



Revista Peruana de Medicina Experimental y
Salud Pública

ISSN: 1726-4642

revmedex@ins.gob.pe

Instituto Nacional de Salud
Perú

Fernández, Heriberto
Campylobacter y campylobacteriosis: una mirada desde América del Sur
Revista Peruana de Medicina Experimental y Salud Pública, vol. 28, núm. 1, 2011, pp. 121-127
Instituto Nacional de Salud
Lima, Perú

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=36320912019>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica
Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal
Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto

***Campylobacter* Y CAMPYLOBACTERIOSIS: UNA MIRADA DESDE AMÉRICA DEL SUR**

Heriberto Fernández^{1,a}

RESUMEN

Las especies termotolerantes de *Campylobacter* han adquirido gran importancia en la salud pública, por ser considerados agentes de diarrea infecciosa para el ser humano. En esta breve revisión se presenta información sobre aspectos epidemiológicos, clínicos y bacteriológicos de campylobacteriosis en América del Sur. Asimismo, se señalan algunas diferencias con relación a su presentación en países industrializados.

Palabras clave: *Campylobacter*, Infecciones por *Campylobacter*, Diarrea, Epidemiología, Zoonosis (fuente: DeCS BIREME)

***Campylobacter* AND CAMPYLOBACTERIOSIS: A VIEW FROM SOUTH AMERICA**

ABSTRACT

The thermotolerant species of *Campylobacter* have become very important in public health, especially as agents of infectious diarrhea in human beings. In this brief revision we present part of the available information generated in South America about epidemiological, clinical and bacteriological aspects of campylobacteriosis and we identify some differences between the observed and documented campylobacteriosis in South America compared to those described in industrialized countries.

Key words: *Campylobacter*, *Campylobacter Infections*, *Diarrhea*, *Epidemiology*, *Zoonoses* (source: MeSH NLM)

En las últimas décadas, las especies termotolerantes de *Campylobacter* (*C. jejuni*, *C. coli*, *C. lari* y más recientemente *C. upsaliensis*) han adquirido gran importancia en salud pública, particularmente como agentes de diarrea infecciosa para el ser humano ⁽¹⁾.

En esta breve revisión, presentaremos parte de la información que, sobre aspectos epidemiológicos, clínicos y bacteriológicos de *Campylobacter* ha sido generada desde América del Sur. Con ello pretendemos incentivar en nuestra región la investigación sobre *Campylobacter*, reconocer el trabajo realizado por científicos de la región y señalar algunas diferencias en las características de la campylobacteriosis observadas y documentadas en América del Sur con respecto a aquellas descritas en países industrializados.

El *Campylobacter jejuni* es la especie más frecuentemente aislada, tanto en los países en vías de desarrollo como en los países industrializados y, en estos últimos, *C. coli* es reconocido como agente de diarrea entre el 5 y el 10% de todos los casos de diarrea por *Campylobac-*

ter. Sin embargo, en Sudamérica, *Campylobacter coli* ha sido aislado con mayor frecuencia, representando cerca del 25% de los casos de diarrea producidos por especies del género (Tabla 1). En vista que en la región, *C. coli* ha sido aislado a partir de agua de río, de hígados de pollo para consumo humano y de diversos reservorios animales –tanto domésticos como silvestres, incluyendo especies de la fauna amazónica-, materia fecal de pollos, carne de aves y aguas servidas (Tabla 2), es posible que exista una vinculación del medio ambiente y el consumo de alimentos con la mayor frecuencia de aislamiento de *C. coli* como agente de diarrea en esta región.

Otra diferencia es el hallazgo frecuente de portadores sanos en países sudamericanos. En contraposición, en países industrializados, el estado de portador sano es raro y de muy baja presentación (Tabla 1).

Probablemente, el estado de portador sano de *Campylobacter* en países de América del Sur se relaciona con aspectos ligados a bajas condiciones de saneamiento básico, las que pueden promover

¹ Instituto de Microbiología Clínica, Facultad de Medicina, Universidad Austral de Chile, Valdivia, Chile.

^a Tecnólogo Médico, Doctor en Ciencias, mención Microbiología.

Tabla 1. Frecuencia de aislamiento (%) de *C. jejuni* y *C. coli* en niños con diarrea y en niños normales (controles) en países de América del Sur.

País	<i>C. jejuni</i>		<i>C. coli</i>		Referencia
	Diarrea	Control	Diarrea	Control	
Argentina	4,6	NE	1,4 [30,4]	NE	Notario <i>et al.</i> (59)
Argentina	9,1	NE	NAI	NE	López <i>et al.</i> (54)
Argentina	30,1	NE	NAI	NE	Giugno y Oderiz (60)
Bolivia	10,5	9,6	NAI	NE	López y Valentina (61)
Bolivia	4,4	NE	7,3 [45,4]	NE	WHO (1)
Brasil	5,8	4,9	2,2 [37,9]	2,0	Fernández <i>et al.</i> (62)
Brasil	9,6	7,2	6,0 [38,5]	1,2	da Silva Quetz <i>et al.</i> (63)
Chile	9,2	4,0	NAI	NE	Fernández (64)
Chile	5,7	NE	NAI	NE	Figuroa <i>et al.</i> (65)
Chile	14,1	4,0	5,4 [27,7]	3,6	WHO (1)
Colombia	14,4	3,7	2,4 [14,3]	1,2	Ordóñez (66)
Colombia	2,3	NE	NAI	NE	Manrique <i>et al.</i> (67)
Ecuador	23,0*	NE	NAI	NE	Guderian <i>et al.</i> (68)
Paraguay	18,4	NE	0,6	NE	Weiler <i>et al.</i> (69)
Perú	15 - 23	NE	NAI	NE	Grados <i>et al.</i> (2)
Perú	18,2	13,8 13,8	NAI	NE	Murga <i>et al.</i> (5)
Perú	13*	NE	NAI	NE	Perales <i>et al.</i> (70)
Perú	2,9	NE	5,0 [63,3]	NE	Castillo <i>et al.</i> (71)
Uruguay	14,3	NE	NAI	NE	Mota <i>et al.</i> (72)
Venezuela	13,0*	9*	NAI	NE	Urrestarazu <i>et al.</i> (73)
Venezuela	6,5		NAI	NE	Díaz <i>et al.</i> (74)

* Referido como *C. jejuni/coli* o *Campylobacter* spp.

NE No estudiado

NAI No aislado o identificado

[] Frecuencia de *C. coli* en relación a los casos de diarrea por *Campylobacter*

mayores oportunidades de transmisión de las especies diarrogénicas de *Campylobacter*, especialmente a niños de corta edad, desde sus reservorios y fuentes de contaminación⁽²⁻⁴⁾.

En general, los síntomas y signos clínicos observados en los pacientes de países industrializados y en aquellos de países en desarrollo, no difieren. Sin embargo, en los países en desarrollo es posible encontrar una alta frecuencia de deshidratación, situación clínica que probablemente pueda estar asociada con el bajo estado nutricional diagnosticado en la mayoría de los pacientes incluidos en los ensayos clínicos⁽⁵⁻⁹⁾.

Esta información comienza a ser estructurada a partir de los primeros aislamientos de *Campylobacter* en niños con diarrea, realizados por Ricciardi en Brasil el año 1979⁽¹⁰⁾. Posteriormente, estas bacterias han sido aisladas como agentes enteropatógenos en prácticamente todos los países del continente sudamericano, en los cuales *Campylobacter* aparece como causa importante de cuadros diarreicos, predominantemente en niños menores de dos años, disminuyendo su frecuencia a medida que los niños aumentan en edad. Concomitantemente, van apareciendo portadores asintomáticos, en frecuencias variables (Tabla 1).

Con respecto a métodos diagnósticos, muchos investigadores sudamericanos se han interesado en la evaluación e introducción de técnicas y procedimientos de laboratorio, simples y asequibles, para promover la investigación y el diagnóstico de *Campylobacter* en laboratorios con limitación de recursos. En Brasil, Magalhães *et al.*, propusieron un método sencillo para la obtención de la atmósfera apropiada para el cultivo de *Campylobacter*⁽¹¹⁾. Fernández y Trabulsi compararon el rendimiento de dos medios de cultivo incubados bajo diferentes condiciones atmosféricas⁽¹²⁾. Por su parte, investigadores de Argentina y Chile⁽¹³⁾ han propuesto un nuevo medio de cultivo adicionado de lisado globular mientras que científicos del Perú⁽¹⁴⁾ han evaluado el uso alternativo de sangre de cerdo y de bovino para el aislamiento de *Campylobacter*.

El uso de métodos directos para el diagnóstico presuntivo y la eficiencia de dos tipos de toma de muestras fecales también fueron evaluados en América del Sur. El método de Gram directo⁽¹⁵⁾, la microscopía de contraste de fase⁽¹²⁾ y las tinciones de Hooker⁽¹⁶⁾ y de Vagó⁽¹⁷⁾ demostraron ser útiles para el diagnóstico presuntivo en la diarrea por *Campylobacter*, encontrándose un valor predictivo positivo de 60 y 85,7% en las dos primeras y una sensibilidad del 37% y especificidad del 100% en

Tabla 2. Frecuencia de aislamiento (%) de *C. jejuni* y *C. coli* de animales, alimentos, aguas superficiales y aguas servidas en algunos países de América del Sur.

País	<i>C. jejuni</i> / <i>C. coli</i> sp	<i>C. jejuni</i>	<i>C. coli</i>	Referencias
Argentina				
bovinos	1,7			Piazza <i>et al.</i> (75)
pollos		94,0		Giacoboni <i>et al.</i> (76)
cerdos	5,9			(75)
perros	16,96			López <i>et al.</i> (54)
gatos	20,0			(76)
carne de pollo		87,8	16,6	(76)
carne bovina	3,2			(75)
Brasil				
perros		35,2	7,6	Fernández (77)
gatos		23,8	7,9	(77)
bovinos		53,3	8,4	Modolo <i>et al.</i> (78)
pollos		66,9	19,8	(77)
carne de pollo		68,8	8,3	Kuana <i>et al.</i> (79)
carne de cerdo	35,0			Almeida <i>et al.</i> (80)
monos		7,6	6,1	Andrade <i>et al.</i> (81)
aguas servidas		56,2	25,0	Filgueiras <i>et al.</i> (82)
Chile				
perros		34,7	16,7	Fernández (83)
bovinos		22,5	7,5	(83)
cerdos		15,0	55,0	(83)
pollos		45,0	15,0	(83)
patos		66,0	7,0	(83)
gansos		28,4	18,3	(83)
gorriones		28,0	12,0	(83)
aves acuáticas		11,8	11,8	(83)
hígados de pollo		21,7	69,6	(83)
carne de pollo	54,0 - 90,0			Figueroa <i>et al.</i> (84)
agua de río		9,5	24,3	(83)
Colombia				
leche		4,0	1,0	Ordóñez (66)
Perú				
perros		25,0		Grados <i>et al.</i> (2)
gatos		21,0		(2)
patos		18,2		(2)
pollos		61,4	21,3	(2)
monos (mascotas)		10,6	16,3	Tresierra <i>et al.</i> (85)
monos silvestres		4,6		(85)
loros		4,9	2,1	Tresierra <i>et al.</i> (86)
fauna amazónica		5,5	5,5	Tresierra <i>et al.</i> (87)

la de Hooker, mientras que con la tinción de Vagó fue posible el diagnóstico presuntivo de *Campylobacter* en el 3,63% de las muestras estudiadas. Por otra parte, un estudio realizado en Brasil, demostró que la toma de muestra mediante hisopado rectal tenía la misma eficiencia en el aislamiento de *Campylobacter* que la muestra obtenida por emisión fecal espontánea⁽¹⁸⁾.

En América del Sur han sido utilizados prácticamente todos los medios de cultivo selectivos descritos en la literatura y, adicionalmente, se ha utilizado el método de filtración pasiva sobre agar sangre, lo que ha permitido el aislamiento, en muestras fecales de animales (domésticos y silvestres) y de seres humanos, de las especies tradicionales de *Campylobacter* y de otras especies menos comunes como *C. upsaliensis*, *C. fetus*, *C. jejuni* subsp. *doylei* y *C. insulaenigrae*^(17,19-26).

Con respecto a los mecanismos de patogenicidad, tanto la adherencia como la invasión y la producción de sustancias tóxicas en cepas de *Campylobacter* aisladas de seres humanos, animales y otras fuentes, han sido demostradas en diferentes países sudamericanos, utilizando cultivos celulares o modelos animales⁽²⁷⁻³⁶⁾.

El comportamiento de *Campylobacter* frente a factores externos también ha sido preocupación de investigadores sudamericanos, existiendo datos sobre la resistencia a la desecación y a otras situaciones ambientales^(37,38) y su sobrevivencia en suero humano⁽³⁹⁾, en leche^(40,41) y en medios de transporte sometidos a diferentes condiciones ambientales⁽⁴²⁾.

El estudio del comportamiento de *Campylobacter* a diferentes antimicrobianos ha sido motivo de interés de investigadores de varios países sudamericanos, quienes han puesto en evidencia la aparición de cepas de origen humano y animal, resistentes a eritromicina, tetraciclina, ampicilina y a quinolonas, encontrándose que la resistencia a estas últimas ha sido explosiva, alcanzando tasas superiores al 60% (Tabla 3)^(1,43-53).

El papel de las especies enteropatógenicas de *Campylobacter* en la etiología de la enfermedad entérica humana ha sido bien establecido tanto en los países industrializados como en los que se encuentran en desarrollo. Sin embargo, en estos últimos todavía no se conocen bien sus vías de transmisión, existiendo consenso que el medio ambiente y el nivel de saneamiento básico tienen importancia en la transmisión de estos agentes⁽¹⁾. Los trabajos de Grados *et al.* en Perú^(2,3)

Tabla 3. Resistencia de *Campylobacter* (%) a algunos antimicrobianos en cinco países de América del Sur^(1,43-53,88, 89).

País	Ampicilina	Eritromicina	Tetraciclina	Quinolonas
Argentina	47,2	6,3	40,8	49,1 – 59,6
Bolivia	NI	61,4	65,9	47
Brasil	18 – 26,9	9,1 -38,9	9,1 - 43	14 – 72,2
Chile	4,6 - 25	5,6 – 58,6	1,8 – 15,1	5,3 - 50
Perú	37	17	NI	63 -78

NI: no informado

fueron pioneros para Sudamérica en la identificación de factores de riesgo y vehículos de transmisión de estas bacterias, asociando factores ambientales con la prevalencia de la infección. Posteriormente, los trabajos de Oberhelman *et al.* ⁽⁴⁾ y Murga *et al.* ⁽⁵⁾, también en Perú y López *et al.* ⁽⁵⁴⁾ en Argentina, aportan mayores antecedentes a este respecto, al igual que Araya *et al.* ⁽⁵⁵⁾ en Chile, quienes establecen que la infección por *Campylobacter* es más frecuente en preescolares de estrato socioeconómico bajo que en aquellos de estratos altos que viven en áreas de buenas condiciones de saneamiento básico. Un fenómeno similar fue demostrado en animales (gallinas, perros y bovinos) por Fernández *et al.* ⁽⁵⁶⁻⁵⁸⁾ aislando estas bacterias con frecuencias significativamente mayores en aquellos animales que vivían o eran mantenidos en condiciones de bajo saneamiento básico.

De esta revisión de la literatura biomédica sudamericana se concluye que varias especies de *Campylobacter* - especialmente las especies termotolerantes - son agentes importantes de diarrea en esta región, las que están ampliamente diseminados en la naturaleza, con una extensa gama de reservorios animales, domésticos y silvestres, constituyendo un problema de salud pública que aún no ha sido bien dimensionado por las instancias sanitarias pertinentes, a pesar de la vasta y valiosa información generada en los países sudamericanos sobre aspectos bacteriológicos, patogénicos, clínicos y epidemiológicos de la campylobacteriosis.

El intercambio de información entre científicos de Sudamérica sobre los diferentes aspectos de la campylobacteriosis y la ejecución de estudios colaborativos son elementos de la mayor importancia para entender mejor el complejo problema que representan, para los países sudamericanos, las especies de *Campylobacter* y sus infecciones asociadas y, a la vez, constituirían una contribución para las autoridades sanitarias a la hora de diseñar y enfocar las estrategias de prevención, control y manejo del riesgo epidemiológico de la campylobacteriosis.

Conflictos de Interés

El autor declara no tener conflictos de interés en la publicación del presente artículo.

REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

1. World Health Organization. The increasing incidence of human *Campylobacteriosis*. Report and Proceedings of a WHO Consultation of Experts. Copenhagen. WHO/CDS/CSR/APH/2000.4; 2001. p.
2. Grados O, Bravo N, Black RE, Butzler JP. Paediatric *Campylobacter* diarrhoea from household exposure to live chickens in Lima, Peru. Bull WHO. 1988; 66 (3): 369-74.
3. Grados O, Bravo N, Black RE, Butzler JP. Diarrea pediátrica por *Campylobacter* debida a la exposición doméstica a pollos vivos en Lima, Perú. Bol Of Sanit Panam. 1989; 106 (3): 205-13.
4. Oberhelman RA, Gilman RH, Sheen P, Cordova J, Taylor DN, Zimic M, et al. *Campylobacter* Transmission in a Peruvian Shantytown: A Longitudinal Study Using Strain Typing of *Campylobacter* Isolates from Chickens and Humans in Household Clusters. J Infect Dis. 2003; 187(2): 260-9.
5. Murga H, Huicho L, Guevara G. Acute Diarrhoea and *Campylobacter* in Peruvian Children: a Clinical and Epidemiologic Approach. J Trop Ped. 1993; 39 (6): 338-41.
6. Cordero P, Araya M, Espinoza J, Figueroa G, Pacheco I, Brunser O. Efecto de la hidratación oral y realimentación precoz en la evolución de la diarrea aguda del Lactante. Rev. Chil. Pediatr. 1985; 56 (6): 411-7.
7. Murga H. Diarrea aguda y *Campylobacter* fetus. Aspectos clínicos en 78 niños del Instituto de Salud del Niño [Tesis Doctoral]. Lima: Facultad de Medicina, Universidad Nacional Mayor de San Marcos; 1988.
8. Figueroa G, Araya M. Symptomatic and asymptomatic infections due to *Campylobacter jejuni*. Rev Chil Pediatr. 1985; 56(6): 486-490.
9. Soza G, Ossa G, Illesca V, Reydet P, Inostroza J, Rodríguez J. Infantile acute diarrhea due to *Campylobacter jejuni*. Rev Méd Chile. 1987; 115(1): 19-23.
10. Ricciardi ID, Ferreira MCS, Otto SS, Oliveira N, Sabra A, Fontes CF. Thermophilic *Campylobacter*-associated diarrhoea in Rio de Janeiro. Rev Bras Pesq Méd Biol. 1979; 12(2-3): 189-91.
11. Magalhães M, Andrade MA, Silva GP. Simple and inexpensive method for culturing *Campylobacter fetus* subsp *jejuni*. Rev Microbiol. 1982; 13(2): 124-5.
12. Fernández H, Trabulsi LR. Comparison of two culture media and value of direct microscopic examination for the diagnosis of the intestinal infection due to *Campylobacter jejuni/coli*. Rev Microbiol. 1990; 21: 49-53.
13. Fernández H, Notario R, Gambande T, Borda N, Rivera S. Evaluation of a new medium with globular lysate for the isolation of *Campylobacter jejuni* and *Campylobacter coli*. Rev Arg Microbiol. 1990; 22(2): 73-79.
14. Tresierra-Ayala A, Navas M, Flores J, Perea R, Huanquiri J, Bendayán M, et al. Growth capacity of thermotolerant *Campylobacter* in culture media supplemented with pig and cow blood. Braz Arch Biol Technol. 2010; 53(5): 1087-91.
15. Pavan MFV, Mamizuka EM. Rapid (presumptive) diagnosis of acute diarrhea caused by thermophilic *Campylobacter* sp. Rev Farm Bioquim Univ São Paulo. 1987; 23(2): 152-158
16. Chanqueo L, García P, León E, Blu A. Evaluación de la tinción de Hucker para la búsqueda rutinaria de *Campylobacter* sp en el estudio de un síndrome diarreico agudo. Rev Chil Infect. 2005; 22 (3): 242-246.
17. Patiño L. Estudio comparativo entre la microscopía convencional y el método de cultivo con microfiltros para la identificación del *Campylobacter* sp. en muestras fecales de pacientes del HNGAI durante el 2° semestre del 2002. [Tesis especialista en patología clínica]. Lima: Facultad de Medicina, Universidad Nacional Mayor de San Marcos; 2002.
18. Canduro PF, Mezzari A, Dias CAG. Stool culture: prevalence of pathogenic microorganisms in a private laboratory in Porto Alegre, Brazil. Rev Bras Patol Clin. 1987; 23:152-6.

19. Modolo JR, Fernandes Margato LF, Gottschalk AF, Magalhães Lopes CA. Incidence of *Campylobacter* in pigs with and without diarrhea. *Rev Microbiol.* 1999; 30(1):19-21.
20. Fernández H, Rodríguez R, Barudi C, Lobos M. A case of acute diarrhea due to the emerging pathogen *Campylobacter jejuni* subsp. *jejuni* in Southern Chile. *Braz J Microbiol.* 2003; 34: 52-54.
21. Modolo JR, Giuffrida R. *Campylobacter upsaliensis* isolated from young dogs with and without diarrhea. *Rev Soc Bras Med Trop.* 2004; 37(1):72-73.
22. Giuffrida R, Modolo JR, Araújo Junior JP, Duarte JMB. *Campylobacter* sp. in feces of marsh deer (*Blastocercus dichotomus*). *Arq Inst Biol São Paulo*, 2004; 71:7-8.
23. Fernández H, Vera F, Villanueva MP. Especies de *Arcobacter* y *Campylobacter* en aves y mamíferos del sur de Chile. *Arch Med Vet.* 2007;39(2):163-165.
24. Fernández H, Vera F, Villanueva MP, García A. Occurrence of *Campylobacter* species in healthy well-nourished and malnourished children. *Braz J Microbiol.* 2008;39:56-8.
25. González M, Villanueva MP, Debruyne L, Vandamme P, Fernández H. *Campylobacter insulaenigræ*: first isolation report from South American Sea Lion (*Otaria flavescens*, (Shaw, 1800). *Braz J Microbiol.* 2011; 42: 261-5
26. Díaz C, Vizcaya L, Velasco J. Evaluación de un medio y la técnica de filtración para el aislamiento de *Campylobacter* sp. en un grupo de riesgo. *Rev Fac Farm.* 2003; 45 (1): 14-18.
27. Fernández H, Trabulsi L. Invasive and enterotoxic properties in *Campylobacter jejuni* and *Campylobacter coli* strains isolated from humans and animals. *Biol Res.* 1995; 28(3):205-10.
28. Andrews E, Fernández H, Folch H, Eller G, Pollette M. Evidencias de la participación de epítomos flagelares de *Campylobacter jejuni* en la adhesión celular in vitro. *Medicina (Bs. As.)* 1996; 56(5):487-92.
29. Fernández H, Eller G, Freymuller E, Vivanco T. Detection of *Campylobacter jejuni* invasion of HEp-2 cells by acridine orange-crystal violet staining. *Mem Inst Oswaldo Cruz.* 1997; 92(4): 509-511.
30. Velasco J, Vizcaya L, Blanco N, Pérez I. Adherencia e invasión de campilobacterias termotolerantes en células HEp-2. *Rev Soc Venez Microbiol.* 2002; 22 (1):32-36.
31. Fernández H, Vivanco T, Eller G. Expression of invasiveness of *Campylobacter jejuni* ssp. *jejuni* after serial intraperitoneal passages in mice. *J Vet Med B.* 2000; 47(8):635-639.
32. Maggi L, Martínez J, Prado V, González L, Riveros V. Prevalence of *Campylobacter jejuni/coli* in caretakers and animals from the Santiago Zoo. *Rev Méd Chile.* 1988; 116(1): 7-12.
33. Fernández H, Toro J. Enterotoxigenicidad de *Campylobacter jejuni* subsp. *jejuni* y su relación con aumento de AMPc y alteración electrolítica en el intestino de ratas. *Rev Méd Chile.* 1998; 126(8): 919-23.
34. Tresierra-Ayala A, Fernández H, Zamora J. Enterotoxigenic capacity of *Campylobacter coli* strains isolated from humans and bovines. *Mem Inst Oswaldo Cruz.* 1996; 91(5): 619-620.
35. Darc da Silva Thomé J. Citotoxinas e hemolisinas produzidas por *Campylobacter jejuni* isolados de diferentes orígenes. [Tesis de Maestría] Campinas: Mestrado em Genética e Biologia Molecular. Universidade Estadual de Campinas; 2006.
36. De Carvalho AF. Detecção dos genes da toxina citoletal distensiva (CDT) em estirpes de *Campylobacter jejuni* subsp. *jejuni* isoladas de frangos de corte e hortalças. [Tesis de Maestría] São Paulo: Programa de Pós-Graduação Sanidade Animal, Segurança Alimentar e o Ambiente. Instituto Biológico; 2009.
37. Fernández H, Vergara M, Tapia F. Dessication resistance in thermotolerant *Campylobacter* species. *Infection.* 1985; 13(4):197.
38. Tresierra A, Fernández H, Bendayán ME, Bernuy A, Espinoza F. Influencia de las condiciones ambientales sobre la frecuencia de infección por especies termotolerantes de *Campylobacter* en pollos. *Rebiol.* 1995; 15: 39-43.
39. Fernández H, Giusti G, Bertoglio JC. Effect of the complement system on the sensitivity of *Campylobacter jejuni* and *Campylobacter coli* to human blood serum. *Braz J Med Biol Res.* 1995; 28(2):227-9.
40. Tresierra-Ayala A, Ruiz R, Bendayan M, Fernández H. Survival times of *Campylobacter coli* in sterilized buffalo milk. *J Vet Med B.* 1999;46:141-4.
41. Tresierra-Ayala A, Guzmán A, Fernández H. survival rate of *Campylobacter coli* strains in sterile buffalo and bovine milk. *Arch Med Vet.* 2001; 33(2): 111-4.
42. Tresierra-Ayala A, Grandez C, Bendayan ME, Fernández H. Survival rates of thermotolerant *Campylobacter* species in a transport and enrichment medium under different environmental conditions. *Arq Bras Med Vet Zootec.* 2006;58: 662-4.
43. Figueroa G, Troncoso M, Galeno H, Soto V, Toledo MS. Biotypes, serogroups and antibiotic susceptibility of *Campylobacter jejuni* and *Campylobacter coli* in Chile. *J. Infect.* 1990; 20(2):123-7.
44. Fernández H, Mansilla M, González V. Antimicrobial susceptibility of *Campylobacter jejuni* subsp. *jejuni* assessed by E-test and double dilution agar method in Southern Chile. *Mem Inst Oswaldo Cruz.* 2000;95(2):247-9.
45. Giacoboni GI, Cerdá R, López C. Emergencia a la resistencia antibiótica en cepas de *Campylobacter jejuni* aisladas de carne de pollo. *Analecta Veterinaria.* 2001;21(1): 63-7.
46. Aquino MHC, Filgueiras, ALL, Ferreira MCS, Oliveira SSD, Bastos MC, et al. Antimicrobial resistance and plasmid profiles of *Campylobacter jejuni* and *Campylobacter coli* from human and animal sources. *Lett Appl Microbiol.* 2002;34 (2):149-53.
47. Kelley CP. Estrategias prácticas para la vigilancia epidemiológica. En: Universidad de South Florida. La emergencia de patógenos resistentes: Un llamado a la colaboración interventiva. PharmaCom Group, Inc; 2002. p.7-12.
48. Modolo JR, Giuffrida R, Lopes C. Antimicrobial susceptibility of 51 *Campylobacter* strains isolated from diarrheic and diarrhea-free dogs. *Arq Inst Biol São Paulo.* 2003; 70 (3): 283-6.
49. Rivera N, Fernández H, Bustos R, Valenzuela ME, Tralbal N, Montenegro S, et al. Susceptibilidad antimicrobiana de cepas de *Campylobacter* aisladas de carcasas de aves, sangre y fecas humanas. *Rev Latinoam Actual Bioméd.* 2007;1(2):32-7.
50. Miranda KL, Lage AP. Antimicrobial susceptibility of *Campylobacter* sp strains isolated from calves with and without diarrhea in Minas Gerais state, Brazil. *Braz J Microbiol.* 2007;38(2):357-362.

51. **Kuana SL, dos Santos LR, Rodrigues LB, Borsoi A, do Souza Moraes HL, Salle CT, et al.** Antimicrobial resistance in *Campylobacter* spp isolated from broiler flocks. *Braz J Microbiol.* 2008; 39(4): 738-40.
52. **Lopes GV.** *Campylobacter* spp. no abate e no varejo: ocorrência em carcaças de bovinos para exportação e em corte refrigerados de aves e bovinos. [Tesis de Maestría] São Paulo: Faculdade de Ciências Farmacêuticas. Univeridade de São Paulo; 2009.
53. **Pantozzi FL, Moredo FA, Vigo GB, Giacoboni GI.** Resistencia a los antimicrobianos en bacterias indicadoras y zoonóticas aisladas de animales domésticos en Argentina. *Rev Argent Microbiol.* 2010; 42(1): 49-52.
54. **López C, Agostini A, Giacoboni G, Cornero F, Tellechea D, Trinidad JJ.** Campilobacteriosis en una comunidad de bajos recursos de Buenos Aires, Argentina. *Rev Sci Tech Off Int Epiz.* 2003; 22 (3):1013-20.
55. **Araya M, Figueira G, Espinoza J, Zarur X, Brunser O.** Acute diarrhoea and asymptomatic infection in Chilean preschoolers of low and high socioeconomic strata. *Acta Paediatr Scand.* 1986; 75(4): 645-51.
56. **Fernández H, Martin R.** *Campylobacter* intestinal carriage among stray and pet dogs. *Rev Saúde Públ (São Paulo).* 1991; 25(6):473-5.
57. **Fernández H.** Occurrence of thermotolerant species of *Campylobacter* in three groups of hens maintained under different environmental conditions. *Rev Microbiol (São Paulo).* 1993; 24: 265-9.
58. **Fernández, H, Hirschfeld M.** Occurrence of *Campylobacter jejuni* and *Campylobacter coli* and their biotypes in beef and dairy cattle from the South of Chile. *Braz J Microbiol.* 2009; 40: 450-4,
59. **Notario R, Borda N, Gambandé T, Sutich E.** Species and serovars of enteropathogenic agents associated with acute diarrheal disease in Rosario, Argentina. *Rev Inst Med Trop São Paulo.* 1996; 8 (1): 5-7,
60. **Giugno S, Oderiz S.** Etiología bacteriana de la diarrea aguda en pacientes pediátricos. *Acta Bioquím Clín Latinoam.* 2010; 44 (1): 63-9.
61. **López H, Valentina L.** Diarrea aguda por *Campylobacter* en La Paz. *Rev Boliv Pediatr.* 1988; 27(1): 263-70.
62. **Fernández H, Toledo MRF, Fagundes Neto U, Trubulsi LR.** Occurrence of *Campylobacter jejuni* in diarrhoeic and non diarrhoeic children in São Paulo, Brazil. *Rev Inst Med Trop São Paulo.* 1985; 27(2): 102-4.
63. **da Silva Quetz J, Lima IF, Havt A, de Carvalho EB, Lima NL, Soares AM, Mota RM et al.** *Campylobacter jejuni* and *Campylobacter coli* in children from communities in Northeastern Brazil: molecular detection and relation to nutritional status. *Diagn Microbiol Infect Dis.* 2010; 67 (3):220-7.
64. **Fernández H.** Thermophilic species of *Campylobacter*: II Clinical, epidemiological and pathogenical aspects. *Rev Chil Tecnol Méd.* 1985;8: 301-9.
65. **Figuroa G, Araya M, Ibañez S, Clecra N, Brunser O.** Enteropathogens associated with acute diarrhea in hospitalized infants. *J Pediatr Gastroenterol Nutr.* 1986;5:226-31.
66. **Ordóñez SDM.** Etiology of bacterial enteritis in humans: frequency of campylobacteriosis. *Rev Colomb Pediatr Pueric.* 1985; 36(2): 78- 93.
67. **Manrique F, Billon D, Bello S, Ospina M.** Agentes causantes de diarrea en niños menores de cinco años en Tunja, Colombia. *Rev Peru Med Exp Salud Publica.* 2006; 8 (1): 88-97.
68. **Guderian RH, GR Ordoñez, RR Bossano.** Acute diarrhea associated with *Campylobacter* and other pathogens in Quito, Ecuador. *Bol Of Sanit Panam.* 1987; 102(4): 333-9.
69. **Weiler N, Franco R, Álvarez M, Zárate N, Chamorro G.** Aislamiento y caracterización bioquímica de cepas de *Campylobacter* spp. en diarreas agudas en Paraguay. 6° Congreso Paraguayo de Infectología. 2007; 1-3 de noviembre. Asunción, Paraguay.
70. **Perales M, Camiña M, Quiñones C.** Infección por *Campylobacter* y *Shigella* como causa de diarrea aguda acuosa en niños menores de dos años en el distrito de La Victoria, Lima – Perú. *Rev Peru Med Exp Salud Publica.* 2002;19(4):186-92.
71. **Castillo M, Gómez F, Laos M, Salinas M.** *Campylobacter* spp en pacientes con cuadro diarreico que acudieron a Hospitales de la ciudad de Ica, Perú. Marzo-mayo 1999. *Rev Peru Med Exp Salud Publica.* 2003;20(3):S6.
72. **Mota MI, Gadea MP, González S, González G, Pardo L, Sirok A, et al.** Bacterial pathogens associated with bloody diarrhea in Uruguayan children. *Rev Arg Microbiol.* 2010; 42: 114-117.
73. **Urrestarazu MI, Liprandi F, Pérez de Suárez E, González R, Pérez-Schael I.** Características etiológicas, clínicas y sociodemográficas de la diarrea aguda en Venezuela. *Rev Panam Salud Publica.* 1999; 6 (3): 149-56.
74. **Díaz C, Vizcaya L, Velasco J.** Evaluación de un medio y la técnica de filtración para el aislamiento de *Campylobacter* sp. en un grupo de riesgo. *Rev Fac Farm.* 2003; 45 (1): 13-8.
75. **Piazza D, Lasta JA.** Presence of zoonotic campylobacters in cattle and swine for consumption in Argentina. *Vet Res Commun.* 1986; 10(1): 303-8.
76. **Giacoboni G, López C, Tellechea D, Agostini A.** *Campylobacter jejuni* en una granja de pollos camperos. *Analecta Veterinaria.* 2002;22(2):42-47.
77. **Fernandez H.** Espécies termófilas de *Campylobacter*: Aspectos bacteriológicos, epidemiológicos e patogênicos. [Tesis de Maestría]. São Paulo: Mestrado em Microbiologia e Imunologia. Escola Paulista de Medicina; 1983.
78. **Modolo JR, Biping W, Kirpal K.** Biochemical characters of *Campylobacter* sp isolated from calves with and without diarrhea. *Rev Microbiol.* 1988;19(1):1-5.
79. **Kuana SL, Santos A, Rodrigues B, Borsoi A, Moraes C, Salle C et al.** Occurrence and Characterization of *Campylobacter* in the Brazilian Production and Processing of Broilers. *Avian Diseases.* 2008; 52(4): 680–4.
80. **Almeida PF, Serrano AM.** Occurrence of *Campylobacter fetus* subsp *jejuni* in chickens and pigs carcasses. *Rev Microbiol.* 1987; 18(3): 279-83.
81. **Andrade MCR, Lopes DA, Gabeira S.O, Esteves,WTC, Vilardo MCB, Thomé JDS, et al.** Presença de *Campylobacter* spp. em macacos-de-cheiro (*Saimiri* spp.) assintomáticos cativos e sua correlação com as condições de manejo. *Arq Bras Med Vet Zootec.* 2009; 61(4): 890-5.
82. **Filgueiras ALL, Hofer E.** Diversity of *Campylobacter* isolates from three activated sludge systems. *Mem Inst Oswaldo Cruz.* 1998;93(3):295-8.

83. **Fernández H.** Thermotolerant *Campylobacter* species associated with human diarrhea in Latin America. *J Braz Ass Adv Sci.* 1002; 44(1):39-43.
84. **Figueroa G, Troncoso M, López C, Rivas P, Toro M.** Occurrence and enumeration of *Campylobacter* spp. during the processing of Chilean broilers. *BMC Microbiology.* 2009; 9:94.
85. **Tresierra A, Espinoza F, Macedo J, Bendayan ME, Bernuy A.** Distribución de biovares *Campylobacter jejuni* ssp. *jejuni* y *Campylobacter coli* en monos de Iquitos (Perú). *Arch Med Vet.* 1997;29(1):141-3.
86. **Tresierra A, Bendayan ME.** Thermotolerant *Campylobacter* species isolated from psittaciformes in the Peruvian amazon region. *Rev Inst Med Trop S. Paulo.* 1998; 40 (4): 263-4.
87. **Tresierra A, Espinoza E, Bendayán M, Donayre M, Fernández H.** La fauna silvestre de la Amazonía peruana, un potencial reservorio de *Campylobacter jejuni* subsp. *jejuni* y *Campylobacter coli*. *Folia Amazónica.* 2006; 15 (1-2):117-22.
88. **Olaguibel OL.** Monitoreo de la resistencia antimicrobiana de *Campylobacter* spp. en cuatro hospitales de la ciudad de La Paz – Bolivia. [Tesis de Licenciatura en Bioquímica]. La Paz: Facultad de Ciencias Farmacéuticas y Bioquímicas, Universidad Mayor de San Andrés; 2009.
89. **Ministerio de Salud, Dirección General de Salud de las Personas, Perú.** Estudio de etiología de la diarrea en las direcciones de salud Cajamarca, Lambayeque, Loreto y Lima este. Informe Técnico. Lima: MINSA; 2001. 21 pp.

Correspondencia: Heriberto Fernández.

Dirección: Instituto de Microbiología Clínica, Edificio de Ciencias Biomédicas, 2.º piso. Universidad Austral de Chile, Campus Isla Teja, Valdivia, Chile.

Correo electrónico: hfernand@uach.cl

Suscríbase en forma electrónica y gratuita a los contenidos de la Revista Peruana de Medicina Experimental y Salud Pública, ingrese a www.ins.gob.pe, seleccione el ícono de la revista y envíenos sus datos.