



X CONGRESO DE LA ASOCIACIÓN CENTROAMERICANA Y DEL CARIBE DE PARASITOLOGÍA Y MEDICINA TROPICAL

Y

IV CONGRESO NACIONAL DE LA ASOCIACIÓN PANAMEÑA DE MICROBIOLOGÍA Y PARASITOLOGÍA



Noviembre 23-25, 2011

Hotel El Panamá, Ciudad de Panamá

PROGRAMA CIENTÍFICO

CÓMITE ORGANIZADOR:

Dra. María Mireya Muñoz	Presidenta
Dr. Octavio Sousa	Secretario
Dr. Azael Saldaña	Coord. Comité Científico
Mgtr. Argentina Ying	C. Científico
Dra. Nora de Moreno	C. Científico
Dra. Zilka Terrientes	C. Científico
Mgtr. Carmen I Espino	C. Científico
Licda. Loyda Odouber	C. Científico
Dra. Evelia Quiroz	C. Científico/Tesorera
Licda. Tania Gómez	Logística
Licdo. Juan C. Pinto	Logística
Licda. Alexa Prescilla	Logística
Licdo. José Moreno	Publicidad
Mgtr. Dayra Álvarez	Inscripciones
Licda. Lourdes Zurita	Secretaria

*Enfermedades Desatendidas en Latinoamérica:
Una Amenaza Constante al Desarrollo Humano*



Miércoles 23 de Noviembre

Salón Bella Vista	
7:00-7:45 am	Inscripciones
7:45-8:30 am	<p>CEREMONIA DE INAUGURACIÓN</p> <ul style="list-style-type: none"> • Invocación Religiosa • Dra. María M. Muñoz. Presidenta del X Congreso de la Asociación Latinoamericana y del Caribe de Parasitología y Medicina Tropical. • Dr. Enrique Mendoza. Decano de la Facultad de Medicina, Universidad de Panamá. • Dr. Joaquín Molina Leza. Representante de OPS-Panamá. • Dra. Betty Ann de Catsambanis. Vicerrectora de Investigación y Posgrado, Univ. Panamá • Inauguración del Congreso por el Ministro de Salud de la República de Panamá, su excelencia Dr. Franklin Vergara Jaén • Entrega de Reconocimiento a la Labor Científica del Dr. Octavio E. Sousa Pitti • Himno Nacional de la República de Panamá.
8:30-9:30 am	<p><i>Conferencia Inaugural:</i></p> <ul style="list-style-type: none"> ■ Perspectivas Sobre Eliminación de las Enfermedades Infecciosas Desatendidas en América Latina y el Caribe. Dr. Keith Carter, Organización Panamericana de la Salud (OPS/OMS).
9:30-10:00 am	Receso y Refrigerio
10:00-10:45 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <ul style="list-style-type: none"> ■ Marcadores de Progreso en VIH: una Contienda entre el Virus y el Sistema. Dr. Juan M. Pascale, Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES), Panamá.
10:45-11:30 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <ul style="list-style-type: none"> ■ Desarrollo de una Vacuna Frente a Nematodos Parásitos. Dr. Antonio Osuna, Instituto de Biotecnología, Universidad de Granada, España.
11:30-12:15 pm	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <ul style="list-style-type: none"> ■ Prevalencia y Diversidad Genética de Norovirus Aislados de Muestras Ambientales y de Niños con Gastroenteritis Aguda en Concepción, Chile. Dra. Sonia A. Montenegro, Universidad de Concepción, Chile.
12:15-1:00 pm	Almuerzo y Visita a las Exposiciones , Reunión de los Delegados de la ACYCPMT
1:00- 4:00 pm	<p><i>Simposio Inaugural</i></p> <p>Enfermedad de Chagas: Enfermedad Importada, Diagnóstico y Tratamiento</p> <p>Coordinador Dr. Antonio Osuna. Instituto de Biotecnología, Universidad de Granada. España.</p> <p>1:00-1:30 Epidemiología y Análisis de la Situación de la Enfermedad de Chagas Importada en Valencia, España. Dra. María José Giménez, Hospital Universitario y Politécnico La Fe, Valencia, España.</p> <p>1:30-2:00 Agentes Terapéuticos Actuales y en Desarrollo en el Tratamiento de la Enfermedad de Chagas. Dr. Wener Apt, Universidad de Chile, Chile.</p> <p>2:00-2:30 Multifuncionalidad de la Familia Multigénica MASP (Mucin-Associated Surface Proteins) de <i>Trypanosoma cruzi</i> y su Papel en el Diagnóstico de la Enfermedad de Chagas. Dr. Antonio Osuna, Instituto de Biotecnología, Universidad de Granada, España.</p> <p>2:30-3:00 Infección Congénita con <i>Trypanosoma cruzi</i>. Dra. María Isabel Jercic. Instituto de Salud Pública de Chile, Chile.</p> <p>3:00-3:30 Chagas Importada en España: Situación del Inmigrante Infectado; Bancos de Sangre. Dra. Cristina Parada. Centro de Transfusiones de la Comunidad Valenciana, España.</p> <p>3.30-4:00 Discusión y Comentarios..</p>

Jueves 24 de Noviembre

Salón Bella Vista	
8:00-8:45 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <p>■ Prevención y Control de las Infecciones Asociadas al Cuidado de la Salud. Dra. Marina Capula. Biomerieux División AMLAT Argentina.</p>
8:45-9:30 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <p>■ Enfermedades Reemergentes: Cólera en América Latina. Dra. Mónica Guardo, Organización Panamericana de la Salud (OPS/OMS).</p>
9:30-10:00 am	Receso y Refrigerio
10:00-10:45 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <p>■ Farmacocinética (PK) y Farmacodinámica (PD) de los Antimicrobianos. Optimización del tratamiento de las Infecciones Bacterianas. Dr. Marcelo Galas. Instituto Nacional de Enfermedades Infecciosas (INEI), Buenos Aires, Argentina.</p>
10:45-11:30 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <p>■ El Impacto de las Enfermedades Transmitidas por Alimentos: Patógenos Emergentes y Resistencia Antimicrobiana. Dr. Enrique Pérez. Organización Panamericana de la Salud (OPS/OMS).</p>
11:30-12:00 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <p>■ Aportes del Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud a la Investigación Científica en Panamá. Dr. Néstor Sosa. Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES), Panamá.</p>
12:00-1:00 pm	<p>Almuerzo y Visita a las Exposiciones y Carteles Reunión de los Delegados de la ACYCPMT</p>
1:00-1:45 pm	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <p>■ Iniciativas Internacionales de validación de métodos de amplificación génica para diagnóstico y seguimiento de pacientes con enfermedad de Chagas. Dr. Alejandro Schijman. Instituto de Ingeniería Genética y Biología Molecular. Buenos Aires, Argentina.</p> <p><i>Simposio II</i> Tuberculosis Multidrogo Resistente</p> <p>Coordinadora Dra. Nora de Moreno, Facultad de Medicina, Universidad de Panamá.</p>
1:45-4:30 pm	<p>1:45-2:15 Epidemiología de la TB-MDR en Países de América Latina. Dr. Niaz Banaei, Universidad de Stanford, Estados Unidos.</p> <p>2:15-2:45 Biomarcadores Basados en Anticuerpos IgM Contra Fosfolípidos para Monitorear el Tratamiento de la Tuberculosis. Dr. Amador Goodridge. Instituto de Investigaciones Científicas y Servicios de Alta Tecnología (INDICASAT), Ciudad del Saber, Panamá.</p> <p>3:15-3:45 Diagnóstico Clínico y Tratamiento de la Tuberculosis Drogo-Resistente en Panamá. Dr. Edmundo López Calzadilla. Sala de Neumología-Hospital Santo Tomás, Panamá.</p> <p>3:45-4:15 Diagnóstico y Caracterización Molecular de la TB-MDR en Panamá. MSc Samantha Rosas. Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES), Panamá.</p> <p>4:15-4:30 Discusión y Comentarios.</p>

Viernes 25 de Noviembre

Salón Bella Vista	
8:00-8:45 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <ul style="list-style-type: none"> ■ Situación Actual del Dengue en América Latina. Dr. José Luis Sanmartín. Organización Panamericana de la Salud (OPS/OMS).
8:45-9:30 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <ul style="list-style-type: none"> ■ Alternativas para un Diagnóstico Temprano de Dengue. Mgtr. Jessica Alexander. DIAMED, Panamá.
9:30-10:00 am	Receso y Refrigerio
10:00-10:45 am	<p><i>Conferencia Magistral:</i></p> <ul style="list-style-type: none"> ■ Epidemiología y Ecología de la Enfermedad por Hantavirus en Panamá. Dr. Blas Armién, Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES), Panamá.
10:45-11:30 am	<p><i>Mini-simposio</i> LEISHMANIASIS: PATOLOGÍA E INMUNOLOGÍA</p> <p>Coordinador: Dr. Juan M. Pascale, Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES).</p> <ul style="list-style-type: none"> ■ 10:45-11:15 Patología y Patogenia de la Leishmaniasis. Dra. Márcia Laurenti. Laboratorio de Patología de Enfermedades Infecciosas, Facultad de Medicina, Universidad de Sao Paulo, Brasil. ■ 11:15-11:45 Aspectos Epidemiológicos e Inmunopatológicos de la Leishmaniasis Canina. Dra. Vania Lúcia de Matta, Laboratorio de Patología de Enfermedades Infecciosas, Faculdade de Medicina, Universidad de Sao Paulo, Brasil. ■ 11:45-12:15 Respuesta de <i>Leishmania</i> ante Situaciones de Estrés. Dr. Enrique Martínez, Universidad de La Laguna, Tenerife, España. ■ 12:15-12:30 Discusión y Comentarios.
12:30-1:15 pm	<p>Almuerzo y Visita a las Exposiciones y Carteles Reunión de los Delegados de la ACYCPMT</p>
1:15-4:30 pm	<p><i>Simposio de Clausura</i> MALARIA EN PANAMA Y AMERICA LATINA, CONTROL O ELIMINACION?</p> <p>Coordinadora: Dra. Zilka I. Terrientes, Facultad de Medicina, Universidad de Panamá.</p> <ul style="list-style-type: none"> ■ 1:15-1:30 Introducción, Dra. Zilka I. Terrientes ■ 1:30-2:10 Visión de la Malaria y su Control/Eliminación en Zonas no Amazónicas de América Latina, Dr. Sócrates Herrera, Centro de Investigaciones Científicas CAUCASECO, Cali, Colombia. ■ 2:10-2:50 ¿Hacia el Fin de la Malaria en América Latina y el Caribe?, Dr. Keith Carter, Organización Panamericana de la Salud, OPS/OMS. ■ 2:50-3:10 Nuevas Rutas de Invasión de la Malaria, Dra. Carmenza Spadafora, Instituto de Investigaciones Científicas y Servicios de Alta Tecnología (INDICASAT). Ciudad del Saber Panamá. ■ 3:10-3:30 Estudios Clínicos y Moleculares para Orientar el Uso de Drogas Antimaláricas en Panamá, Dr. José E. Calzada, Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud, (ICGES). ■ 3:30-3:50 Características de las Especies de Anofelinos Vectores de Malaria y su Distribución en Panamá. MSc. Lorenzo Cáceres, Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES). ■ 3:50-4:10 Ataques Recurrentes: Implicaciones para la Permanencia de la Transmisión de la Malaria. Dra. Jackeline Alger, Hospital Escuela, UNAH, Tegucigalpa, Honduras. ■ 4:10-4:30 Discusión y Comentarios
4:15-4:45 pm	<p>Ceremonia de clausura</p> <ul style="list-style-type: none"> ■ Coordinador Científico del Congreso. Dr. Azael Saldaña ■ Premiación a los Carteles Ganadores ■ Presidente entrante de la ACCPMT: Presentación de la Fecha y Lugar de XI Congreso de la ACCPMT
4:45-8:00 pm	Coctel y Evento Cultural

**X CONGRESO DE LA ASOCIACIÓN CENTROAMERICANA Y DEL CARIBE DE
PARASITOLOGÍA Y MEDICINA TROPICAL**

Y

**IV CONGRESO NACIONAL DE LA ASOCIACIÓN PANAMEÑA DE
MICROBIOLOGÍA Y PARASITOLOGÍA**

Noviembre 23-25, 2011. Hotel El Panamá, Ciudad Panamá

LISTADO DE CARTELES INSCRITOS

C-001	Características de las Infecciones por <i>Plasmodium</i> spp. Detectadas por Búsqueda Activa de Casos en Individuos Febriles y no Febriles de tres Comunidades Endémicas de Olancho, Honduras, Septiembre 2010. Jackeline Alger, ¹ Jorge García, ^{1,2} Ofelia Martínez, ³ Martín Ramírez, ⁴ Ricardo Aviles, ⁴ Miguel Quintana, ⁵ Eric Garges, ⁶ ¹ Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Hospital Escuela; ² Laboratorio de Parasitología Molecular / Proyecto Fondo Mundial Componente Malaria, Hospital Escuela; Tegucigalpa; ³ Region Departamental de Salud, Juticalpa, Olancho; ⁴ Elemento Médico, Fuerza de Tarea Conjunta Bravo, Comayagua, Honduras; ⁵ US Army Public Health Command Region - South, San Antonio, Texas; ⁶ Preventive Medicine Residency Program, Army POC - Military Tropical Medicine and Global Medicine, Walter Reed Army Institute of Research, Silver Spring, MD.
C-002	Diagnóstico Parasitológico de Laboratorios Clínicos Públicos y Privados de Tegucigalpa, Honduras: Capacidad de Respuesta? Jorge García, ^{1,2} Wendy López, ¹ Jackeline Alger, ¹ María Luisa Matute, ³ Rina G. de Kaminsky, ^{1,4} ¹ Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Hospital Escuela; ² Proyecto Fondo Mundial Componente Malaria; ³ Lab. Nacional de Vigilancia de la Salud ⁴ Departamento de Pediatría, Facultad de Ciencias Médicas, Tegucigalpa, Honduras
C-003	Vigilancia de Resistencia Transmitida de VIH en Panamá. Juan Castillo, ¹ Griselda Arteaga, ^{2,3} Yaxelis Mendoza, ⁴ Alexander A. Martínez, ⁵ Rebecca E. Smith, ⁶ Juan Miguel Pascale, ^{7,8} ¹ Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud, ² Facultad de Medicina, Universidad de Panamá.
C-004	Evaluación de la Respuesta Terapéutica a los Antimaláricos, Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Hospital Escuela, Tegucigalpa, Honduras, 2009-2011. Jackeline Alger, ¹ Jorge García, ^{1,2} ¹ Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos; ² Laboratorio de Parasitología Molecular/Proyecto Fondo Mundial Componente Malaria; Hospital Escuela, Tegucigalpa, Honduras.
C-005	Tipificación de Cepas de Parvovirus Canino Circulante en el Brasil Entre los Años 2008 y 2010. Luciane Pinto, ¹ Sandra Marques, ² Carine Souza, ¹ Ângela Corbellini, ¹ Jéssica Antunes, ¹ Renata Budaszewski, ¹ Raül Egocheaga, ¹ Cláudio Canal, ¹ ¹ Laboratório de Virologia Veterinária, Faculdade de Veterinária, Universidade Federal do Rio Grande do Sul, Rio Grande do Sul, Brasil. ² Laboratório de Helmintologia, Faculdade de Veterinária, Universidade Federal do Rio Grande do Sul, Rio Grande do Sul, Brasil.
C-006	Prevalencia de la Hídatidosis Bovina em el borde Oeste de Rio Grande Do Sul, Extremo Sur de Brasil. Cristiane Barzoni, ¹ Mary Mattos, ² Sandra Marques, ^{2,1} – Secretaria de Agricultura, Pecuária e Agronegócio do Rio Grande do Sul (SEAPA), Brasil. 2 – Universidade Federal do Rio Grande do Sul, Porto Alegre, Brasil.
C-007	<i>Lagochilascaris minor</i> Leiper, 1909 (Nematoda, Ascarididae) en el Gato (<i>Felis catus domesticus</i>) en el Sur de Brasil. Rodrigo Reis, ¹ Cristiane Mangoni, ¹ Mary Mattos, ² Sandra Marques, ² 1. Veterinário Clínico, Farroupilha, Rio Grande do Sul, Brasil. 2. Faculdade de Veterinária, Universidade Federal do Rio Grande do Sul, Rio Grande do Sul, Brasil.
C-008	Acanthocephala en <i>Rhinella icterica</i> (Anura: Bufonidae) en Santa Catarina, Sur de Brasil. Celso Pilati, ¹ Sandra Marques, ² Kattyuce Branco, ¹ Márcia Andrade, ¹ Rosiléia Quadros, ³ ¹ Laboratório de Histologia – CAV/UEDESC, SC, Brasil ² Laboratório de Helmintologia – UFRGS, Brasil ³ Laboratório de Parasitologia - UNIPLAC, SC, Brasil.
C-009	Estudio del Paludismo en Personas Latinoamericanas en el Centro de Transfusiones de Valencia-España. María Cristina Parada (1), José Villaiba (1), Concepción Ramada (1), María Teresa Fraile (2), José Montoro (1), Roberto Roig (1), 1. Centro de Transfusiones de la Comunidad Valenciana. 2. Hospital General Universitario de Valencia.
C-010	Estudio de la Enfermedad de Chagas en Donantes de Riesgo del Centro de Transfusiones de la Comunidad de Valenciana, Valencia-España. Maris Cristina Parada (1), Jose Villaiba(1), Concepción Ramada(1), Verónica María Vaca, (1) José Montoro (1), Roberto Roy(1) 1. Centro de Transfusiones Comunidad Valenciana.
C-011	Especies termotolerantes de <i>Campylobacter</i> y su Resistencia Antimicrobiana Como Problema Emergente de Salud Pública. *Araceli Fernández. **Heriberto Fernández. * Policlínica San Juan De Dios, Caja de Seguro Social, Natá, Panamá. ** Instituto de Microbiología Clínica, Facultad de Medicina, Universidad Austral de Chile, Valdivia, Chile.
C-012	Contaminación Microbiana del Agua de Playas de Lima y su Relación con Desagües Domésticos. Germán Vergaray, ¹ Carmen Méndez, ¹ Hilda Morante, ¹ Silvana Vergaray, ² Elizabeth Pérez, ² y Frank Fernández, ¹ ¹ Laboratorio de Control de Calidad de Alimentos, Aguas y Ambientes, Facultad de Ciencias Biológicas- UNMSM ² Unidad de Post Grado, Facultad de Medicina Humana, UNMSM. ³ Unidad de Post Grado, Facultad de Farmacia y Bioquímica, UNMSM.

C-013	Detección y Caracterización Molecular de Bocavirus en Niños Menores de 5 Años de Edad en Panamá. <u>Brechia Moreno</u> , Danilo Franco, Juan Castillo, Juan Pascale, Juan Arbiza. Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES), Sección Virología. Facultad de Ciencias-Universidad de la República. Uruguay.
C-014	Agentes Bacterianos Productores de Diarrea en Población Pediátrica: Importancia del Diagnóstico Molecular de <i>Escherichia coli</i> Productoras de Diarrea. <u>Cristian Pérez</u> , Cendry Alfaro Hospital Nacional de Niños "Dr. Carlos Sáenz Herrera", San José, Costa Rica.
C-015	Dichotomy of the Cellular Immune Response Caused by Different Species of <i>Leishmania</i> from the New World. <u>Carvalho, A.K.</u> , Franceschini, F.C. ¹ , Salmazi, K.I.L.C. ² , Passero, L.F.D. ¹ , Gomes ¹ , C.M.C., Silveira, F.T. ^{3,4} , Corbett, C.E.P. ¹ , Laurenti, M.D. ¹ Laboratório de Patologia de Moléstias Infecciosas (LIM-50), Faculdade de Medicina, Universidade de São Paulo, São Paulo, Brasil; Laboratório de Imunologia Clínica e Alergia (LIM-60), Faculdade de Medicina, Universidade de São Paulo, Belém, Brasil; Laboratório de Leishmanioses, Instituto Evandro Chagas, Belém, Brasil; Núcleo de Medicina Tropical, Universidade Federal do Pará, Belém, Brasil.
C-016	Detección y Viabilidad de <i>Toxoplasma gondii</i> en Carne Curada. <u>M.M Gomez</u> , G. Gonzalez, LM de Pablos, T. Cruz y A. Osuna. Instituto Biotecnología, Grupo de investigación Bioquímica y Parasitología Molecular. Departamento De Parasitología. Universidad de Granada. España
C-017	Estudio y Caracterización de la Familia de las Prohibitinas en <i>Leishmania</i> . <u>Cruz Bustos</u> , G. Gonzalez Gonzalez, LM de Pablos, A. Osuna. Instituto Biotecnología, Grupo de investigación Bioquímica y Parasitología Molecular. Departamento De Parasitología. Universidad de Granada, España.
C-018	Inducción de Citoquinas ro-inflamatorias CCL5/RANTES y CXCL10/IP-10 en Astrocitos Infectados con <i>Trypanosoma cruzi</i> . <u>Juan C. Vargas</u> , Paola Lasso ² , Adriana Cuellar ³ , Concepción J. Puerta ² y John M. González ¹ . Grupo de Ciencias Básicas Médicas, Facultad de Medicina, Universidad de los Andes, Bogotá, Colombia. Lab. de Parasitología Molecular, Departamento de Microbiología, Facultad de Ciencias, Pontificia Universidad Javeriana, Bogotá, Colombia. Grupo de Inmunobiología y Biología Celular, Facultad de Ciencias, Pontificia Universidad Javeriana, Bogotá, Colombia.
C-019	Contaminación Microbiana del Agua de Piscinas Públicas de Lima, Perú. <u>Carmen Méndez</u> , Germán Vergaray ¹ , Hilda Morante ¹ , Roger Gamboa ¹ , Elizabeth Pérez ² y Frank Fernández ¹ ¹ Laboratorio de Control de Calidad de Alimentos, Aguas y Ambientes. Facultad de Ciencias Biológicas- UNMSM ² Unidad de Post Grado. Facultad de Farmacia y Bioquímica. UNMSM
C-020	Marcadores de Activación en Linfocitos T periféricos de Pacientes con Chagas Crónico. <u>Nicolás A. Giraldo</u> , Natalia I. Bolaños ¹ , Adriana Cuellar ² , Nubia Roa ³ , Victor Velasco ³ , Fernando Rosas ³ , Concepción J. Puerta ⁵ , John M. González ⁵ Grupo de Ciencias Básicas Médicas, Facultad de Medicina, Universidad de los Andes, Bogotá, Colombia. Grupo de Inmunobiología y Biología Celular, Facultad de Ciencias, Pontificia Universidad Javeriana, Bogotá, Colombia. Clínica de Falla y Trasplante Cardíaco, Hospital Universitario San Ignacio y Facultad de Medicina, Pontificia Universidad Javeriana, Bogotá, Colombia. Fundación Clínica Abood Shaio, Bogotá, Colombia. Laboratorio de Parasitología Molecular, Facultad de Ciencias, Pontificia Universidad Javeriana, Bogotá, Colombia.
C-021	Effectiveness of Non-invasive and Invasive Samples for PCR-based Diagnosis of Canine Visceral Leishmaniasis. ¹ <u>da Matta VLR</u> , ¹ Aschar M, ² Braga ET, ¹ Tomokane TY, ² Sobrinho LSV, ² Marcondes M, ¹ Corbett CEP, ¹ Laurenti MD. ¹ Department of Pathology, Laboratory of Pathology of Infectious Diseases, Medical School, University of São Paulo, Brazil; ² Department of Clinics, School of Veterinary Medicine, UNESP- Araçatuba, Brazil.
C-022	Análisis de los Virus del Sarampión, Rubeola y Parvovirus B19 mediante RT-PCR en Panamá el año 2011. <u>Ilika Guerra</u> , Leyda Abrego, Julio Cisneros, Juan Castillo, Juan Pascale Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud de Panamá.
C-023	Primeros Casos Detectados de Norovirus en Panamá y su Caracterización Molecular. <u>Marlene Castillo</u> , Leyda Abrego, Celedonio Castillo, Danilo Franco, Juan Castillo, Dalis Mojica, Yarisel Rodríguez, Karen Camarena, Juan Pascale, Juan Arbiza. Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud. Panamá; Laboratorio Central de Referencia en Salud Pública, Sección Virología. Facultad de Ciencias. Universidad de la República. Uruguay.
C-024	Parásitos Intestinales en la Población Indígena Cabécar de Costa Rica, un Problema Desatendido. <u>Dennis León</u> , Javier Mora, <u>Diana Rojas</u> , <u>Alicia Rojas</u> . Sección Helmintología, Departamento de Parasitología, Facultad de Microbiología, Universidad de Costa Rica.
C-025	Visceral Leishmaniasis: Analysis of Three Diagnostic Techniques on a Buffy Coat From Blood Sample. <u>Natália Godoy</u> , Regina Souza ² , Érika Gakiya ² , Valdir Amato ^{2,4} , José Lindoso ^{3,5} , Edite Kanashiro ³ , Vicente Amato-Neto ^{1,2} , Paulo Cotrim ^{1,4} , Lúcia Braz ^{1,2} Laboratório de Parasitologia Do Instituto de Medicina Tropical De Sao Paulo Da Universidade de São Paulo. Lab Inv. Médica – Parasitologia (LIM 46) do HCFMUSP Lab. Soroepidemiologia do IMT-USP Depto. Mol. Infecc. Parasitárias do HCFMUSP Inst. Infectol. Emilio Ribas. Brazil.
C-026	Caracterización Molecular de los Genes VP7 y VP4 en Cepas de Rotavirus Humanos que Circulan en Panamá Después de la Introducción de la Vacuna. <u>Marlene Castillo</u> , Leyda Abrego, Marie Cano, Celedonio Castillo, Danilo Franco, Juan Castillo, Juan Pascale, Gabriel Parra, Juan Arbiza. Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud. Panamá; Sección Virología. Facultad de Ciencias. Universidad de la República. Uruguay.

C-027	Genotipificación de Adenovirus Humanos Aislados en Panamá Entre los Años 2008 - 2011. ¹ Celedonio Castillo, ¹ Leyda Abrego, ¹ Maria Cano, ¹ Marlene Castillo, ¹ Danilo Franco, ¹ Juan Pascale, ² Adriana Kajon ^{1,2} Juan Arbiza. ¹ Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud. Panamá; ² Sección Virología. Facultad de Ciencias. Universidad de la República. Uruguay. ³ Lovelace Respiratory Research Institute. Albuquerque-USA.
C-028	Caracterización Genética De Los Virus Respiratorio Sincicial y Metapneumovirus Humano Aislados en Panamá ¹ Maria Cano, ¹ Leyda Abrego, ¹ Celedonio Castillo, ¹ Marlene Castillo, ¹ Danilo Franco, ¹ Juan Castillo, ¹ Juan Pascale, ¹² Juan Arbiza. ¹ Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud. Panamá; ² Sección Virología. Facultad de Ciencias. Universidad de la República. Uruguay.
C-029	Alta Diversidad Genética de Rinovirus A y C de niños Hospitalizados Panameños Menores de Años con Infección Respiratoria. ¹ Danilo Franco, ¹ Leyda Abrego, ¹ Maria Cano, ¹ Celedonio Castillo, ¹ Marlene Castillo, ¹ Juan Pascale, ^{1,2} Juan Arbiza. ¹ Instituto Conmemorativo Gorgas. Panamá; ² Sección Virología. Facultad de Ciencias. Universidad de la República Uruguay.
C-030	Immunoregulation of Different Clinical forms of American Cutaneous Leishmaniasis Caused by <i>Leishmania (Leishmania) amazonensis</i> and <i>L. (Viannia) braziliensis</i> in Amazonian Brazil. <u>Claudia Gomes</u> ¹ , Joyce Menezes ¹ , Fernanda Rodrigues ¹ , Izildinha Morais ¹ , Mônica Gama ² , Márcia Laurenti ¹ , Fernando Silveira ^{3,4} , Carlos Corbett ¹ . 1- Laboratório de Patologia de Moléstias Infecciosas da Faculdade de Medicina da Universidade de São Paulo, São Paulo, Brazil; 2-Universidade Federal do Maranhão 3-Instituto Evandro Chagas (Surveillance Secretary of Health, Ministry of Health); 4-Núcleo de Medicina Tropical. Universidade Federal do Pará, Belém, Brasil.
C-031	Tamizado de la Actividad Antimicrobiana de Plantas Panameñas <u>Leandra Gómez</u> ¹ , Juan Moran ¹ , Eily Mondolis ¹ , Estela Guerrero ¹ , Ivonne Torres ¹ , Gisela Montenegro ¹ , José Luis López ⁴ , Mahabir Gupta ² , Dionisio Olmedo ² , Carmen Indira Espino ³ . ¹ Departamento de Farmacología Universidad de Panamá; ² Centro de Investigaciones de la Flora Panameña (CIFLORPAM); ³ Departamento de Microbiología de la Universidad de Panamá; ⁴ Universidad de Salamanca.
C-032	Evaluación de la Actividad Antifúngica de Plantas Panameñas con Actividad Antitumoral. <u>Leandra Gómez</u> ¹ , Juan Moran ¹ , Estela Guerrero ¹ , Eily Mondolis ¹ , Ivonne Torres ¹ , Gisela Montenegro ¹ , José Luis López ⁴ , Mahabir Gupta ² , Valentin Rojas ³ , Dionisio Olmedo ² . ¹ Departamento de Farmacología Universidad de Panamá; ² Centro de Investigación de la Flora Panameña (CIFLORPAM); ³ Departamento de Microbiología de la Universidad de Panamá; ⁴ Universidad de Salamanca.
C-033	Especies de <i>Lutzomyia</i> en un Área Endémica para Leishmaniasis Tegumentaria en Trinidad de las Minas, Distrito de Capira, Panamá. 2010-2011. <u>Chystrie Rigg</u> , Roberto Rojas, Anayansi Valderrama, Luz Romero, Vicente Bayard, Azael Saldaña y José E. Calzada. Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES). Panamá
C-034	Caracterización Fenotípica y Molecular de las dos primeras cepas de <i>Klebsiella pneumoniae</i> , KPC positivas aisladas en Panamá durante el año 2010. José E. Moreno, Markela de Quinzada, Marlenys Fernández, Rubén Ramos, Jaqueline Morán y Raquel de Bolaños. Laboratorio central de referencia en salud pública, Instituto conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud.
C-035	Comparación del Método de la Nitrato Reductasa y el Método de las Proporciones de Canetti, Rist y Grosset para la determinación de la sensibilidad a drogas del <i>Mycobacterium tuberculosis</i> en la República de Panamá. <u>Samantha Rosas</u> ¹ , Jaime Bravo ² , Anelys Cedeño ³ , Jose Luis Herrera ⁴ . 1: Laboratorio Central de Referencia en Salud Pública/ICGES 2: Laboratorio Central de Referencia en Salud Pública/ICGES y 4: Universidad Latina de Panamá.
C-036	Perfil del Donante Panameño con Anticuerpos Contra el Antígeno Core del Virus de Hepatitis B (Anti-HBcore) <u>Elianne Cano</u> , Laboratorio Central de Referencia en Salud Pública/Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud, Evelia Quiroz, Universidad de Panamá.
C-037	Leptospira en personal del Servicio Nacional de Fronteras (SENAFRON), Panamá-Colombia, 2009. Dianik Moreno ¹ , Carlos Justo ¹ , Héctor Cedeño ² , Deyra Santana ³ , Blas Armien ¹ , ESVE ⁴ . ¹ Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud (ICGES), ² Ministerio de Salud (MINS), ³ Caja de Seguro Social (CSS), ⁴ Equipo del Sistema de Vigilancia Epidemiológica de Panamá.
C-038	Dengue virus en Panama: análisis filogenético de los serotipos circulantes 1994-2004. Alma Ortiz ^a , Mariana Garcia ^a , Zeuz Capitán ^a , Juan Castillo ^a , Yaxelis Mendoza ^a , Julio Cisnerosa, Brechla Moreno ^a , Yamitzi Zaldívar ^a , Jorge Motta ^a , Rebecca E. Smith ^a , Juan Miguel Pascale ^{a,b} . ^a Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud, ^b Facultad de Medicina, Universidad de Panamá.
C-039	Una Nueva Infección por Helminthos en El Salvador: Informe del Primer Caso Clínico por <i>Inermicapsifer madagascariensis</i> (Cyclophyllidae: Anaplocephalidae). <u>Miguel Minero</u> ¹ y Rafael Oswaldo Angel ¹ Sección de Parasitología, Departamento de Microbiología, Facultad de Medicina, Universidad de El Salvador.
C-040	Análisis molecular por Reacción en Cadena de la Polimerasa (PCR) de <i>Plasmodium spp.</i> obtenidas de casos maláricos atendidos en el sistema de salud salvadoreño. <u>Miguel Minero</u> ¹ , Jackeline Alger ² y Jorge Garcia ³ . ¹ Sección de Parasitología, Departamento de Microbiología, Facultad de Medicina, Universidad de El Salvador; ² Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Hospital Escuela, Tegucigalpa; ³ Laboratorio de Parasitología Molecular / Proyecto Fondo Mundial Componente Malaria, Hospital Escuela, Tegucigalpa, Honduras.
C-041	Optimización de AFLP para el estudio de variabilidad genética de <i>Trypanosoma rangeli</i> . <u>La Guardia, C.</u> ¹ , Restrepo, C.M. ¹ , Sousa, O.E. ² , Leonart, R. ¹ . ¹ Instituto de investigaciones científicas y servicios de alta tecnología (INDICASAT-AIP), ² Universidad de Panamá. Ambos autores contribuyeron igualmente en este trabajo.

C-042	<p>Espaciador intergénico del gen de la calmodulina: Un marcador útil para caracterizar cepas de Leishmania. A Miranda¹, J Calzada¹, J. Castillo¹, A. Saldaña¹, F. Samudio^{1,2}, A.Brandao² ¹Instituto Conmemorativo Gorgas para Estudios de la Salud, Panamá ²Instituto Oswaldo Cruz, Brazil</p>
C-043	<p>Los Polimorfismos de la Longitud del Fragmento Amplificado (AFLP) Revelan una Alta Variabilidad Intraespecífica en Aislados de Campo de <i>Leishmania panamensis</i> Restrepo, C.M.^{1,2}, Pérez Lao, E.¹, De La Guardia, C.^{1,2}, Sousa, O.E.³, Calzada, J.E.⁴ y Leonart, R.^{1,2}. ¹ Instituto de Investigaciones Científicas y Servicios de Alta Tecnología (INDICASAT-AIP), Panamá ² Acharya Nagarjuna University, India ³ Universidad de Panamá, Panamá ⁴ Instituto Conmemorativo GORGAS de Estudios de la Salud, Panamá.</p>
C-044	<p>Caracterización de Aislamientos de <i>Neisseria meningitidis</i> en la República de Panamá. 2001 a 2010. Bolaños Raquel de¹, Fernández Marlenys¹, Quinzada Markela de¹, Ramos Rubén¹, Moreno José¹, Mastelari María². ¹ Microbiología Clínica, Laboratorio Central de Referencia en Salud Pública- Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud ². Epidemiología Ministerio de Salud, Panamá.</p>
C-045	<p>Detección Molecular de Virus Respiratorios en Niños Menores de 5 años Hospitalizados en Panamá Danilo Franco, Leyda Abrego, Davis Beltrán, Marie Cano, Jean P. Carrera, Celedonio Castillo, Mariene Castillo, Yamilka Díaz, Melissa Gaitán, Ilka Guerra, Brechla Moreno, José Valenzuela, Juan Pascale, Juan Arbiza, Mariana García. ¹Instituto Conmemorativo Gorgas, Panamá, ²Sección Virología, Facultad de Ciencias, Universidad de la República, Uruguay.</p>
C-046	<p>Parásitos Intestinales en la Población Infantil y Perros de la Comunidad Indígena de Ipeti-Choco, Distrito de Chepo, 2011. V. Pineda, D. Álvarez, K. González, C. Justo, AM Santamaría, C. Justo, M. Perea, C. Rigg, J. Calzada, A. Saldaña ¹Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios en la Salud, ² Universidad de Panamá, Panamá.</p>
C-047	<p>Caracterización de la Actividad Anti-inflamatoria de Compuestos Derivados de la Biodiversidad Panameña. Y. González^{1,2}, D. Doens^{1,2}, R. Santamaría¹, M. Gutiérrez¹, R. Leonart¹ and P Llanes¹. ¹Centro de Biología Molecular y Celular de Enfermedades, Instituto de Investigaciones Científicas Avanzadas y Servicios de Alta Tecnología (INDICASAT-AIP), ²Acharya Najarguna University.</p>
C-048	<p>Efecto de la Radiación Electromagnética a 2.45 GHz en Cultivos <i>in vitro</i> de <i>Plasmodium falciparum</i>. Coronado Lorena, Agrawal, Dinesh; Chen, Jiping; Spadafora Carmenza, Stoute José. Instituto de Investigaciones Científicas y Servicios de Alta Tecnología (INDICASAT-AIP), Materials Research Institute, University Park and Department of Medicine, Division of infectious Diseases and Epidemiology, Pennsylvania State University College Medicine, Hershey, Pennsylvania, United States of America.</p>
C-049	<p>Diagnóstico de la Situación de Resistencia Bacteriana en el Instituto Oncológico Nacional de Panamá. Bonilla V. Región Metropolitana de Salud, Ministerio de Salud, Panamá.</p>
C-050	<p>Expresión Diferencial e Inmunolocalización de una Small Like-calpain Peptidasa en Diferentes Estadios de <i>Leishmania</i>. Gloria González, Teresa Cruz, Luis de Pablos, Mercedes Gómez, Victor Seco, Isabel Díaz y Antonio Osuna. Instituto Biotecnología, Grupo de investigación de Bioquímica y Parasitología Molecular, Departamento De Parasitología, Universidad de Granada Campus Universitario Fuentenueva, Edif Mecenaz, 18071 Granada, España.</p>
C-051	<p>"Inmunología anti-<i>Trypanosoma cruzi</i> en los Habitantes del Poblado de Altos de Jobo, Distrito de la Chorrera, 2010 Carmelo Rodríguez, Lakdar Terreros, Corina de Yunca, Tania Gómez, Octavio Sousa. Centro de Investigación y Diagnóstico de Enfermedades Parasitarias (CIDEP). Universidad de Panamá, Panamá.</p>
C-052	<p>Aislamiento de Especies de <i>Fusarium</i> y Detección de Fusariotoxinas en Alimentos para Consumo Humano en la Ciudad de Panamá. V.A. Rojas⁽¹⁾, J. Warner⁽²⁾ y R. González^(2,1) Departamento de Microbiología, Facultad de Medicina Universidad de Panamá, República de Panamá. ² Departamento de Microbiología, Escuela de Biología, Facultad de Ciencias Naturales y Exactas, Universidad de Panamá, República de Panamá.</p>
C-053	<p>Implementación de herramientas moleculares para la vigilancia de los serotipos de virus Dengue circulantes en vectores en la ciudad de Panamá. (RESULTADOS PRELIMINARES) Espino, CI¹; Pascale, JM²; Ortiz, A²; Quiroz, E¹; Ying, A¹ Departamento de Microbiología de la Universidad de Panamá ² Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud</p>
C-054	<p>Diagnóstico Molecular y Serológico de Ehrlichiosis canina en la Ciudad de Panamá, 2008-2009. Santamaría A.^{1,3}, Gottdenker N.², Yabsley M.² y Calzada J.E.^{1,3} ¹Instituto Conmemorativo Gorgas de estudios de la Salud (ICGES), Universidad de Georgia (UGA)² y Universidad Nacional de Panamá³, Panamá.</p>
C-055	<p>Diagnóstico y Caracterización Molecular de los Coccidios Intestinales en Pacientes Panameños con VIH. (Resultados Preliminares). Álvarez D.⁽¹⁾, Pineda V.⁽²⁾, Rujano A.⁽¹⁾, Castillo B.⁽³⁾, Calzada JE.⁽²⁾, Saldaña A.^(1,2). ¹ Facultad de Medicina, Universidad de Panamá, ² Instituto Conmemorativo Gorgas de Estudios de la Salud, ³ Sala de Infectología, CHMAAM, CSS, Panamá</p>
C-056	<p>Estudio microbiológico de la cavidad bucal y del veneno de la serpiente <i>Bothrops asper</i> en Panamá. (Resultados Preliminares) Prescilla, Alexa¹; Moreno, Nora de¹; Patiño, Hildauro de¹; Otero, Rafael²; Rodríguez, Abdiel³; Navarro, Dayvi³; Saldaña, Julio³ ¹ Facultad de Medicina, Universidad de Panamá ² Corporación para Investigaciones Biológicas (CIB), Medellín, Colombia ³ Centro Regional Universitario de Veraguas, Universidad de Panamá</p>



X CONGRESO DE LA ASOCIACIÓN CENTROAMERICANA Y DEL CARIBE DE PARASITOLOGÍA Y MEDICINA TROPICAL

Y

IV CONGRESO NACIONAL DE LA ASOCIACIÓN PANAMEÑA DE MICROBIOLOGÍA Y PARASITOLOGÍA



Noviembre 23-25, 2011.

Hotel El Panamá, Ciudad de Panamá



*Enfermedades Desatendidas en Latinoamérica:
Una Amenaza Constante al Desarrollo Humano*



O-031

ATAQUES RECURRENTE: IMPLICACIONES PARA LA PERMANENCIA DE LA TRANSMISIÓN DE LA MALARIA.

Dra. Jackeline Alger, Hospital Escuela, UNAH, Tegucigalpa, Honduras.

La malaria recurrente puede ser debido a reinfección (nueva picadura infectante), recrudescencia (persistencia de estadios asexuales sanguíneos) o recaída (activación de estadio latente hepático, *P. vivax*). Uno de sus impactos clínicos es la adquisición de inmunidad (premunición), ocasionando infección asintomática/subclínica. La presencia de casos asintomáticos se ha descrito en países latinoamericanos aun en condiciones de transmisión mesoendémica, lo cual podría estar relacionado a menor variabilidad genética de los parásitos y escasez de infecciones policlonales, con establecimiento temprano de premunición. En el Hospital Escuela estudiamos cuatro casos recurrentes, por *P. vivax* (3) e infección mixta (1). Se utilizó la técnica PCR y cuatro marcadores moleculares para determinar la variabilidad genética de *P. vivax* (MSP1 5/6, MSP1 8/9, CSP y GAM1) y tres para *P. falciparum* (MAD20, K1, RO33). Se evaluó la respuesta terapéutica. Tres eran mujeres, edad promedio 20.2 años [40 días–32 años]. Las infecciones se trazaron a La Mosquitia (3), Francisco Morazán (1); un caso congénito. El tiempo transcurrido entre episodios fue en promedio 4 meses [17 días–5.5 meses]. Hasta donde se evaluó, se demostró buena respuesta terapéutica excepto por el caso congénito que recurrió (recrudescencia) 17 días post-tratamiento. Se demostró tres casos con productos PCR diferentes entre el episodio inicial y el recurrente. El caso congénito demostró productos similares. La muestra con infección mixta amplificó adicionalmente con el marcador MAD20 (*P. falciparum*). Según la evidencia, tres casos recurrentes fueron posiblemente reinfecciones (diferente genotipo de parásito y exposición en área endémica); el caso congénito posiblemente recrudescencia por falla de la cloroquina (mismo genotipo). El uso de cuatro marcadores moleculares permitió aumentar la capacidad de discriminar genotipos. Es necesario fortalecer la vigilancia de la malaria recurrente debido al impacto clínico y epidemiológico sobre el individuo y la comunidad, así como vigilar la susceptibilidad de *Plasmodium* spp. a la cloroquina.

41

C-001

Características de las infecciones por *Plasmodium* spp. detectadas por búsqueda activa de casos en individuos febriles y no febriles de tres comunidades endémicas de Olancho, Honduras, Septiembre 2010. Jackeline Alger,¹ Jorge García,^{1,2} Ofelia Martínez,³ Martin Ramírez,³ Ricardo Aviles,⁴ Miguel Quintana,⁵ Eric Garges.⁶ ¹Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Hospital Escuela; ²Laboratorio de Parasitología Molecular / Proyecto Fondo Mundial Componente Malaria, Hospital Escuela; Tegucigalpa; ³Region Departamental de Salud, Juticalpa, Olancho; ⁴Elemento Médico, Fuerza de Tarea Conjunta Bravo, Comayagua; Honduras; ⁵US Army Public Health Command Region - South, San Antonio, Texas; ⁶Preventive Medicine Residency Program, Army POC - Military Tropical Medicine and Global Medicine, Walter Reed Army Institute of Research, Silver Spring, MD.

Antecedentes. En Honduras la detección activa de casos (DAC) de malaria puede detectar casos subclínicos pero no se ejecuta rutinariamente. **Objetivo.** Caracterizar las infecciones de *Plasmodium* spp. mediante pruebas de laboratorio y determinar la variabilidad genética de los parásitos. **Materiales y Métodos.** Se estudiaron tres localidades de Juticalpa, Olancho (Sosa Lobo, Chacón y Villa Antonia), en Agosto 29-Septiembre 2, 2010. Se identificaron viviendas en base datos de la Región Departamental de Salud. Previo consentimiento informado verbal, se entrevistó a cada participante y se realizó un examen físico dirigido. Se tomó muestra de sangre por punción dactilar para realizar pruebas de diagnóstico rápido (PDR), diagnóstico microscópico y papel filtro para análisis molecular utilizando la técnica PCR y marcadores moleculares polimórficos. **Resultados.** Se evaluaron 71 individuos, 19 febriles (26.7%). La PDR detectó un caso por *P. vivax* (1.4%). El diagnóstico microscópico posterior detectó cuatro casos adicionales de *P. vivax* (7.0%), dos afebriles, todos con densidad parasitaria baja (<10 parásitos/100 leucocitos). De los cinco casos, 40% mujeres y 60% >15 años de edad, uno pertenecía a Sosa Lobo y cuatro a Chacón. El análisis molecular detectó un solo genotipo basado en tamaño: marcadores MSP1 5/6 (~380pb), CSP (~600pb) y GAM1 (~500pb). Los casos fueron tratados según lineamientos de la Secretaría de Salud. **Conclusiones/ recomendaciones.** A través de DAC se identificaron dos individuos con infección malárica subclínica (2.8%), quienes podrían estar contribuyendo a la persistencia de la transmisión. La microscopía fue 4 veces más sensible que PDR en presencia de densidad parasitaria baja. Las muestras analizadas demostraron homogeneidad genética y ausencia de infecciones policlonales. Es necesario fortalecer la vigilancia epidemiológica de la malaria en Honduras. *Estudio financiado parcialmente por Fondo Mundial Honduras componente Malaria; US Army Center for Health Promotion, San Antonio, Texas, Estados Unidos de América.*

C-002

Diagnóstico Parasitológico de Laboratorios Clínicos Públicos y Privados de Tegucigalpa, Honduras: Capacidad de Respuesta? Jorge García,^{1,2} Wendy López,¹ Jackeline Alger,¹ María Luisa Matute,³ Rina G. de Kaminsky.^{1,4} ¹Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Hospital Escuela; ²Proyecto Fondo Mundial Componente Malaria; ³Laboratorio Nacional de Vigilancia de la Salud; ⁴Departamento de Pediatría, Facultad de Ciencias Médicas, Tegucigalpa, Honduras.

Antecedentes. El reconocimiento oportuno y adecuado de las parasitosis prevalentes en Honduras exige la aplicación de metodologías estandarizadas y resultados confiables para un manejo óptimo del paciente. **Objetivo.** Describir los métodos de diagnóstico parasitológico utilizados en laboratorios del sector salud de Tegucigalpa. **Metodología.** Estudio descriptivo transversal; información colectada 2009-2011. Se utilizó encuesta sobre diagnóstico de malaria y parasitismo intestinal. Los laboratorios fueron escogidos por conveniencia (distancia, horario). **Resultados.** De 19 laboratorios estudiados, 89.4% (17) pertenecía al sector privado; 55.8% (19) del personal encargado del diagnóstico parasitológico era universitario (microbiólogo). El 47.3% (9) realiza el diagnóstico de malaria en base a extendido fino y 42% (8) usa pruebas rápidas. Para diagnóstico de parásitos intestinales, 100% (19) utiliza objetivo de inmersión para identificar protozoos, 94.7% (18) incluye cuenta de huevos de geohelminths, 15.7% (3) coloración ácido resistente modificada y Sheather, 10.5% (2) coloración de tinta china, método de Baermann y Kato-Katz. Las razones para no realizar estos métodos en todos los laboratorios incluyeron no contar con personal capacitado (57.8%), poca demanda médica (47.3%), falta de insumos/reactivos (15.7%) y preferencia por otros métodos (10.5%). Ningún laboratorio tenía criterios claros para identificar apicompleja intestinales; 31.6% no tenía criterios para diferenciar entre especies de *Plasmodium* y 36.8% diferencia entre las especies basado solo en morfología de gametocitos. El 100% (19) expresó interés en recibir capacitación. **Conclusiones/Recomendaciones.** El 78.9% de laboratorios estudiados no ejecuta apropiadamente el diagnóstico parasitológico. Esto es impedimento para el desarrollo científico-tecnológico y para medir la magnitud real del problema en Honduras. La formación profesional de personal de laboratorio deberá abordar sistemáticamente los problemas de salud pública nacionales, esmerándose por fortalecer herramientas de diagnóstico efectivas aunado a principios éticos innegables. *Estudio patrocinado por Instituto de Enfermedades Infecciosas y Parasitología Antonio Vidal, Asociación Hondureña de Parasitología y Proyecto Fondo Mundial Honduras componente Malaria, Tegucigalpa, Honduras.*

C-004

Evaluación de la respuesta terapéutica a los antimaláricos, Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Hospital Escuela, Tegucigalpa, Honduras, 2009-2011. Jackeline Alger,¹ Jorge García.^{1,2} ¹Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos; ²Laboratorio de Parasitología Molecular/Proyecto Fondo Mundial Componente Malaria; Hospital Escuela, Tegucigalpa, Honduras.

Introducción. En Honduras *Plasmodium* spp. persiste susceptible a la cloroquina. **Pacientes y Métodos.** En el periodo 2009-2011 en el Hospital Escuela se diagnosticaron 101 casos de malaria, 92 por *Plasmodium vivax*, 8 por *P. falciparum* y 1 con infección mixta. Se evaluó la respuesta terapéutica a los antimaláricos en 58 casos (57.4%), en el Día Cero (día de diagnóstico e inicio de tratamiento, D0) y días D2-3, 7, 14, 21 y 28 post-tratamiento (Manual POE, Secretaría de Salud, 2006). La persistencia o reaparición de parásitos antes de D28 se considera falla terapéutica. **Resultados.** Treinta y dos (55.2%) mujeres, 14 (24.1%) <15 años; procedentes de Gracias a Dios, Francisco Morazán (24.1% c/u); Olancho (17.2%); Paraíso (12.1%); Tegucigalpa, Choluteca, Comayagua (5.2% c/u); Tela, Valle, Paz e Islas de la Bahía (1.7% c/u). Síntomas más frecuentes: fiebre (94.8%), sudoración (96.5%) y escalofríos (93.1%); trombocitopenia (67.2%), cefalea (63.7%), anemia (53.4%), mialgia (43.1%), vómito (39.6%) e ictericia (20.6%). En 55.2% (32) se sospechó dengue. Ocho (13.7%) eran embarazadas, un (1.7%) caso congénito. En 75.8% la parasitemia D0 fue alta (promedio 145 parásitos/105 leucocitos). En 51.7% (30) se evaluó hasta D4 o más documentándose buena respuesta terapéutica, excepto en un recién nacido. En el resto de los casos, hasta donde se pudo evaluar (D2-3 48.2%), se documentó una reducción $\geq 75\%$ de parasitemia, indicando buena respuesta. Se observaron irregularidades en dosis y duración del tratamiento en 14 casos (24.1%). **Conclusiones y recomendaciones.** Este tipo de información fortalece la vigilancia epidemiológica y el manejo clínico de la malaria en Honduras. Se recomienda incorporar la evaluación de la respuesta terapéutica en el manejo de los pacientes con malaria en la red de salud del país. *Estudio financiado parcialmente por Proyecto Fondo Mundial Honduras componente malaria; US Army Center for Health Promotion, San Antonio, Texas, Estados Unidos de América.*

C-040

Análisis molecular por Reacción en Cadena de la Polimerasa (PCR) de *Plasmodium* spp. obtenidas de casos maláricos atendidos en el sistema de salud salvadoreño.

Miguel Minero¹, **Jackeline Alger**² y **Jorge García**³.

¹Sección de Parasitología, Departamento de Microbiología, Facultad de Medicina, Universidad de El Salvador; ²Servicio de Parasitología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Hospital Escuela, Tegucigalpa; ³Laboratorio de Parasitología Molecular / Proyecto Fondo Mundial Componente Malaria, Hospital Escuela, Tegucigalpa, Honduras.

Introducción. La malaria es una enfermedad ampliamente distribuida en los trópicos y la disminución actual del número de casos en ciertas zonas geográficas implica mejorar las herramientas para su vigilancia epidemiológica, particularmente de los casos importados. Tres muestras de sangre en lámina teñidas por Giemsa de casos de malaria atendidos en el sistema de salud salvadoreño, codificadas **ES-1** (*Plasmodium falciparum*, origen del caso trazado a Roatán, Honduras), **ES-2** (*P.falciparum*, Kenia, África) y **ES-3** (*P. vivax*, El Salvador) fueron analizadas molecularmente por la técnica de PCR y Electroforesis en gel de agarosa en el Laboratorio de Parasitología Molecular del Servicio de Parasitología, Hospital Escuela, Tegucigalpa, Honduras. **Materiales y Métodos.** ES-2 y ES-3 fueron desmontadas del Permout utilizando xilol y lavados sucesivos con diferentes concentraciones de etanol y agua. Se agregaron al análisis 5 muestras en papel filtro (2 positivas por *P. falciparum* y 3 por *P. vivax*) 4 positivas por *P. falciparum* en lámina con gota gruesa teñida por Giemsa. Los materiales de las láminas fueron obtenidos por raspado con bisturí e incubados en saponina 1% en baño de hielo por una hora mientras que los de papel filtro se incubaron en saponina 1% a 4°C por 18 horas. Todas las muestras fueron lavadas por centrifugación con PBS 1X, adicionadas con Chelex 100, incubadas a 56°C durante 15 minutos y elución incubando las muestras a 100°C durante 10 minutos. MSP1 5/6 y GAM1 fueron los marcadores moleculares usados para determinar la variabilidad genética de *P. vivax*. Las tres familias alélicas del Bloque 2 del gen de la proteína 1 de la superficie del merozoito (MSP-1): MAD20,K1 y RO33 constituyeron el estudio de *P. falciparum*. Para aumentar la sensibilidad, el análisis consistió en la técnica de PCR anidado, amplificando un fragmento externo y después la secuencia de interés (fragmento interno). Los resultados de PCR fueron visualizados en Electroforesis en gel de Agarosa 2% utilizando como colorante el Bromuro de Etidio. **Resultados.** Con el marcador MSP 5/6 hubo amplificación en las muestras en papel filtro con tamaño ~430pb pero no en ES-3. Con el marcador GAM1 solo hubo amplificación en una muestra (Roa 528) pero no en ES-3. Lo anterior fue debido probablemente a su baja densidad parasitaria (0.07% EAS). Con el marcador MAD20 hubo amplificación en ES – 2 con tamaño ~200 pb (densidad parasitaria incontable) pero no en ES-1 (0.01% EAS +0.03% ESS).Con ninguna de las dos muestras hubo amplificación con K1 ni RO33. **Conclusiones.** El análisis molecular de muestras de *Plasmodium* spp. proporciona información adicional para fortalecer la vigilancia epidemiológica de la malaria en un país en proceso de eliminación de la enfermedad.