

Rev Inv Vet Perú 2012; 23 (3): 336-349

ANÁLISIS *IN VITRO* E *IN VIVO* DE SOBRENADANTES CRUDOS DE *Clostridium perfringens* AISLADOS DE CASOS DE ENTEROTOXEMIA EN ALPACAS

IN VITRO AND *IN VIVO* ANALYSIS OF *CLOSTRIDIUM PERFRINGENS* SUPERNATANT ISOLATES FROM ALPACA ENTEROTOXEMIA CASES

David Pérez J.^{1,4}, Luis Llanco A.¹, Hugo Castillo D.², Álvaro Véliz A.², Iván Carhuallanqui P.¹, Luis Luna E.¹, Pablo Londoño B.¹, Roxane Piazza F.³, Raúl Rosadio A.^{1,2}, Lenin Maturrano H.¹

RESUMEN

Se reportan evaluaciones de sobrenadantes bacterianos (nativos) crudos obtenidos de 24 aislados de *C. perfringens* de casos fatales de enterotoxemia buscando caracterizar propiedades lecitinasas, hemolíticas, citotóxicas *in vitro* y enterotóxicas *in vivo* de la exotoxina fosfolipasa C (Cp-PLC). Los aislados (12 en estados vegetativos y 12 esporulados) contenían el gen *cpa* (genotipo A), y seis de ellos tenían además el gen *cpb2*, pero todos carecían del gen de la enterotoxina (*cpe*). Las actividades lecitinasas fueron evaluadas, en microplacas, usando emulsiones de yemas de huevo; las hemolíticas y perfringolisina en microplacas, usando eritrocitos de carnero y de equino respectivamente; las citotóxicas, en células HEP-2; y las enterotóxicas en conejos inoculados intrainestinalmente. Los aislados fueron clasificados, de acuerdo a los niveles de la actividad lecitinasa, en cepas de alta, mediana y baja producción de Cp-PLC. La mayoría de aislados (66.6%) en estados vegetativos mostraron perfiles de alta y mediana producción de Cp-PLC, mientras que la totalidad de los esporulados fueron de baja producción. Todos los aislados altamente productores de Cp-PLC fueron citotóxicos y mostraron las mayores actividades hemolíticas (24.0 ± 8.4 u.a.h). A pesar de que el 66.6% (n=16) de los aislados indujeron acumulación de fluido intestinal (0.12-0.47 mL/cm), ninguno fue capaz de generar lesiones intestinales en conejos, similares a las descritas en la enterotoxemia. Los sobrenadantes crudos de los aislados evidenciaron la presencia de otras toxinas tipo hemolisinas, citotoxinas y enterotoxinas, distintas a Cp-PLC, CPE y toxina $\hat{\alpha}2$, que necesitan ser investigadas a fin de elucidar su posible rol en la etiopatogénesis de la enterotoxemia en alpacas.

Palabras clave: *Clostridium perfringens*, enterotoxemia, Cp-PLC

¹ Laboratorio de Microbiología y Parasitología Veterinaria, Facultad de Medicina Veterinaria, Universidad Nacional Mayor de San Marcos, Lima, Perú

² CONOPA - Instituto de Investigación y Desarrollo de Camélidos Sudamericanos, Lima, Perú

³ Laboratorio de Bacteriología, Instituto Butantan, São Paulo, Brasil

⁴ E-mail: dapeja84@gmail.com

ABSTRACT

In the present study, 24 native supernatants isolated from enterotoxemia fatalities were evaluated to characterize lecithinase, hemolytic, *in vitro* cytotoxicity, and *in vivo* enterotoxicity activities of the phospholipase C (Cp-PLC) exotoxin. The lecithinase activity was monitored in microplates using egg white emulsifications, the hemolytic and perfringolisin in microplates using sheep and equine erythrocytes respectively, the cytotoxic activity was tested on HEp-2 cells and the enterotoxicity by inoculating within intestinal loops of rabbits. At the molecular level, all the isolates (12 vegetative and 12 sporulated) were found to contain the *cpa* gene (genotype A), while six also contained *cpb2* gene but none had the *cpe* gene. These isolates were classified, according to the lecithinase activity, as high, medium and low producer strains. Most of the vegetative (66.6%) isolates had high and medium Cp-PLC production profiles, whereas all of the sporulated ones were low producers. All high lecithinase production strains were cytotoxic to HEp2 cells and the highest hemolytic activities (24.0 ± 8.4 u.a.h). Although the 66.6% (n=16) of the isolates induced intestinal fluid accumulations (0.12-0.47 mL/cm) none of the 24 isolates was able to produce intestinal lesions similar to enterotoxemia. The native supernatants showed presence of other toxins with hemolytic, cytotoxic and enterotoxin activities similar to the Cp-PLC, CPE and $\hat{\alpha}2$ toxin that warrant further investigation to elucidate their possible role in the etiopathogenicity of enterotoxemia in alpacas.

Key words: *Clostridium perfringens*, enterotoxemia, Cp-PLC

INTRODUCCIÓN

La enterotoxemia es la enfermedad más devastadora que afecta a la población de alpacas en el Perú, provocando hasta 70% de mortalidad en las crías (Ramírez, 1991). Las lesiones son de tipo necrótico y hemorrágica, afectando principalmente el yeyuno e íleon, que derivan en una toxemia, ocasionando muerte súbita en la mayoría de los casos (Moro, 1987; Ameghino y DeMartini, 1991). Recientes análisis moleculares realizados en 47 aislados de *C. perfringens* corroboran que la mayor parte (98%) pertenece al genotipo A, sugiriendo a la Cp-PLC (*C. perfringens* PhosphoLipase C), y en algunos casos, a la toxina $\hat{\alpha}2$ como los principales factores toxigénicos y, asimismo, descartando la participación de la CPE (*C. perfringens* Enterotoxin) en la patogénesis de la enterotoxemia en alpacas (Pérez, 2006).

La Cp-PLC es una zinc-metallo-fosfolipasa con marcada preferencia por dos principales componentes de la capa externa de las membranas celulares, la fosfatidilcolina y la esfingomielina (Nagahama *et al.*, 1996). *In vivo*, la Cp-PLC es potencialmente letal pues incrementa la contractibilidad cardíaca, aumenta la permeabilidad capilar, induce agregación plaquetaria, hemólisis y mionecrosis (Titball *et al.*, 1999). Las actividades de Cp-PLC son dependientes de su capacidad para hidrolizar membranas fosfolipídicas, donde en bajas concentraciones genera segundos mensajeros, como el diacilglicerol y la ceramida, que gatillan señales de transducción que conducen a la producción descontrolada de mediadores intercelulares, mientras que en altas concentraciones causa una masiva degradación fosfolipídica, disrupción de membrana y citólisis (Titball *et al.*, 1999).

La Cp-PLC ha demostrado ser un factor de virulencia esencial e imprescindible para la patogénesis de la gangrena gaseosa (Flores-Díaz y Alape-Girón, 2003; Titball, 2005),

y además se le postula como factor de virulencia clave en la patogénesis de muchas enteropatías causadas por *C. perfringens* tipo A carente de genes *cpe* y *cpb2* [*cpe*^{-vo}*cpb2*^{-vo} (no enterotoxigénico ni $\hat{a}2$ -toxigénico)] tales como la enteritis necrótica en pollos y en lechones (Gholamiandekhordi *et al.*, 2006; Kanakaraj *et al.*, 1998), disentería hemorrágica en corderos (Gkiourtzidis *et al.*, 2001), y enterotoxemia en corderos, venados y alpacas (Moro, 1987; Embury-Hyatt *et al.*, 2005; Kalender *et al.*, 2005; Pérez, 2006). Sin embargo, existe muy poca información que demuestre su directa participación en los cuadros entéricos.

En el presente estudio se evaluó 24 sobrenadantes bacterianos crudos de aislados de *C. perfringens* obtenidos de casos de enterotoxemia en alpacas buscando determinar la producción de la Cp-PLC, mediante su actividad lecitinasa, y ciertas características toxigénicas tales como la actividad hemolítica, citotóxica y, sobre todo, capacidad enterotóxica en conejos.

MATERIALES Y MÉTODOS

C. perfringens Aislados de Casos de Enterotoxemia en Alpacas

Se emplearon 24 aislados de *C. perfringens* obtenidos de casos de enterotoxemia en alpacas, 12 en estados vegetativos y 12 esporulados. Todos contenían el gen *cpa* (genotipo A) pero negativos al gen *cpe* codificante de la CPE. Seis de estos 24 aislados contenían, además, el gen *cpb2* (subtipo $\hat{a}2^{+vo}$) (Cuadro 1).

Cultivos Bacterianos y Obtención del Sobrenadante

Los aislamientos bacterianos, adecuadamente genotipificados, fueron inoculados en caldo Breath Heart Infusion (1%, v/v) e incubados bajo condiciones de anaerobiosis a 37 °C durante 17 h, tiempo necesario para

obtener una mayor síntesis de Cp-PLC (Pérez, 2010). Posteriormente, los cultivos fueron centrifugados a 13 000 x g durante 10 min a 4 °C para recuperar sobrenadantes y adicionarles inhibidores de proteasas (fluoruro de fenilmetilsulfonilo) a una concentración final de 1 mM y ser conservados, hasta su uso, a -20 °C.

Capacidad de Producción de Cp-PLC por *C. perfringens*

Los niveles de producción de Cp-PLC de los aislados fueron determinados observando actividades lecitinasas. Se utilizaron microplacas de 96 pocillos, depositando 100 μ L de sobrenadante bacteriano mezclados con 100 μ L de emulsión de yema de huevo (10% [vol/vol] de yema de huevo en PBS 1X [pH 7.3]) e incubando a 37 °C durante 3 h. La actividad enzimática fue determinada utilizando un lector de ELISA con un filtro de 620 nm (OD_{620nm}) de densidad óptica, teniendo como muestra blanco un pozo con 100 μ L de BHI estéril mezclado con 100 μ L de emulsión yema de huevo. La actividad lecitinasa fue expresada en unidades arbitrarias (u.a.) y fue el resultado después de dividir la diferencia de los valores de OD_{620nm} de la muestra y el OD_{620nm} del blanco entre el valor de OD_{620nm} del blanco. Los aislados con valores inferiores a 1 u.a., de 1-3 u.a., y superiores a 3 u.a. fueron clasificados como aislados de baja, mediana y alta capacidad de producción de Cp-PLC.

Caracterización Toxigénica de los *C. perfringens* Aislados

Actividad hemolítica

Se determinó siguiendo la metodología descrita por Titball *et al.* (1989). Brevemente, el sobrenadante de cada aislado fue diluido en forma seriada (1/2 hasta 1/1024; [\log_2]) en buffer borato isotónico (BBI; 0.57 g de $NaB_4O_7 \cdot 10H_2O$, 2.1 g de H_3BO_3 , 1.8 g de $CaCl_2 \cdot 2H_2O$, y 7.5 g de NaCl disueltos en 1 L de agua destilada [pH 7.6]) en una microplaca de 96 pocillos hasta alcanzar volú-

menes finales de 150 ì L. Se agregó a cada pocillo 150 ì L de la solución de eritrocitos de carnero (resuspendidos en BBI al 1% [vol/vol]). La microplaca fue incubada durante 1 h a 37 °C seguida de otra hora a 4 °C, buscando evidenciar la hemólisis calor-frío característica de la Cp-PLC. La microplaca fue posteriormente centrifugada a 2 000 x g durante 10 min a 4 °C para obtener 200 ì L de cada sobrenadante, y ser transferida a otra microplaca para ser leída en el lector ELISA con filtro de densidad óptica de 550 nm (OD_{550nm}). La actividad hemolítica fue expresada como unidades arbitrarias hemolíticas (u.a.h.) por mililitro que correspondieron a la dilución en la cual se observa 50% de hemólisis. La prueba tuvo como referencia la OD_{550nm} de una dilución de la solución de eritrocitos en agua destilada (vol/vol, 1:3), que correspondió a una hemólisis del 50%.

Actividad perfringolisina

Esta actividad permitió evaluar la expresión específica de otra hemolisina de *C. perfringens* conocida como la perfringolisina (PFO). Se determinó siguiendo la metodología descrita por Fisher *et al.* (2006), para la cual el sobrenadante de cada aislado fue seriadamente diluido (1/2 hasta 1/128; [\log_2]) en BBI suplementado con 1 mM EDTA (inhibidor de la Cp-PLC) hasta alcanzar volúmenes finales de 150 ì L y ser distribuidas en una microplaca de 96 pocillos. Se agregó a cada pocillo 150 ì L de solución de eritrocitos de caballo [resuspendidos en BBI suplementado con 1 mM EDTA al 1% (vol/vol)]. La placa fue incubada a 37 °C durante 1 h y centrifugada a 2 000 x g durante 10 min a 4 °C para obtener 200 ì L de cada sobrenadante y ser transferidas a otra microplaca y leída en el lector de ELISA con filtro de densidades de OD_{550nm} . La actividad hemolítica fue expresada como unidades arbitrarias hemolíticas (u.a.h.) por mililitro que correspondieron a la dilución en la cual resultó el 50% de hemólisis. La prueba tuvo como referencia la lectura de OD_{550nm} de una dilución de la solución de eritrocitos en agua destilada (vol/vol, 1:3), que correspondió a una hemólisis del 50%.

Actividad citotóxica

Los efectos citotóxicos fueron evaluados en una línea celular derivada de carcinoma epidermoide de laringe humano (células HEp-2), utilizando una placa de 24 pocillos conteniendo en el fondo laminillas adheridas con monocapas celulares en grado de semi-confluencia y 800 ì L de Medio Dulbecco's Modified Eagle's (DMEM) suplementado con 2% de suero fetal bovino y 1% de manosa. A esta placa se agregó, suavemente, 200 ì L de cada sobrenadante bacteriano y fue incubada inmediatamente, a 37 °C durante 24 h en estufa de CO_2 . Después de la incubación, las laminillas fueron retiradas para ser fijadas en metanol 70%, coloreadas con Giemsa y depositadas en láminas portaobjetos. Los efectos citotóxicos fueron determinados mediante evaluación microscópica a 40X analizando morfología o alteración celular.

Actividad enterotóxica

Se evaluó en tres conejos de raza Nueva Zelanda de aproximadamente 3 kg de peso, adaptando la prueba de asa intestinal ligada, descrita por Duncan *et al.* (1968), Fiore *et al.* (1997) y Campos *et al.* (2004). En resumen, se practicó una anestesia profunda al animal con clorhidrato de ketamina (30 mg/kg pv, vía im) asociada a clorhidrato de xilacina (3 mg/kg pv, vía i.m.), y se realizó una incisión en la línea media ventral a nivel de la cicatriz umbilical para exponer y ligar segmentos de íleon de aproximadamente 5 cm. Se generaron un total de ocho asas intestinales ligadas (AIL) por conejo incluyendo un control en cada individuo. Cada AIL fue intraluminalmente inoculada, en forma aséptica, con 500 µL de sobrenadante bacteriano de cada aislado, y el AIL control inoculado con 500 µL de medio BHI. Los animales fueron mantenidos en anestesia general y analgesia profunda (Tramadol [10 mg/kg pv, vía im]) durante todo el ensayo (24 horas). Pasado el periodo de observación, los animales fueron sacrificados con sobredosis de pentobarbital sódico (200 mg/kg pv, vía endovenosa) y se procedió a la evaluación

observando capacidad de acumulación de fluido intestinal mediante la relación volumen (mL) de fluido intestinal por longitud (mm) del AIL, y los cambios histopatológicos a nivel de mucosa, submucosa y serosa intestinal en cortes de tejidos fijados y coloreados con Hematoxilina y Eosina.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

El análisis evidencia, principalmente en estados vegetativos, la presencia de Cp-PLC en su forma nativa mostrando actividades de lecitinasa con tres diferentes niveles de producción (altos, medianos y bajos) que contrasta con 11/12 aislados esporulados que fueron de baja producción (Cuadro 1).

El 41.6% (5/12) de los aislados en estado vegetativo fueron altamente productores, 25% (3/12) de mediana producción y el restante 33% (4/12) de baja producción de Cp-PLC. Por otro lado, 11 de los 12 aislados en estados esporulados fueron clasificados dentro del perfil de baja producción de Cp-PLC (Cuadro 1). Estos resultados corroboran que la Cp-PLC se sintetiza principalmente durante la fase logarítmica de crecimiento bacteriano (Ba-Thein *et al.*, 1996).

Las variaciones en los niveles de las actividades de lecitinasa entre los aislados de *C. perfringens* podrían ser consecuencia de la presencia de promotores reguladores o mutaciones en regiones extragénicas y no como producto de mutaciones en la región codificante, pues el gen *cpa* de los cinco (A-E) tipos de *C. perfringens* aislados de animales sanos y enfermos y de cepas altas y bajas productoras de Cp-PLC son altamente homólogos y similares (Katayama *et al.*, 1993; Tsutsui *et al.*, 1995; Sheedy *et al.*, 2004). La presencia de tres perfiles de producción de Cp-PLC en aislados de casos de enterotoxemia en alpacas sugiere la presencia de *C. perfringens* con varios grados de virulencia o patogenicidad en los animales infectados. Similares resultados han sido re-

portados en otras dolencias causadas por *C. perfringens* (Tsutsui *et al.*, 1995; Bullifent *et al.*, 1996; Timbermont *et al.*, 2009).

Por otra parte, el análisis de los seis aislados genotificados como subtipo $\hat{a}2^{+vo}$ (2 vegetativos y 4 esporulados), cuya toxina es un factor de virulencia implicada en enterotoxemia de terneros (Manteca *et al.*, 2002) y enteritis necrótica en cerdos (Schotte *et al.*, 2004), demostró que el 83.3% (5/6) tenía un perfil de baja producción de Cp-PLC (Cuadro 2). La baja capacidad productora de Cp-PLC en la mayoría de estos aislados es intrigante pues este subtipo fue detectado en el 13.7% de los aislados de casos de enterotoxemia de alpacas que se llegó a sospechar de una posible interacción con la Cp-PLC para desencadenar una forma más severa de enterotoxemia (Pérez, 2006). Sin embargo, no puede descartarse el posible rol en la patogénesis de la enfermedad pues el estudio evaluó, aparentemente, solamente la toxina codificada por el gen *cpa*.

Los aislados en estados vegetativos mostraron la mayor actividad hemolítica (26.3 ± 29.1 u.a.h./mL) comparado con los esporulados (1.2 ± 1.64 u.a.h./mL) (Cuadro 3). La actividad hemolítica no guardó una relación proporcional con la capacidad de producción de Cp-PLC, sino contrariamente, los aislados en estado vegetativo bajos productores fueron los más hemolíticos (49.5 ± 59.7 u.a.h./mL), quedando los aislados de mayor producción con menores capacidades hemolíticas (24 ± 8.4 u.a.h./mL) (Cuadro 3). Estas aparentes contradicciones sugieren la(s) presencia(s) y/o producción(es) de otra(s) hemolisina(s) distintas pero de similares características a Cp-PLC, que tal vez expliquen lo observado en un aislado de baja producción de Cp-PLC que mostró la mayor actividad hemolítica (96.0 ± 45.3 u.a.h./mL). Este resultado evidencia, además, la posible existencia de aislados con distintas capacidades patogénicas, no necesariamente relacionados con actividades lecitinasas. Ninguno de los aislados subtipo $\hat{a}2^{+vo}$ mostró actividad hemolítica, lo cual podría explicarse por

Análisis de sobrenadantes crudos de *C. perfringens* aislados de enterotoxemia en alpacasCuadro 1. Capacidad de producción de Cp-PLC y niveles de actividades hemolíticas, perfringolisinas, citotóxicas y acumulación de fluido intestinal de aislados de *C. perfringens* de casos de enterotoxemia en alpacas

N°	Estado bacteriano ¹	Genotipo ²	Capacidad				Actividad citotóxica ⁷	Acumulación de fluido intestinal ⁸ (mL/cm)
			Actividad lecitinasas ³ (u.a./mL)	de producción de Cp-PLC ⁴	Actividad hemolítica ⁵ (u.a.h./mL)	Actividad perfringolisina ⁶ (u.a.h./mL)		
1	Vegetativo	A $\beta 2^{+vos}$	-0.2±0.01	Baja	0 ± 0.0	0 ± 0	-	0.00
2	Vegetativo	A $\beta 2^{+vos}$	-0.2±0.01	Baja	0 ± 0.0	0 ± 0	+	0.00
3	Vegetativo	A	0.8±0.05	Baja	3 ± 1.4	2 ± 0	-	0.21
4	Vegetativo	A	0.0±0.04	Baja	96 ± 45.3	>128 ± 0	+	0.20
5	Vegetativo	A	2.1±0.18	Mediana	64 ± 0.0	>128 ± 0	+	0.28
6	Vegetativo	A	1.6±0.10	Mediana	16 ± 0.0	>128 ± 0	+	0.13
7	Vegetativo	A	1.2±0.02	Mediana	16 ± 0.0	>128 ± 0	-	0.47
8	Vegetativo	A	6.0±0.07	Alta	16 ± 0.0	>128 ± 0	+	0.21
9	Vegetativo	A	5.2±0.05	Alta	16 ± 0.0	>128 ± 0	+	0.2
10	Vegetativo	A	5.0±0.1	Alta	24 ± 11.3	>128 ± 0	+	0.17
11	Vegetativo	A	6.1±0.03	Alta	32 ± 0.0	>128 ± 0	+	0.23
12	Vegetativo	A	5.8±0.03	Alta	32 ± 0.0	>128 ± 0	+	0.00
13	Esporulado	A $\beta 2^{+vos}$	0.6±0.01	Baja	0 ± 0.0	0 ± 0	-	0.00
14	Esporulado	A $\beta 2^{+vos}$	-0.2±0.01	Baja	0 ± 0.0	0 ± 0	+	0.00
15	Esporulado	A $\beta 2^{+vos}$	0.3±0.08	Baja	0 ± 0.0	0 ± 0	-	0.00
16	Esporulado	A	0.6±0.29	Baja	2 ± 0.0	1 ± 0	-	0.21
17	Esporulado	A	0.3±0.11	Baja	3 ± 1.4	0 ± 0	-	ND
18	Esporulado	A	0.4±0.05	Baja	0 ± 0.0	0 ± 0	-	0.26
19	Esporulado	A	0.4±0.05	Baja	0 ± 0.0	2 ± 0	-	0.00
20	Esporulado	A	0.4±0.08	Baja	0 ± 0.0	2 ± 0	-	0.28
21	Esporulado	A	0.5±0.32	Baja	4 ± 0.0	2 ± 0	-	0.19
22	Esporulado	A	0.5±0.04	Baja	3 ± 1.4	2 ± 0	-	0.25
23	Esporulado	A	0.7±0.03	Baja	2.5 ± 2.1	2 ± 0	-	0.2
24	Esporulado	A $\beta 2^{+vos}$	1.0±0.06	Mediana	0 ± 0.0	0 ± 0	-	0.00

¹ Estado vegetativo considerado por características de crecimiento, morfología de la colonia y celular. Coloración Gram: bacilos gruesos y cortos de color azul intenso, sin presencia de esporas

² Genotipo A, poseen el gen *plc* [Cp-PLC] pero negativos a genes *cpb2* (toxina $\beta 2$) y *cpe* (CPE), Genotipo A $\beta 2^{+vos}$, poseen genes *plc* [Cp-PLC] y *cpb2* (toxina $\beta 2$) pero carecen del gen *cpe* (CPE)

³ La actividad lecitinasas expresada en unidades arbitrarias (u.a.) por mL. Calculada en forma triplicada para cada aislado, obteniéndose la media y la desviación estándar de las medias (SD)

⁴ Capacidad de producción de Cp-PLC y clasificada por actividad lecitinasas: baja (<1 u.a./mL), mediana (1-3 u.a./mL) y alta (>3 u.a./mL)

⁵ Actividad hemolítica siguiendo lo descrito por Titball *et al.* (1989), expresada en unidades arbitrarias hemolíticas (u.a.h.) por mL y calculada en forma duplicada (A y B) para cada aislado, obteniéndose la media y la desviación estándar de las medias (SD)

⁶ Actividad perfringolisina, según la metodología descrita por Fisher *et al.* (2006), expresada en unidades arbitrarias hemolíticas (u.a.h.) por mL y calculada en forma duplicada (A y B) para cada aislado, obteniéndose la media y la desviación estándar de las medias (SD)

⁷ Actividad citotóxica evaluada en línea celular HEP-2. El despoblamiento celular (efecto citotóxico) fue considerado como una reacción positiva a citotoxicidad

⁸ Capacidad de acumulación de fluido intestinal evaluada inoculando en asa intestinal ligada en conejo. Se evaluó la acumulación de fluido intestinal obtenida de la razón entre el volumen (mL) y la longitud del asa intestinal ligada.

Cuadro 2. Distribución de los aislados de *C. perfringens* de casos de enterotoxemia en alpacas, según la capacidad de producción de Cp-PLC, el estado bacteriano y el subtipo

Capacidad de producción de Cp-PLC ¹	Vegetativo ²		Total	Esporulado ³		Total	Aislados totales
	$\beta 2^{-vos}$ ⁴	$\beta 2^{+vos}$ ⁵		$\beta 2^{-vos}$	$\beta 2^{+vos}$		
Baja	20% (2/10)	100% (2/2)	33.3% (4/12)	100% (8/8)	75% (3/4)	91.6% (11/12)	62.5% (15/24)
Mediana	30% (3/10)	-	25% (3/12)	-	25% (1/4)	8.4% (1/12)	16.6% (4/24)
Alta	50% (5/10)	-	41.6% (5/12)	-	-	-	20.8% (5/24)

¹ Capacidad de producción de Cp-PLC clasificada en base a su actividad lecitinasas: baja (<1 u.a./mL), mediana (1-3 u.a./mL) y alta (>3 u.a./mL)

² Estado vegetativo considerado por característica de crecimiento, morfología de la colonia y celular. Coloración Gram: bacilos gruesos y cortos de color azul intenso, sin presencia de esporas

³ Estado esporulado considerado por característica de crecimiento, morfología de la colonia y celular. Coloración Gram: bacilos delgados y largos de color rosáceo, donde se pueden evidenciar fácilmente las endosporas

⁴ Genotipo A $\beta 2^{-vo}$: Poseen gen *plc* [Cp-PLC], que carecen de genes *cpb2* (toxina $\beta 2$) y *cpe* (CPE)

⁵ Genotipo A $\beta 2^{+vo}$: Poseen genes *plc* [Cp-PLC] y *cpb2* (toxina $\beta 2$) pero carecen del gen *cpe* (CPE)

Cuadro 3. Actividades hemolíticas¹ de los aislados de *C. perfringens* de casos de enterotoxemia en alpacas, según la capacidad de producción de Cp-PLC, estado bacteriano y subtipo

Capacidad de producción de Cp-PLC ²	Vegetativo ³			Esporulado ⁴			Total
	$\beta 2^{-vos}$ ⁵	$\beta 2^{+vos}$ ⁶	Total	$\beta 2^{-vos}$	$\beta 2^{+vos}$	Total	
Baja	49.5±59.7 ^a	0	24.8±47.2 ^a	1.8±1.7	0	1.31±1.7	7.6±25.5 ^a
Mediana	32.0±24.8 ^a	-	32.0±24.8 ^a	-	0	0	24.0±25.7 ^a
Alta	24.0±8.4 ^a	-	24.0±8.4 ^a	-	-	-	24.0±8.4 ^a
Total	31.5±29.3	0	26.3±29.1	1.8±1.7	0	1.2±1.64	13.7±24.0

^a Sin diferencia estadística significativa a la prueba de ANOVA simple aleatoria al 95% de confianza

¹ Actividad hemolítica según la metodología descrita por Titball *et al.* (1989), expresada en unidades arbitrarias hemolíticas (u.a.h.) por mL y calculada por duplicado para cada aislado, obteniéndose la media y la desviación estándar de las medias (SD)

² Capacidad de producción de Cp-PLC clasificada por su actividad lecitinasas: baja (<1 u.a./mL), mediana (1-3 u.a./mL) y alta (>3 u.a./mL)

³ Estado vegetativo, considerado por característica de crecimiento, morfología de colonia y celular. Coloración Gram: bacilos gruesos y cortos de color azul intenso, sin presencia de esporas

⁴ Estado esporulado, considerado por característica de crecimiento, morfología de colonia y celular. Coloración Gram: bacilos delgados y largos de color rosáceo y presencia de endosporas

⁵ Genotipo A $\beta 2^{-vo}$: Posee gen *plc* [Cp-PLC] pero carecen de gen *cpb2* (toxina $\beta 2$) y gen *cpe* (CPE)

⁶ Genotipo A $\beta 2^{+vo}$: Poseen genes *plc* [Cp-PLC] y *cpb2* (toxina $\beta 2$) pero carecen del gen *cpe* (CPE)

Análisis de sobrenadantes crudos de *C. perfringens* aislados de enterotoxemia en alpacasCuadro 4. Actividades perfringolisinas¹ de los aislados de *C. perfringens* de casos de enterotoxemia en alpacas, según capacidad de producción de Cp-PLC, estado bacteriano y subtipo

Capacidad de producción de Cp-PLC ²	Vegetativo ³			Esporulado ⁴			Total
	$\beta 2^{-vos}$ ⁵	$\beta 2^{+vos}$ ⁶	Total	$\beta 2^{-vos}$	$\beta 2^{+vos}$	Total	
Baja	65±72 ^a	0	33±59 ^a	1.4±0.9	0	1±1	9±32 ^a
Mediana	128±0 ^a	-	128±0 ^b	-	0	0	96±59 ^b
Alta	128±0 ^a	-	128±0 ^b	-	-	0	128±0 ^b
Total	115±38	0	96±56	1.4±0.9	0	0.9±1	48±62

^{a,b}Diferencia estadística significativa a la prueba de ANOVA simple aleatorio al 95% de confianza

¹ Actividad perfringolisina determinada según Fisher *et al.* (2006), expresada en unidades arbitrarias hemolíticas (u.a.h.) por mL y calculada por duplicado, obteniéndose la media y la desviación estándar de las medias (SD). Valores obtenidos asumiendo el valor >128 u.a.h./mL como 128 u.a.h./mL

² Capacidad de producción de Cp-PLC clasificada por actividad lecitinasas: baja (<1 u.a./mL), mediana (1-3 u.a./mL) y alta (>3 u.a./mL)

³ Estado vegetativo, considerado por características de crecimiento, morfología de colonia y celular. Coloración Gram: bacilos gruesos y cortos de color azul intenso, sin presencia de esporas

⁴ Estado esporulado, considerado por características de crecimiento, morfología de colonia y celular. Coloración Gram: bacilos delgados y largos de color rosáceo, con presencia de endosporas

⁵ Genotipo A $\beta 2^{-vo}$. Posee el gen *plc* [Cp-PLC] pero carecen de los genes *cpe* (CPE) y *cpb2* (toxina $\beta 2$)

⁶ Genotipo A $\beta 2^{+vo}$. Poseen genes *plc* [Cp-PLC] y *cpb2* (toxina $\beta 2$) pero carecen del gen *cpe* (CPE)

la escasa producción de Cp-PLC o la ausencia de hemolisinas tipo Cp-PLC de manera similar a reportes en aislados *C. perfringens* genotipo C *cpb2*^{+vo} (Fisher *et al.*, 2006).

La producción de PFO en los aislados vegetativos (>96 ± 56 u.a.h./mL) fue superior a los aislados esporulados (0.9 ± 1 u.a.h./mL) (Cuadro 4). La actividad perfringolisina fue directamente proporcional a la capacidad de producción de Cp-PLC, pues los mayores valores de actividad perfringolisina fueron detectados en aislados vegetativos de alta y mediana producción (>128 ± 0 u.a.h./mL) comparados con los de baja de producción (33 ± 59 u.a.h./mL) (Cuadro 4). Estos resultados eran esperados, pues la perfringolisina, de manera similar a la Cp-PLC, se sintetiza durante la fase de crecimiento exponencial y es regulada por el mismo sistema (VirR/VirS) que la Cp-PLC (Rood, 1998). Interesan-

temente, ninguno de los aislados subtipo $\hat{a}2^{+vo}$ (vegetativos y esporulados) presentaron actividad perfringolisina, sugiriendo un posible efecto pleiotrópico negativo del gen *cpb2* u otros genes relacionados en la expresión de los genes *cpa* (Cp-PLC) y *pfoA* (codificante de PFO).

La actividad citotóxica de los aislados observada en cultivos celulares HEP-2 fue proporcional a los niveles de producción de Cp-PLC, evidenciando claramente actividades citotóxicas de la Cp-PLC pero dependiente de concentraciones. Todos los aislados en estados vegetativos de mayores producciones fueron citotóxicos, mientras que el 66.7% de mediana producción y el 50% de bajas productoras mostraron efectos citotóxicos (Cuadro 5). Por otro lado, los aislados en estado de esporulación mostraron una escasa o nula actividad citotóxica (0.1%). Asimismo, 2 de 4 aislados (vegetativos) de

Cuadro 5. Actividad citotóxica¹ (%) de los aislados de *C. perfringens* de casos de enterotoxemia en alpacas, según su capacidad de producción de Cp-PLC, estado bacteriano y subtipo

Capacidad de producción de Cp-PLC ²	Vegetativo ³			Esporulado ⁴			Total
	$\beta 2^{-vos}$ ⁵	$\beta 2^{+vos}$ ⁶	Total	$\beta 2^{-vos}$	$\beta 2^{+vos}$	Total	
Baja	50% (1/2)	50% (1/2)	50% (2/4)	0% (0/8)	33.3% (1/3)	0.09% (1/11)	0.2% (3/15)
Mediana	66.7% (2/3)	-	66.7% (2/3)	-	0% (0/1)	0% (0/1)	50% (2/4)
Alta	100% (5/5)	-	100% (5/5)	-	-	-	100% (5/5)
Total	80% (8/10)	50% (1/2)	75% (9/12)	0% (0/8)	25% (1/4)	0.08% (1/12)	41.7% (10/24)

¹ Actividad citotóxica en línea celular HEp-2. El desdoblamiento celular (efecto citopático) fue considerado como una reacción positiva a citotoxicidad

² Capacidad de producción de Cp-PLC clasificada por actividad lecitinasas: baja (<1 u.a./mL), mediana (1-3 u.a./mL) y alta (>3 u.a./mL)

³ Estado vegetativo, considerando características de crecimiento, morfología de colonia y celular. Coloración Gram: bacilos gruesos y cortos de color azul intenso, sin presencia de esporas

⁴ Estado esporulado, considerando características de crecimiento, morfología de colonia y celular. Coloración Gram: bacilos delgados y largos de color rosáceo y presencia de endosporas

⁵ Genotipo A $\beta 2^{-vo}$. Poseen gen *plc* [Cp-PLC], pero carecen de genes *cpb2* (toxina $\beta 2$) y *cpe* (CPE)

⁶ Genotipo A $\beta 2^{+vo}$. Poseen genes *plc* [Cp-PLC] y *cpb2* (toxina $\beta 2$), pero carecen del gen *cpe* (CPE)

baja producción de Cp-PLC y 2 de 5 subtipos $\hat{a}2^{+vo}$ mostraron similares actividades citotóxicas (Cuadro 5), evidenciando la posibilidad de existencia de otras citotoxinas distintas a la Cp-PLC o efectos directos asociados a la toxina $\hat{a}2$.

Los aislados de mediana producción de Cp-CLC produjeron las mayores acumulaciones de fluido intestinal en el sitio de inoculación (0.29 ± 0.17), seguidas muy cercanamente por los aislados de alta producción (0.16 ± 0.09 mL/cm) y por los de baja producción (0.10 ± 0.12 mL/cm) (Cuadro 6). Estos datos sugieren cierta capacidades de acumular fluido intestinal por aislados de baja capacidad de producción, independiente de las cantidades de fosfolipasas C. La relativa pobre producción de los aislados altamente productores de fosfolipasas eviden-

cia la poca capacidad de esta toxina para inducir acumulación de fluido intestinal, de manera similar a lo observado en una cepa de *C. perfringens* tipo A *cpe*^{vo} *cpb2*^{vo} inoculado experimentalmente en asas intestinales de cordero tratado con sueros anti-Cp-PLC sin impedir formación de fluido (Hauschild *et al.*, 1968). Por otro lado, la habilidad de acumular fluido por los aislados mediamente productores de Cp-PLC sugiere la presencia de toxinas similares a enterotoxinas con capacidades de estimular la secreción de fluido sin causar alteraciones tisulares (Sear y Kaper, 1996).

Los aislados en estados esporulados, negativos al gen *cpe*, fueron igualmente capaces de desencadenar acumulación de fluido intestinal (0.14 ± 0.12 mL/cm, Cuadro 6), corroborando lo observado experimentalmen-

Análisis de sobrenadantes crudos de *C. perfringens* aislados de enterotoxemia en alpacasCuadro 6. Promedios de acumulación de fluido intestinal¹ (relación volumen/longitud de AIL) de los aislados de *C. perfringens* de casos de enterotoxemia en alpacas, según su capacidad de producción de Cp-PLC, estado bacteriano y subtipo

Capacidad de producción de Cp-PLC ²	Vegetativo ³			Esporulado ⁴			Total
	$\beta 2^{-vos}$ ⁵	$\beta 2^{+vos}$ ⁶	Total	$\beta 2^{-vos}$	$\beta 2^{+vos}$	Total	
Baja	0.21±0.01 ^a	0	0.10±0.12 ^a	0.20±0.09	0	0.14±0.12	0.13±0.12 ^a
Mediana	0.29±0.17 ^a	-	0.29±0.17 ^a	-	0	0	0.22±0.20 ^a
Alta	0.16±0.09 ^a	-	0.16±0.09 ^a	-	-	-	0.16±0.09 ^a
Total	0.21±0.12	0	0.18±0.13	0.20±0.09	0	0.15±0.13	0.12±0.13

^a Sin diferencia estadística significativa mediante el uso de ANOVA simple aleatorio al 95% de confianza

¹ La acumulación de fluido intestinal fue determinada según la metodología descrita en el presente estudio usando la prueba de asa intestinal ligada en conejos. Valores expresados corresponden a las medias de la razón entre el volumen (mL) de fluido intestinal en el asa intestinal ligada y la longitud (cm) del asa intestinal ligada, con la respectiva desviación estándar de las medias (SD)

² Capacidad de producción de Cp-PLC clasificada por su actividad lecitinasas: baja (<1 u.a./mL), mediana (1-3 u.a./mL) y alta (>3 u.a./mL)

³ Estado vegetativo, basado por características de crecimiento, morfología de colonia y celular. Coloración Gram: bacilos gruesos y cortos de color azul intenso, sin presencia de esporas

⁴ Estado esporulado, por características de crecimiento, morfología de colonia y celular. Coloración Gram: bacilos delgados y largos de color rosáceo y presencia de endosporas

⁵ Genotipo A $\beta 2^{-vo}$. Poseen gen *plc* [Cp-PLC], pero carecen de genes *cpb2* (toxina $\beta 2$) y *cpe* (CPE)

⁶ Genotipo A $\beta 2^{+vo}$. Poseen genes *plc* [Cp-PLC] y *cpb2* (toxina $\beta 2$), pero carecen de *cpe* (CPE)

te en alpacas después de inocular en asas intestinales con células esporuladas de *C. perfringens* y que fue atribuido a la enterotoxina (Ramírez, 1987). Los resultados del presente estudio, sin embargo, evidencian presencia de otras enterotoxinas distintas a la CPE en estos aislados que estarían siendo sintetizadas, tanto en su estado vegetativo como esporulado.

Todos los aislados subtipo $\hat{a}2^{+vo}$ fueron incapaces de producir acumulación de fluido (Cuadro 6), y menos aún, inducir lesiones hemorrágicas, contrastando lo descrito sobre la toxina $\hat{a}2$ (Schotte *et al.*, 2004). Similares incapacidades han sido observadas en inoculaciones con cultivos de *C. perfringens* tipo A *cpb2*^{+vo} en yeyuno de vacunos (Ewoldt y Anderson, 2005). Esta incapacidad

enterotóxica tal vez responda a que la toxina $\hat{a}2$ no habría sido sintetizada en los aislados, pues la expresión de gen *cpb2* es irregular y dependiente del medio de cultivo empleado (medios específicos suplementados con antibióticos) (Vilei *et al.*, 2005) o del tipo de alelo *cpb2* involucrado, que casi siempre se expresa en su forma *consensus* o pocas veces en lo atípico (Lebrun *et al.*, 2007).

Ningún aislado fue capaz de provocar lesiones degenerativas, necróticas o hemorrágicas en la mucosa, submucosa o serosa intestinal similares a los descritos como lesiones típicas de enterotoxemia. Estos resultados tienden a descartar el rol patogénico de la Cp-PLC en la producción de lesiones entéricas por *C. perfringens* tipo A de manera similar a lo encontrado en desafíos ex-

perimentales con sobrenadante de cultivos de *C. perfringens* tipo A *cpe*^{-vo}*cpb2*^{-vo} en asas intestinales de terneros (Manteca *et al.*, 2002), corderos (Hauschild *et al.*, 1968). La incapacidad de inducir lesiones enterotóxicas tal vez sea consecuencia de inocular especies bacterianas de alpacas a conejos, pues existen reportes sobre la incapacidad de inducir lesiones en asas intestinales de pollos utilizando cepas de alta capacidad de producción de Cp-PLC de *C. perfringens* aisladas de terneros, aunque mostraron capacidad enterotóxica cuando se utilizaron cepas de *C. perfringens* recuperadas de pollos enfermos, independiente de su capacidad de producción de Cp-PLC (Timbermont *et al.*, 2009). Sin embargo, inoculaciones experimentales en asas intestinales de alpacas neonatas con sobrenadantes de *C. perfringens* de alta y mediana producción de Cp-PLC tampoco reprodujeron lesiones enterotóxicas tisulares (Á. Veliz, comunicación personal).

Los resultados señalan que la Cp-PLC presente en sobrenadantes crudos no sería el principal factor de virulencia responsable de las lesiones entéricas características, reportadas en los casos de enterotoxemia de alpacas. Esta toxina tiene capacidad de producir lesiones citotóxicas y actividades hemolíticas que podrían explicar posibles acciones patológicas al alcanzar nivel sistémico, y producir desórdenes multi-orgánicos que han sido descritos en la enterotoxemia de alpacas. En este esquema, el desencadenamiento de la enterotoxemia dependería de acciones patogénicas sinérgicas o de co-infecciones con infecciones primarias de una diversidad de patógenos entéricos, entre los cuales se encuentran las infecciones coccidiales descritas por Rosadio *et al.* (2010) o por secreciones de shigatoxinas de *E. coli*, las cuales han sido demostradas en alpacas con cuadros de enterotoxemia (Luna, 2009).

Asimismo, los sobrenadantes bacterianos crudos contienen otras toxinas tipo hemolisinas, citotoxinas y toxinas entéricas, diferentes a Cp-PLC, PFO, y CPE, que fueron similares o más agresivas que la Cp-PLC

bajo las condiciones analizadas. La variedad de exoproteínas presentes en estos sobrenadantes, de bacterias en estado vegetativos y esporulados, han sido detectadas mediante la técnica SDS-PAGE (Electroforesis en Gel de Poliacrilamida con Sodio Dodecil Sulfato), teniendo un patrón electroforético constituido aproximadamente por 16 productos, con pesos moleculares de 27 KDa-97 KDa, bacterianos, mostrando *in situ* presencia de una gama de toxinas que necesitan ser analizadas para elucidar posible participación en el complejo entero-toxémico (Pérez, 2010). Similares observaciones han permitido conducir al descubrimiento de importantes factores de virulencias en otras enteropatías clostridiales, tales como la enteritis necrótica en pollos, que permitieron identificar y caracterizar la toxina NetB (Keyburn *et al.*, 2008).

CONCLUSIONES

- Se describe y reporta, por primera vez, la presencia de tres subtipos de *C. perfringens* asociados a enterotoxemia en alpacas con distintos grados de producción de la Cp-PLC: baja, mediana y alta. Los sobrenadantes nativos (crudos) muestran distintas capacidades hemolíticas y todas fueron citotóxicas para las células Hep2.
- Se encontraron distintas capacidades para acumular fluido en intestinos ligados de conejo sin guardar relación con la producción de la Cp-PLC, pero todas fueron incapaces de inducir lesiones patológicas similares a las descritas en casos de enterotoxemia.
- La Cp-PLC no sería un factor de virulencia esencial en la generación de lesiones entéricas.
- Los sobrenadantes crudos de estos aislados evidencian presencia de otras toxinas tipo hemolisinas, citotoxinas y enterotoxinas, distintas a Cp-PLC, CPE y toxina $\hat{a}2$.

- No hubo diferencias estadísticas entre la actividad hemolítica y acumulación de fluidos entre cepas de baja, media y alta producción de Cp-PLC, pero se detectó diferencia estadística entre actividad de perfringolisina entre las cepas de baja y las cepas de mediana y alta producción de Cp-PLC.

LITERATURA CITADA

1. **Ameghino E, DeMartini J. 1991.** Mortalidad de crías de alpacas. En: Boletín de Divulgación del Instituto Veterinario de Investigaciones Tropicales y de Altura (IVITA). Lima: UNMSM. p 71-80.
2. **Ba-Thein W, Lyrstis M, Ohtani K, Inisbet IT, Hayashi H, Rood JL, Shimizu T. 1996.** The virR/virS locus regulates the transcription of genes encoding extracellular toxin production in *Clostridium perfringens*. J Bacteriol 178: 2514-2520.
3. **Bullifent HL, Moir A, Awad MM, Scott PT, Rood JI, Titball RW. 1996.** The level of expression of α -toxin by different strains of *Clostridium perfringens* is dependent on differences in promote structure and genetic background. Anaerobe 2: 365-371.
4. **Campos D de FS, Baccaro MR, Moreno AM, Ferreira AJP, Doto DS, Murakami DF, Shinya LT. 2004.** *Clostridium perfringens* tipo A portadores do gene cpb2 associados à lesões em íleo de coelhos. Arq Inst Biol São Paulo 71: 287-292.
5. **Duncan CL, Sugiyama H, Strong DH. 1968.** Rabbit ileal loop response to strains of *Clostridium perfringens*. J Bacteriol 95: 1560-1566.
6. **Embury-Hyatt CK, Wobeser G, Simko E, Woodbury MR. 2005.** Investigation of a syndrome of sudden death, splenomegaly, and small intestinal hemorrhage in farmed deer. Can Vet J 46: 702-708.
7. **Ewoldt JM, Anderson DE. 2005.** Determination of the effect of single abomasal or jejuna inoculation of *Clostridium perfringens* type A in dairy cows. Can Vet J 46: 821-824.
8. **Fiore AE, Michalski JM, Russell RG, Sears CL, Kaper JB. 1997.** Cloning, characterization, and chromosomal mapping of a phospholipase (lecitinase) produced by *Vibrio cholera*. Infect Immun 65: 3112-3117.
9. **Fisher DJ, Fernandez-Miyakawa ME, Sayeed S, Poon R, Adams V, Rood JI, Uzal FA, McClane BA. 2006.** Dissecting the contributions of *Clostridium perfringens* type C toxins to lethality in the mouse intravenous injection model. Infect Immun 74: 5200-5210.
10. **Flores-Díaz M, Alape-Girón A. 2003.** Role of *Clostridium perfringens* phospholipase C in the pathogenesis of gas gangrene. Toxicon 42: 979-986.
11. **Gholamiandekhordi AR, Ducatelle R, Heyndrickx M, Haesebrouck F, Immerseel FV. 2006.** Molecular and phenotypical characterization of *Clostridium perfringens* isolates from poultry flocks with different disease status. Vet Microbiol 113: 143-152.
12. **Gkiourtzidis K, Frey J, Bourtzi-Hatzopoulou E, Iliadis N, Sarris K. 2001.** PCR detection and prevalence of α -, $\hat{\alpha}$ -, $\hat{\alpha}2$ -, $\hat{\alpha}$ -, $\hat{\epsilon}$ and enterotoxin genes in *Clostridium perfringens* isolated from lambs with clostridial dysentery. Vet Microbiol 82: 39-43.
13. **Hauschild AHW, Niilo L, Dorward WJ. 1968.** *Clostridium perfringens* type A infection of ligated loops in lambs. Appl Microbiol 16: 1235-1239.
14. **Kalender H, Ertas HB, Ceninkaya B, Muz A, Aislan N, Kilic A. 2005.** Typing of isolates of *Clostridium perfringens* from healthy and diseased sheep by multiplex PCR. Vet Med-Czech 50: 439-442.
15. **Kanakaraj R, Harris DL, Songer JG, Bosworth B. 1998.** Multiplex PCR assay for detection of *Clostridium perfringens* in feces and intestinal contents of pigs and swine feed. Vet Microbiol 63: 29-38.

16. **Katayama S, Matsushita O, Minami J, Mizobuchi S, Okabe A. 1993.** Comparison of the alpha-toxin genes of *Clostridium perfringens* type A and C strains: evidence for extragenic regulation of transcription. *Infect Immun* 61: 457-463.
17. **Keyburn AL, Boyce JD, Vaz P, Bannam TL, Ford ME, Parker D, Di Rubbo A, et al. 2008.** NetB, a new toxin that is associated with avian necrotic enteritis caused by *Clostridium perfringens*. *PLoS Pathog* 4: 1-11.
18. **Lebrun M, Filée P, Mousset B, Desmecht D, Galleni M, Mainil JG, Linden A. 2007.** The expression of *Clostridium perfringens* consensus beta2 toxin is associated with bovine enterotoxaemia syndrome. *Vet Microbiol* 120: 151-157.
19. **Luna E. 2009.** Genotipificación de cepas de *Escherichia coli* aislados de crías de alpacas con diarrea. Tesis de Médico Veterinario. Lima: Univ Nac Mayor de San Marcos. 73 p.
20. **Manteca C, Daube G, Jauniaux T, Linden A, Pirson V, Detilleux J, Ginter A, et al. 2002.** A role for the *Clostridium perfringens* β 2 toxin in bovine enterotoxaemia? *Vet Microbiol* 86: 191-202.
21. **Moro M. 1987.** Enfermedades infecciosas de las alpacas. Diarrea bacilar o enterotoxemia de las crías de las alpacas. *Rev Camélidos Sudamericanos* 4: 8-13.
22. **Nagahama M, Michiue K, Sakurai J. 1996.** Membrane-damaging action of *Clostridium perfringens* alpha-toxin on phospholipid liposomes. *Biochim Biophys Acta* 1280: 120-126.
23. **Pérez D. 2006.** Genotipificación y subtipificación de *Clostridium perfringens* aisladas de crías de alpacas muertas por enterotoxemia. Tesis de Médico Veterinario. Lima: Univ Nac Mayor de San Marcos. 91 p.
24. **Pérez D. 2010.** Caracterización toxigénica de la fosfolipasa C del *Clostridium perfringens* (Cp-PLC) y su relación con aislados de *C. perfringens* de casos de enterotoxemia en alpacas. Tesis de Magíster. Lima: Univ Nac Mayor de San Marcos. 151 p.
25. **Ramírez A. 1991.** Enfermedades infecciosas. En: Fernández S (eds). Avances y perspectivas del conocimiento de los camélidos sudamericanos. Santiago de Chile: FAO. p 265-289.
26. **Ramírez A. 1987.** Alpaca *Clostridium perfringens* type A enterotoxemia: Purification and assays of the enterotoxin. PhD Thesis. Colorado: Colorado State University. 130 p.
27. **Rood J. 1998.** Virulence genes of *Clostridium perfringens*. *Annu Rev Microbiol* 52: 333-360.
28. **Rood J, Cole S. 1991.** Molecular genetics and pathogenesis of *Clostridium perfringens*. *Microbiol Rev* 55: 621-648.
29. **Rosadio R, Londoño P, Pérez D, Castillo H, Véliz A, Llanco L, Yaya K, Maturrano L. 2010.** *Eimeria macusaniensis* associated lesions in neonate alpacas dying from enterotoxemia. *Vet Parasitol* 168: 116-120.
30. **Schotte U, Truyen U, Neubauer H. 2004.** Significance of β 2-toxigenic *Clostridium perfringens* infections in animals and their predisposing factors. *J Vet Med* 51: 423-426.
31. **Sear CL, Kaper JB. 1996.** Enteric bacterial toxins: mechanisms of action and linkage to intestinal secretion. *Microbiol Rev* 60: 167-215.
32. **Sheedy SA, Ingham AB, Rood JI, Moore RJ. 2004.** Highly conserved alpha-toxin sequences of avian isolates of *Clostridium perfringens*. *J Clin Microbiol* 42: 1345-1347.
33. **Timbermont L, Lanckriet A, Gholamiandehkordi AR, Pasmans F, Martel A, Haesebrouck F, Ducatelle R, Van Immerseel F. 2009.** Origin of *Clostridium perfringens* isolates determines the ability to induce necrotic enteritis in broilers. *Comp Immunol Microbiol Infect Dis* 32: 503-512.

Análisis de sobrenadantes crudos de *C. perfringens* aislados de enterotoxemia en alpacas

34. **Titball RW, Hunter SEC, Martin KL, Morris BC, Shuttleworth AD, Rubidge T, Anderson DW, Kelly DC. 1989.** Molecular cloning and nucleotide sequence of the alpha-toxin (phospholipase C) of *Clostridium perfringens*. *Infect Immun* 57: 367-376.
35. **Titball RW. 2005.** Gas gangrene: an open and closed case. *Microbiology* 151: 2821-2828.
36. **Titball RW, Naylor CE, Basak AK. 1999.** The *Clostridium perfringens* α -toxin. *Anaerobe* 5: 51-64.
37. **Tsutsui K, Minami J, Matsushita O, Katayama S, Taniguchi Y, Nakamura S, Nishioka M, Okabe A. 1995.** Phylogenetic analysis of phospholipase C genes from *Clostridium perfringens* types A to E and *Clostridium novyi*. *J Bacteriol* 177: 7164-7170.
38. **Vilei EM, Schlatter Y, Perreten V, Strau R, Popoff MR, Gibert M, Gönem A, Frey J. 2005.** Antibiotic-induced expression of a cryptic *cpb2* gene in equine α 2-toxigenic *Clostridium perfringens*. *Mol Microbiol* 57: 1570-1581.