/450619
Analytical validation of quantitative real-time PCR methods for quantification of <i>Trypanosoma cruzi</i> DNA in blood samples from chagas disease patients. <i>Journal of Molecular Diagnostics</i> , 17(5), 605 – 615.	Ramírez, J., Cura, C., Da Cruz Moreira, O., Lages-Silva, E., Juiz, N., Velázquez, E., Ramírez, J., Alberti, A., Pavia, P., Flores-Chávez, M., Muñoz-Calderón, A., Pérez-Morales, D., Santalla, J., Marcos da Matta, P., Peneau, J., Marcket, P., Padilla, C., Cruz-Robles, D., Valencia, E., Crisante, G., Greif, G., Zulantay, I., Costales, J., Alvarez-Martínez, M., Martínez, E., Villarroel, R., Villarroel, S., Sánchez, Z., Bisio, M., Parrado, R., da Cunha-Galvão, L., da Câmara, C., EspinozaB., de Noya, B., Puerta, C., Riarte, A., Diosque, P., Sosa-Estani, S., Guhl, F., Ribeiro, I., Aznar, C., Britto, C., Yadón, Z., y Schijman, A. 2015	https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4698797/
Ecological Connectivity of <i>Trypanosoma cruzi</i> Reservoirs and <i>Triatoma pallidipennis</i> Hosts in an Anthropogenic Landscape with Endemic Chagas Disease. <i>PLoS ONE</i> , 7(9).	Ramsey, J., Gutiérrez-Cabrera, A., Salgado-Ramírez, L., Peterson, A., Sánchez-Cordero, V. y Ibarra-Cerdeña, C. 2012	https://doi.org/10.1371/journal.pone.0046013
Chagas disease. <i>The Lancet infectious diseases</i> , 375(9723): 1388 – 1402.	Rassi, A. Jr., Rassi, A. y Martín-Neto, A. 2010	https://doi.org/10.1016/s0140-6736(10)60061-x

Presence of trypanosomatids, with emphasis on <i>Leishmania</i> , in Rodentia and Didelphimorphia mammals of a rural settlement in the central Amazon region. <i>Memórias do Instituto Oswaldo Cruz</i> , 116.	Reis, G., Kautzmann, R., Chagas, H., Pereira-Silva, J., Almeida, J., Fonseca, F., Ferreira, M., Costa, F., Dale, A. y Ríos-Velásquez, C. 2021	https://doi.org/10.1590/0074-02760200427
Identification of a Western blot pattern for the specific diagnosis of <i>Trypanosoma cruzi</i> infection in human sera. <i>The American journal of tropical medicine and hygiene</i> , 86(3), 412.	Riera, C., Verges, M., Iniesta, L., Fisa, R., Gállego, M., Tebar, S. y Portús, M. 2012	https://doi.org/10.4269/ajtmh.2012.11-0111
Chagas immunochromatographic rapid test in the serological diagnosis of <i>Trypanosoma cruzi</i> infection in wild and domestic canids. <i>Frontiers in Cellular and Infection Microbiology</i> , 159.	Rodrigues, E., Santos, G., Silva, M., Barros, J., Bernardo, A., Diniz, R., Rubim, N., Roque, A., Jansen, A., Silva, E. y Xavier, S. 2022	https://doi.org/10.3389/fcimb.2022.835383
Ecology of phlebotomine sandflies and putative reservoir hosts of leishmaniasis in a border area in Northeastern Mexico: implications for the risk of transmission of <i>Leishmania mexicana</i> in Mexico and the USA. <i>Parasite</i> , 24, 33.	Rodríguez-Rojas, J., Rodríguez-Moreno, Á., Berzunza-Cruz, M., Gutiérrez-Granados, G., Becker, I., Sánchez-Cordero, V., Stephens, C., Fernández-Salas, I. y Rebollar-Téllez, E. 2017	https://doi.org/10.1051/parasite/2017034
Wild and synanthropic reservoirs of <i>Leishmania</i> species in the Americas. <i>International Journal for Parasitology: Parasites and Wildlife</i> , 3(3), 251-262.	Roque, A. y Jansen, A. 2014	https://doi.org/10.1016/j.ijppaw.2014.08.004
<i>Trypanosoma cruzi</i> transmission cycle among wild and domestic mammals in three areas of orally transmitted chagas disease outbreaks. <i>American Journal of Tropical Medicine and Hygiene</i> , 79(5), 742 – 749.	Roque, A., Xavier, S., Da Rocha, M., Duarte, A., D'Andrea, P. y Jansen, A. 2008	https://doi.org/10.4269/ajtmh.2008.79.742
Seroprevalence of <i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania mexicana</i> in Free-Ranging Howler Monkeys in Southeastern Mexico. <i>American Journal of Primatology</i> , 75(2), 161 – 169.	Rovirosa-Hernández, M., Cortes-Ortíz, L., García-Orduña, F., Guzmán-Gómez, D., López-	https://doi.org/10.1002/ajp.22094

	Monteon, A., Caba, M. y Ramos-Ligonio, A. 2013	
Frecuencia serológica y molecular de <i>Leishmania</i> spp y <i>Trypanosoma cruzi</i> y factores asociados en perros con signos sugestivos de infección por tripanosomátidos en Quintana Roo, México. <i>Revista de Investigaciones Veterinarias Del Perú</i> , 31(4), e17336.	Salazar-Grosskelwing, E., Bolio-González, M., Rodríguez-Vivas, R., Miró-Corrales, G., Escobedo-Ortegón, F., Ruíz-Piña, H. y Loría-Cervera, E. 2020	https://doi.org/10.15381/rivep.v31i4.17336
Chagas disease in Mexico: Report of 14 cases of chagasic cardiomyopathy in children. <i>Tohoku Journal of Experimental Medicine</i> , 240(3), 243 – 249.	Salazar-Schettino, P., Cabrera-Bravo, M., Vázquez-Antona, C., Zenteno, E., De Alba-Alvarado, M., Torres-Gutiérrez, E., Guevara, Y., Perera-Salazar, M., García, G. y Bucio-Torres, M. 2016	https://doi.org/10.1620/tjem.240.243
<i>Trypanosoma cruzi</i> in Persons without Serologic Evidence of Disease, Argentina. <i>Emerging Infectious Diseases</i> , 9(12), 1558 – 1562.	Salomone, O., Basquiera, A., Sembaj, A., Aguerri, A., Reyes, M., Omelianuk, M., Fernández, R., Enders, J., Palma, A., Moreno, J. y Madoery, R. 2003	https://doi.org/10.3201/eid0912.030008
Effect of chaotropes in Chagas disease and leishmaniasis cross-reacting serology assays for epidemiological surveys. <i>Revista da Sociedade Brasileira de Medicina Tropical</i> , 51, 665-669.	Santos, A., Carvalho, M., Meirelles, L. y Andrade Junior, H. 2018	https://doi.org/10.1590/0037-8682-0391-2017
Highly accurate chimeric proteins for the serological diagnosis of chronic Chagas disease: a latent class analysis. <i>The American Journal of Tropical Medicine and Hygiene</i> , 99(5), 1174.	Santos, F., Campos, A., Amorim, L., Silva, E., Zanchin, N., Celedon, P., Del-Rei, R., Krieger, M. y Gomes, Y. 2018	https://doi.org/10.4269/ajtmh.17-0727
Performance assessment of a <i>Trypanosoma cruzi</i> chimeric antigen in multiplex liquid microarray assays. <i>Journal of Clinical Microbiology</i> , 55(10), 2934-2945.	Santos, F., Celedon, P., Zanchin, N., Leitolis, A., Crestani, S., Foti, L., de Souza, W., de Miranda, Y. y Krieger, M. 2017	https://doi.org/10.1128/jcm.00851-17

Evaluation of lymph node and bone marrow cytology in the diagnosis of canine leishmaniasis (<i>Leishmania infantum</i>) in symptomatic and asymptomatic dogs. <i>American Journal of Tropical Medicine and Hygiene</i> , 73(1), 82 – 86.	Saridomichelakis, M., Mylonakis, M., Leontides, L., Koutinas, A., Billinis, C. y Kontos, V. 2005	https://doi.org/10.4269/ajtmh.2005.73.82
International study to evaluate PCR methods for detection of <i>Trypanosoma cruzi</i> DNA in blood samples from Chagas disease patients. <i>PLoS Neglected Tropical Diseases</i> , 5(1).	Schijman, A., Bisio, M., Orellana, L., Sued, M., Duffy, T., Mejia Jaramillo, A., Cura, C., Auter, f., Veron, V., Qvarnstrom, Y., Deborggraeve, S., Hijar, G., Zulantay, I., Lucero, R., Velazquez, E., Téllez, T., Sánchez, Z., Galvão, L., Nolder, D., Monje, M., Levi, J., Ramirez, J., Zorrilla, P., Flores, M., Jercic, M., Crisante, G., Añez, N., De Castro, A., Gonzalez, C., Acosta, K., Yachelini, P., Torrico, F., Robello, C., Diosque, P., Triana, O., Aznar, C., Russomando, G., Büscher, P., Assal, A., Guhl, F., Sosa, S., DaSilva, A., Britto, C., Luquetti, A. y Ladzins, J. 2011	https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/21264349/
Comparison of four PCR methods for efficient detection of <i>Trypanosoma cruzi</i> in routine diagnostics. <i>Diagnostic Microbiology and Infectious Disease</i> , 88(3), 225 – 232.	Seiringer, P., Pritsch, M., Flores-Chavez, M., Marchisio, E., Helfrich, K., Mengelé, C., Hohnerlein, S., Bretzel, G., Löscher, T., Hoelscher, M. Y Berens-Riha, N. 2017	https://doi.org/10.1016/j.diagmicrobio.2017.04.003
Sensitive detection and schizodeme classification of <i>Trypanosoma cruzi</i> cells by amplification of kinetoplast	Sturm, N., Degrave, W., Morel, C. y Simpson, L. 1989	https://doi.org/10.1016/0166-6851(89)90082-0

minicircle DNA sequences: use in diagnosis of Chagas' disease. <i>Molecular and Biochemical Parasitology</i> , 33(3), 205 – 214.		
Clinical status and parasitic infection in a Wichi Aboriginal community in Salta, Argentina. <i>Transactions of the Royal Society of Tropical Medicine and Hygiene</i> , 97(5), 554-558.	Taranto, N., Cajal, S., De Marzi, M., Fernandez, M., Frank, F., Bru, A., Minvielle, M. y Malchiodi, E. 2003	https://doi.org/10.1016/s0035-9203(03)80026-3
Cross-reactivity using chimeric <i>Trypanosoma cruzi</i> antigens: diagnostic performance in settings where Chagas disease and American cutaneous or visceral leishmaniasis are coendemic. <i>Journal of Clinical Microbiology</i> , 57(8), e00762-19.	Tavares-Daltro, R., Leony, L., Freitas, N., Silva, Â., Santos, E., Del-Rei, R., Felinto, M., Pinto, S., de Góis, G., Pedreira, L., Santos, A., Tonin, N., Fiorani, P. y Santos, F. 2019	https://doi.org/10.1128/jcm.00762-19
<i>Trypanosoma cruzi</i> ubiquitin as an antigen in the differential diagnosis of Chagas disease and leishmaniasis. <i>FEMS Immunology & Medical Microbiology</i> , 37(1), 23-28.	Telles, S., Abate, T., Slezynger, T. y Henriquez, D. 2003	https://doi.org/10.1016/s0928-8244(03)00086-5
Natural infection with <i>Trypanosoma cruzi</i> in bats captured in Campeche and Yucatán, México. <i>Biomédica</i> , 41, 131-140.	Torres-Castro, M., Cuevas-Koh, N., Hernández-Betancourt, S., Noh-Pech, H., Estrella, E., Herrera-Flores, B., Panti-May, J., Waleckx, E., Sosa-Escalante, J. y Peláez-Sánchez, R. 2021	https://doi.org/10.7705/biomedica.5450
Leishmaniasis: a review. <i>F1000Research</i> , 6, 750.	Torres-Guerrero, E., Quintanilla-Cedillo, M., Ruiz-Esmenjad, J. y Arenas, R. 2017	https://doi.org/10.12688/f1000research.11120.1
<i>Caracterización biológica de clona de cepas mexicanas de Trypanosoma cruzi</i> . Tesis de licenciatura. Universidad Nacional Autónoma de México, Facultad de Ciencias.	Trejo-Mellado, A. 2019	https://repositorio.unam.mx/contenidos/caracterizacion-de-cepas-mexicanas-de-trypanosoma-cruzi-aisladas-de-reservorios-didelfidos-

		427777?c=pRILe2&d=false&q=*:*&i=1&v=1&t=search_0&as=1
<i>Leishmania</i> spp. and/or <i>Trypanosoma cruzi</i> diagnosis in dogs from endemic and nonendemic areas for canine visceral leishmaniasis. <i>Veterinary Parasitology</i> , 164(2–4), 118 – 123.	Troncarelli, M., Camargo, J., Machado, J., Lucheis, S. y Langoni, H. 2009	https://doi.org/10.1016/j.vetpar.2009.06.027
TESA-blot for the diagnosis of Chagas disease in dogs from co-endemic regions for <i>Trypanosoma cruzi</i> , <i>Trypanosoma evansi</i> and <i>Leishmania chagasi</i> . <i>Acta Tropica</i> . Vol.111 (1):15-20.	Umezawa, E., Souza, A., Pinedo, V., Marcondes, M., Marcili, A., Camargo, L., Camacho, A., Stolf, A. y Teixeira, M. 2009	https://doi.org/10.1016/j.actatropica.2009.01.006
Kinetoplast DNA signatures of <i>Trypanosoma cruzi</i> strains obtained directly from infected tissues. <i>The American journal of pathology</i> , 149(6), 2153.	Vago, A., Macedo, A., Oliveira, R., Andrade, L., Chiari, E., Galvao, L., d'Avila, R., Pereira, M., Simpson, A., Tostes, S. y Pena, S. 1996	https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC1865364/
Comparison of small mammal prevalence of <i>Leishmania (Leishmania) mexicana</i> in five foci of cutaneous leishmaniasis in the State of Campeche, Mexico. <i>Revista Do Instituto de Medicina Tropical de Sao Paulo</i> , 51(2), 87 – 94. Mar-Apr;51(2):87-94.	Van Wynsberghe, N., Canto-Lara, S., Sosa-Bibiano, E., Rivero-Cárdenas, N. y Andrade-Narváez, F. 2009	https://doi.org/10.1590/s0036-46652009000200006
<i>Variación estacional de la abundancia y la infección con Leishmania spp. En flebótomos de un área rural de Villavicencio, Meta</i> . Tesis de maestría. Universidad Nacional de Colombia, Facultad de Medicina.	Vásquez-Trullijo, A. 2011	https://repositorio.unal.edu.co/bitstream/handle/unal/8503/598556.2011.pdf?sequence=1&isAllowed=y
Cross-reactivity of antibodies in human infections by the kinetoplastid protozoa <i>Trypanosoma cruzi</i> , <i>Leishmania chagasi</i> and <i>Leishmania (viannia) braziliensis</i> . <i>Revista do Instituto de Medicina Tropical de São Paulo</i> , 38(3), 177-185.	Vexenat, A., Santana, J. y Teixeira, A. 1996	https://doi.org/10.1590/s0036-46651996000300003
<i>Caracterización molecular de la coinfección tripanosomiasis americana/leishmaniasis en posibles</i>	Vietri, M. 2017	http://mriuc.bc.uc.edu.ve/handle/123456789/4445?show=full

<i>reservorios coinfecitados de zonas coendémicas venezolanas.</i> Tesis de maestría. Universidad de Carabobo, Facultad de Ciencias de la Salud.		
Molecular diagnosis of <i>Trypanosoma cruzi/Leishmania</i> spp. coinfection in domestic, peridomestic and wild mammals of Venezuelan co-endemic areas. <i>Veterinary Parasitology: Regional Studies and Reports</i> , 14(October), 123 – 130.	Viettri, M., Herrera, L., Aguilar, C., Morocoima, A., Reyes, J., Lares, M., Lozano-Arias, D., García-Alzate, R., Chacón, T., Feliciarangeli M. y Ferrer, E. 2018	https://doi.org/10.1016/j.vprsr.2018.10.002
Evaluation of commercial kits for the immunological and molecular diagnosis of Chagas disease in endemic areas of Venezuela. <i>Enfermedades Infecciosas y Microbiología Clínica</i> , 40(2), 82 – 85.	Viettri, M., Lares, M., Medina, M., Herrera, L. y Ferrer, E. 2022	https://doi.org/10.1016/j.eimce.2021.11.002
Coinfection of and <i>Leishmania</i> sp. in Synanthropic Reservoirs (<i>Canis familiaris</i>) in an Endemic Area of The State of Querétaro, Use of FeSODe as an Antigenic Tool. <i>J Prev Med</i> Vol.3 No. 2:10.	Villagrán-Herrera, M., Valdez, F., Moreno, M., Martínez-Ibarra, J. y Cabrera, J. 2018	https://doi.org/10.21767/2572-5483.100032
<i>Dinámica temporal del parásito Trypanosoma cruzi en reservorios potenciales de la región de los Tuxtlas, Veracruz.</i> Tesis de maestría. Universidad Nacional Autónoma de México, Instituto de Ecología.	Villa-Meza, D. 2017	https://repositorio.unam.mx/contenidos/dinamica-temporal-del-parasito-trypanosoma-cruzi-en-reservorios-potenciales-de-la-region-de-los-tuxtlas-veracruz-75730?c=4qZK58&d=false&q=*&i=9&v=0&t=search_0&as=0
<i>Prevalencia de Leishmania mexicana y Trypanosoma cruzi en los murciélagos Carollia sowelli y Sturnira Lillium bajo dos condiciones distintas de perturbación antropogénica en la selva Lacandona, Chiapas.</i> Tesis de maestría. Universidad Nacional Autónoma de México, Instituto de Ecología.	Víquez-Rodríguez, L. 2015	https://repositorio.unam.mx/contenidos/prevalencia-de-leishmania-mexicana-y-trypanosoma-cruzi-en-los-murcielagos-carollia-sowelli-y-sturnira-lilium-bajo-dos-61883?c=G2lrG2&d=false&q=*&i=5&v=1&t=search_1&as=4

High correlation between Chagas' disease serology and PCR-based detection of <i>Trypanosoma cruzi</i> kinetoplast DNA in Bolivian children living in an endemic area. <i>FEMS Microbiology Letters</i> , 124(3), 419 – 423.	Wincker, P., Bosseno, M., Britto, C., Yaksic, N., Cardoso, M., Morel, C. y Brenière, S. 1994	https://doi.org/10.1111/j.1574-6968.1994.tb07318.x
Use of a simplified polymerase chain reaction procedure to detect <i>Trypanosoma cruzi</i> in blood samples from chronic chagasic patients in a rural endemic area. <i>American Journal of Tropical Medicine and Hygiene</i> , 51(6), 771 – 777.	Wincker, P., Britto, C., Pereira, J., Cardoso, M., Oelemann, W. y Morel, C. 1994	https://doi.org/10.4269/ajtmh.1994.51.771
Seropositivity for <i>Trypanosoma cruzi</i> and <i>Leishmania mexicana</i> in dogs from a metropolitan region of Central Mexico. <i>Veterinary Parasitology: Regional Studies and Reports</i> , 22, 100459.	Zamora-Ledesma, S., Hernández-Camacho, N., Sánchez-Moreno, M., Ruiz-Piña, H., Villagrán-Herrera, M., Marín-Sánchez, C., Carrillo-Ángeles, I., Jones, I. y Camacho-Macías, B. 2020	https://doi.org/10.1016/j.vprsr.2020.100459
Presence of trypanosomatid antibodies in gray foxes (<i>Urocyon cinereoargenteus</i>) and domestic and feral dogs (<i>Canis lupus familiaris</i>) in Queretaro, Mexico. <i>Veterinary parasitology, regional studies and reports</i> , 5, 25–30.	Zamora-Ledesma, S., Hernández-Camacho, N., Villagrán-Herrera, M., Sánchez-Moreno, M., Concha-Valdez, F., Jones, R., Moreno-Pérez, M. y Camacho-Macías, B. 2016	https://doi.org/10.1016/j.vprsr.2016.08.005
Update on tegumentary leishmaniasis and carrión's disease vectors in Peru. <i>Revista Peruana de Medicina Experimental y Salud Pública</i> , 34(3), 485 – 496.	Zorrilla, V., Vásquez, G., Espada, L. y Ramírez, P. 2017	https://doi.org/10.17843/rpmesp.2017.343.2398

Material suplementario

Tabla S2. Listado de técnicas y sus abreviaciones encontradas en los trabajos durante la revisión.

Categoría	Técnica	Objetivo
Parasitológicas (P)	Cultivos	Obtener la multiplicación del parásito en medio para su confirmación o utilización de otros procedimientos.
	Xenocultivos	Recobrar al parásito en un organismo infectado.
	Frotis, gota gruesa, extendido fino.	Se utiliza para identificar parásitos en la sangre/fluidos.
	Intradermoreacción de Montenegro.	Mide la reacción de hipersensibilidad retardada a antígenos homólogos/heterólogos de promastigotes de <i>Leishmania</i> .
	Biopsias y cortes histopatológicos.	Se utiliza para examinar la presencia del parásito directo en los tejidos blanco.
	Raspado dérmico.	Se utilizan para detección directa del parásito en lesiones de la piel.
	Aspirado-Cultivo.	Se utilizan para detección directa del parásito en lesiones.
Inmunológicas (I)	Ensayo de inmunofluorescencia indirecta (IFI)	Detección de anticuerpos mediante la adición de anti-IgG humana conjugada con fluorescencia.

	Ensayo de inmunofluorescencia directa (IFAT)	La prueba IFAT se basa en la reacción antígeno-anticuerpo. En este caso, se utiliza un antígeno específico del parásito para detectar la presencia de anticuerpos en la sangre del paciente.
	Ensayo inmunoabsorbente ligado a enzimas (ELISA)	Lograr detectar la formación del complejo antígeno – anticuerpo.
	Hemaglutinación indirecta (HAI)	Está basada en la capacidad de los anticuerpos de producir aglutinación específica en presencia de glóbulos rojos sensibilizados con el antígeno correspondiente.
	Aglutinación directa e indirecta	Comprobar la presencia del complejo anticuerpo - antígeno.
	Western Blot	Comprobar la presencia de la interacción antígeno - anticuerpo a partir de una muestra.
	Inmunocromatografía	Se basa en la migración de la muestra en una membrana semipermeable de nitrocelulosa o nylon. La muestra se combina con un anticuerpo y un reactivo de detección
	Ensayo de micromatriz líquida multiplex	Se inmovilizan los antígenos en líneas rectas sobre una tira de nylon (<i>line-blot</i>) y se enlazan a los autoantígenos en la tira Los resultados se visualizan a través de un sistema de detección de color.
	Inmunoensayo de Micropartículas Quimioluminiscentes (CMIA)	Se realiza en dos pasos, primero se combina e incuba la muestra, las micropartículas recubiertas con antígeno y el diluyente del ensayo. Después los anticuerpos presentes en la muestra se unen a las micropartículas y posteriormente con el conjugado de anticuerpo

		marcado con acridina forman la mezcla de reacción y se incuban. Después de los ciclos de lavado, se añaden las soluciones pre-activadoras y activadoras, para obtener una reacción de quimioluminiscencia que se mide en unidades relativas de luz.
Moleculares (M)	Reacción en Cadena de la Polimerasa tradicional (PCR)	Amplifica exponencialmente una secuencia de material genético (DNA o RNA).
	PCR tradicional multiplex	Amplifica exponencialmente más de una secuencia de material genético (DNA o RNA).
	Reacción en Cadena de la Polimerasa cuantitativa (qPCR)	Amplifica exponencialmente una secuencia de material genético (DNA o RNA), semicuantificar y cuantificar el nivel de infección
	nested-PCR	Amplifica exponencialmente la secuencia de material genético mediante dos rondas, los productos de la primera amplificación sirven de molde para la segunda amplificación.
	qPCR multiplex	Amplifica exponencialmente dos o más secuencias de material genético (DNA o RNA) y se cuantifica el nivel de infección por cada uno de los parásitos.