

EFECTO DE PROBIÓTICOS EN EL ALIMENTO DE LAS CERDAS SOBRE LOS PARÁMETROS PRODUCTIVOS DE LECHONES

César Lázaro D.¹, Fernando Carcelén C.², Marlon Torres A.² y Miguel Ara G.³. 2007.
Asociación Argentina Cabañeros de Porcinos

1 Práctica Privada

2 Lab. de Bioquímica, Nutrición y Alimentación, FMV-UNMSM.

3 Ctro. de Investigaciones IVITA, FMV-UNMSM.

www.produccion-animal.com.ar

Volver a: [Aditivos y promotores del crecimiento](#)

INTRODUCCIÓN

Los lechones al nacer quedan expuestos a los microorganismos del ambiente que les rodea y, además, entran en contacto con las heces maternas que contienen bacterias que colonizan su tracto digestivo. Estas bacterias buscan un nicho adecuado, donde compiten e interactúan entre sí, constituyendo finalmente una población relativamente estable y compleja que representa la microflora intestinal normal del lechón. No obstante, esta estabilidad puede ser alterada por cambios dietéticos o ambientales importantes (Radecki y Yokoyama, 1991; Conway, 1994; Jensen, 1998).

En el tracto gastrointestinal se encuentra normalmente un gran número de especies de bacterias comensales y patógenas; sin embargo, cuando se incrementa la cantidad de microorganismos patógenos se pueden producir alteraciones de la salud y muerte (Camacho, 1999).

Las principales formas de control de enfermedades entéricas se basan en el uso de antibióticos vía alimento; no obstante, su uso prolongado puede generar resistencia en cierto tipo de bacterias patógenas. Esto no sólo reduce el número de antimicrobianos disponibles en la industria para el control de infecciones bacterianas, sino que esta resistencia incrementa el riesgo para la salud humana (Mathew et al., 1998; Sala, 1992).

Los problemas entéricos, especialmente en lechones, son una de las principales causas de pérdidas económicas en la industria porcina. La totalidad de las granjas porcinas utiliza antibióticos de manera terapéutica y subterapéutica para controlar estos problemas, pero se debe incidir en la búsqueda de otros aditivos, que ofrezcan mejores o similares beneficios que los antibióticos y que a su vez no sean perjudiciales para los animales ni el hombre (Close, 2000; Sala, 1992).

Los probióticos han sido señalados como posibles reemplazos de los antibióticos. Estos han sido definidos como microorganismos vivos que ejercen un efecto benéfico para el tracto intestinal del hospedero, manteniendo y reforzando los mecanismos de defensa ante patógenos sin perturbar las funciones fisiológicas y bioquímicas normales (Fuller, 1989).

Debido a esto, se planteó el presente estudio para evaluar el efecto de la suplementación de probióticos a marranas antes del parto y durante la lactación sobre la ganancia de peso de las marranas, el incremento en el consumo de alimento durante la lactación, el aumento de peso de los lechones al nacimiento y destete, y la disminución de la mortalidad y morbilidad debida a problemas entéricos.



MATERIALES Y MÉTODOS

El estudio se realizó en una granja porcina tecnificada ubicada en el valle del río Lurín, Lima, en el verano, durante 9 semanas. Se tuvo una temperatura ambiental máxima de 30.2° C y mínima de 21.8° C .

Se utilizaron 50 marranas de 3 a 5 partos en el último tercio de gestación, las cuales fueron divididas al azar en dos grupos de 25 animales cada uno: **Probiótico y Testigo**. Ambos grupos permanecieron en el galpón de gestación hasta una semana antes de la fecha de parto donde pasaron a la sala de maternidad.

La alimentación de las marranas durante la última fase de la gestación fue de la siguiente manera:

- ♦ **Grupo probiótico:** Ración de marranas gestantes (MG) restringida (2-3 kg/día) dos veces al día por un período aproximado de 21 días. Se suplementó con los probióticos *Saccharomyces cerevisiae* (12×10^9 CFU/g de excipiente), *Bacillus subtilis* (15×10^{10} CFU/g) y *Bacillus coagulans* (15×10^{10} CFU/g).
- ♦ **Grupo testigo:** Ración similar al grupo anterior pero sin la adición de probióticos.

Luego del parto, las marranas y los lechones permanecieron en las salas de maternidad con la alimentación siguiente:

- ♦ **Grupo probiótico:** Alimentación ad libitum con ración de marranas lactantes (ML) sin antibiótico y suplementada con los probióticos *Saccharomyces cerevisiae* (12×10^9 CFU/g), *Bacillus subtilis* (15×10^{10} CFU/g) y *Bacillus coagulans* (15×10^{10} CFU/g) durante toda la etapa de lactación.
- Grupo testigo:** Ración similar al grupo anterior pero sin la adición de probióticos.
- ♦ La mezcla del producto se realizó en la granja al momento de la preparación del alimento, y se usó a razón de 2 kg por TN de alimento.

En la segunda etapa, las marranas comenzaron comiendo 1 kg/día y aumentaron de manera gradual hasta alcanzar los 7 kg/día.

El alimento sobrante fue pesado al final del día para tener un registro del consumo real.

El manejo de los lechones fue el utilizado rutinariamente en la granja. Los lechones fueron pesados al nacer y se hizo una segunda pesada dentro de las primeras 48 horas de vida para homogenizar el peso de los grupos, buscando que ambos lotes tuvieran un promedio similar en peso de camada y un mismo número de lechones. Se respetó el intercambio de lechones dentro del mismo grupo y los lechones excedentes fueron retirados y distribuidos con otras marranas que no estaban relacionadas con los tratamientos indicados. Los lechones fueron pesados al destete (20-21 días) por tercera y última vez.

Se empleó la prueba de ANOVA en el análisis de los datos de peso de los lechones al nacimiento, de la ganancia de peso de los lechones desde la homogenización hasta el destete y del consumo de alimento de las marranas durante la lactación. Los datos de mortalidad y morbilidad en lechones fueron evaluados con la prueba de Chi cuadrado. En el análisis de la variable peso de lechones al nacimiento se empleó un modelo de covarianza, ya que se detectó una pequeña pero significativa correlación entre tamaño de camada y peso de lechones al nacimiento.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Tamaño de camada y peso al nacimiento Se encontró diferencia estadística significativa ($p < 0.05$) a favor del grupo probiótico en el peso al nacimiento (Cuadro 1), tanto en el peso sin corregir como en el peso corregido por tamaño de camada. El peso tuvo que ser corregido al detectarse una correlación significativa entre el tamaño de la camada y el peso promedio de los lechones al nacimiento. En otro estudio utilizando un suplemento seco de levaduras (*Saccharomyces cerevisiae*) en marranas no se encontraron diferencias significativas en el peso de la camada al nacimiento (Jurgens et al., 1997).

La dieta de la cerda gestante tiene influencia directa sobre el desarrollo del feto.

En las marranas ocurre un fenómeno llamado anabolismo gestacional por el cual una cerda preñada saca más ventaja de los alimentos que una cerda vacía, consiguiendo ganar peso durante la gestación y guardar energía, proteína, vitaminas y minerales para la fase lactante, y de esa forma la pérdida de peso en la lactación será proporcional con el peso ganado durante la gestación (Salmon, 1962).

Cuadro 1. Tamaño de camada y peso al nacimiento de lechones provenientes de marranas con y sin suplementación de probióticos durante las tres semanas previas al parto							
Tratamientos	Lechones		Lechones por camada (n)	Peso de camada (Kg.)	Peso por lechón	Significancia	
	Total de nacidos	Nacidos vivos				Real	Corregida ¹
Probiótico	288	285	11.5	16.9	1.47	0.0246*	0.0436*
Testigo	299	292	12.0	16.2	1.35		

1 Por tamaño de camada * ($p < 0.05$)

Estas afirmaciones llevarían a suponer que la cerda debería ser sobrealimentada en la gestación para que pueda soportar mejor la lactación; sin embargo, hoy en día se sugiere usar raciones con más nutrientes (de lactación o parto) que aumentar la cantidad de ración durante el final de gestación. En el presente trabajo se suministró la misma ración de marranas gestantes a los dos grupos, lo cual indicaría que el probiótico influyó en un mejor peso de los lechones al nacimiento.

Consumo de alimento

Las marranas del grupo probiótico consumieron 4.25 kg de alimento por día durante la lactación, en tanto que las marranas del grupo testigo consumieron 4.45 kg/día, no habiendo diferencia estadística significativa ($p>0.05$) entre grupos. Estos resultados son similares a los obtenidos por Pichilingue (1994) quien concluyó que la administración de cultivos de levaduras (*Saccharomyces cerevisiae*) 30 días antes del parto y durante la lactación no incrementó el consumo de alimento durante la lactación.

La temperatura ambiental en la sala de maternidad estuvo entre los 21 y 31 ° C, valores superiores a los recomendados. La temperatura ideal para las cerdas es de 18 a 25° C y es, sin duda, uno de los factores más importantes que causa la reducción en el consumo de ración. La marrana nota los cambios termales a través de los receptores nerviosos localizados en la piel y en el cerebro.

Cuando éstos son activados, estimulan a la hipófisis que secreta ACTH, la cual estimula las glándulas suprarrenales para la liberación de adrenalina y noradrenalina. Estas sustancias son responsables por las alteraciones físicas y metabólicas indispensables para mantener la temperatura corporal constante. En un momento de estrés calórico, hay una elevación de adrenalina y una disminución de noradrenalina causando un aumento del flujo de sangre en la piel y reducción del flujo sanguíneo en los órganos internos. Este flujo reducido de sangre visceral perjudica la digestión de los alimentos y la generación de energía para los procesos productivos como ganancia de peso y producción leche (Black et al.,1993).

Ganancia de peso de los lechones

Los lechones del grupo probiótico tuvieron una ganancia de peso desde la homogenización hasta el destete de 3.43 kg y los del grupo testigo de 3.80 kg, no habiendo diferencia significativa entre grupos ($p>0.05$).

La literatura señala resultados contradictorios sobre la ganancia de peso con el uso de probióticos (Jurgens et al., 1997; Pichilingue, 1994). Sin embargo, en esos estudios, la administración y composición de los probióticos (*Saccharomyces cerevisiae* y bacterias ácido lácticas) fueron diferentes a las usadas en este trabajo.

Mortalidad en lechones

En el grupo testigo murieron 10 lechones (3.6%) y en el grupo probiótico murieron 7 (2.5%). De allí, el número de lechones muerto por diarreas fue de 3 y 1, y por desnutrición fue de 5 y 1 en los grupos testigo y probiótico, respectivamente, no habiendo diferencia estadística entre grupos ($p>0.05$).

Al analizar en conjunto los desórdenes gastrointestinales (desnutrición y problemas diarreicos) se tuvo que el grupo testigo tuvo 8 lechones afectados, a diferencia del grupo probiótico donde ocurrió en 2 lechones, siendo estos valores casi significativos ($p= 0.054$).

Pichilingue (1994) encontró diferencias significativas en la ocurrencia de muertes debidas a desórdenes gastroentéricos y diarreas entre el grupo testigo y el de probióticos, pero hay que considerar que en ese trabajo se suplementó el probiótico de manera directa a los lechones.

La disminución de la mortalidad, la incidencia de diarreas y la presencia de *E. coli* en las heces ha sido observada en cerdos en crecimiento alimentados con dietas que contenían *Bacillus sp.* (Bonomi, 1992; Succi et al., 1995; Adami et al., 1997).

Morbilidad en lechones

Los casos de morbilidad en lechones incluyeron aquellos que presentaron algún problema digestivo y alcanzaron el destete. En el grupo probiótico se registró la ocurrencia de 3 casos de diarrea y en el grupo testigo de 16 casos ($p<0.05$).

El manejo sanitario de la granja afectó estos resultados. Las salas de maternidad eran higienizadas pero no eran sometidas a un adecuado descanso postdestete. Además, sólo se aplicaba antibiótico parenteral a los animales que enfermaban, pero no a la camada entera o a la totalidad de la sala, práctica que es muy común en algunas granjas porcinas del medio.

LITERATURA CITADA

1. Adami, A.; A. Sandrucci; V. Cavazzoni. 1997. Piglets fed from birth with the probiotica *Bacillus coagulans* as additive. Zootechnical and microbiological aspects. *Ann. Microbiol. Enzimol.* 47: 139-149.
2. Black, J.L.; B.P. Mullan; M.L. Lorsch; L.R. Giles. 1993. Lactation in the sow during heat stress. *Livest. Prod. Sci.* 35: 153-157.
3. Bonomi, A. 1992. Probiotics in pig breeding. Results from the use of *Bacillus subtilis* and *Bacillus licheniformis*. Experimental contribution. *Riv. Soc. Ital. Sci. Aliment.* 21: 481-499.
4. Camacho, C. 1999. Enfermedades entéricas en los cerdos. *Mundo Avícola y Porcino* 31: 39-42.
5. Close, W.H. 2000. Producing pigs without antibiotic growth promoters. *Advances in Pork Production* 11: 47- 56.
6. Conway, P.L. 1994. Proc. VI International Symposium on Digestive Physiology in Pigs. p 231-240. EAAP Publication. Ban Doberan, Germany .

7. Fuller, R. 1989. Probiotics in man and animals. *J. Appl. Bacteriol.* 66: 365-378.
8. Jensen, B.B. 1998. Gut environment of pigs. *J. Anim. Feed Sci.* 7: 45-64.
9. Jurgens, M.H.; R.A. Rikabi; D.R. Zimmerman. 1997. The effect of dietary dry yeast supplement on performance of sows during gestation-lactation and their pigs. *J. Anim. Sci.* 75: 593-597.
10. Mathew, A.G.; G.W. Upchurch; S.E. Chattin. 1998. Incidence of antibiotic resistance in fecal *Escherichia coli* isolated from commercial swine farms. *J. Anim. Sci.* 76: 429-434.
11. Pichilingue, N. 1994. Uso de probióticos en la marrana y su camada durante el periodo pre parto, lactación y post destete. Tesis de Bachiller. Univ. Nacional Agraria La Molina. Lima, Perú. 90 p.
12. Radecki, S.V.; M.T. Yokoyama. 1991. Swine nutrition. p 439-447. E.R. Miller; D.E. Ullrey; A.J. Lewis (eds). Butterworth Heinemann. Boston, USA.
13. Sala, C.G. 1992. Antibacteriales de uso terapéutico: usos, mal uso y abuso. *Rev. Cien. Vet.* 8: 151-155.
14. Salmon, R. 1962. Nutrition of the sow during pregnancy. En: *Nutrition of pigs and poultry.* p 207-223. J.T. Morgan; D. Lewis (eds). Butterworths. London, UK .
15. Succi, G.; A. Sandrucci; A. Tamburini; A. Adami; V. Cavazzoni. 1995. Effects of using a new strain of *Bacillus coagulans* as a probiotic on the performance of piglets. *Riv. Suinicol.* 36: 59-63.

[Volver a: Aditivos y promotores del crecimiento](#)