

CORONA® Hoof Formula

Suplemento Completo y de Alta Potencia para Cascos.
Con Biotina, MSM, Metionina, Zinc, Probióticos...



FICHA TÉCNICA

Ingredientes activos (por dosis de 30 g):

Biotina (vitamina B7)	20 mg
Metilsulfonilmetano (MSM)	2.500 mg
Azufre	1.485 mg
Calcio	42 mg
Cobre	58 mg
Fósforo	7,2 mg
Magnesio	10,2 mg
Zinc	290 mg
Ácido Aspártico	57 mg
Ácido Glutámico	105 mg
Alanina	45 mg
Arginina	57 mg
Cistina	9 mg
Fenilalanina	24 mg
Glicina	450 mg
Histidina	27 mg
Isoleucina	54 mg
Leucina	84 mg
Lisina	60 mg
Metionina	3.015 mg



Prolina	60 mg
Serina	27 mg
Tirosina	15 mg
Treonina	51 mg
Triptófano	18 mg
Valina	84 mg
<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	3 x 10 ¹⁰ UFC

Composición: Pulpa de garrofa tostada y micronizada, cloruro de sodio, metil-sulfonil-metano (MSM).

Aditivos (por kg): Vitaminas – 3a880 Biotina 667 mg. Oligoelementos – E4 Quelato de cobre de hidrato de glicina (Cu) 1.935 mg; E6 Quelato de zinc de hidrato de glicina (Zn) 9.666 mg. Aminoácidos – 3c301 DL-Metionina 100 g. Estabilizadores de la flora intestinal – 4b1710 *Saccharomyces cerevisiae* MUCL39885, 1x10¹² UFC. Antioxidantes – E321 Butihidroxitolueno BHT 25 mg; E 324 Etoxiquina 25 mg.

Componentes analíticos: Proteína bruta 11,5%; aceites y grasas brutas 0,2%; fibras brutas 4,65%; ceniza bruta 21%; sodio 6,3%.

Mecanismo de acción:

- La Biotina es una vitamina hidrosoluble del grupo de las vitaminas B. Todos los organismos necesitan biotina, aunque no todos la sintetizan –entre ellos los mamíferos– por lo que es necesaria su ingesta diaria. La Biotina juega un papel fundamental sobre la reproducción celular (renovación de tejidos), el metabolismo de los carbohidratos, lípidos y aminoácidos, e interviene en la síntesis de diversas proteínas como la queratina, la principal proteína estructural de la epidermis, presente en la piel, el pelo y los cascos. La suplementación con biotina a largo plazo mejora la calidad y, en algunos casos, también la velocidad de crecimiento del casco. Hay muchos suplementos de biotina; para que un producto sea eficaz es muy importante que la biotina se encuentre en una concentración óptima (20 mg/dosis) y que vaya asociada a otros nutrientes críticos para el casco como zinc, cobre, metionina, cistina, lisina, etc.
- A menudo los suplementos para cascos contienen metionina, sin embargo éste es sólo uno de los aminoácidos que forman parte de la proteína del casco, y deficiencias de cualquier aminoácido esencial puede ser tan perjudicial como una deficiencia de metionina. El casco contiene altos niveles de cistina, arginina, leucina, lisina, prolina, serina, glicina y valina, y más bajos niveles de metionina, fenilalanina e histidina. Los aminoácidos azufrados (metionina y cistina) son clave para la producción de queratina.
- Microminerales como zinc y cobre son necesarios para la síntesis de queratina y colágeno, por lo que juegan un papel fundamental en el mantenimiento de piel, capa y cascos. En la fórmula de CORONA®

Usos recomendados

Formulado para prevenir y recuperar cascos resecos, frágiles, agrietados o lesionados y cuartos.

Promueve una pared del casco más gruesa y elástica que facilita el herrado, y evita las habituales pérdidas de herraduras.



Características

Estimula un óptimo crecimiento del casco promoviendo cascos fuertes, resistentes y saludables.

Completo: Biotina, MSM, Metionina, Cistina, Lisina, Zinc, Cobre, Calcio, Azufre, Probiótico...

Alta Potencia: altas concentraciones de ingredientes activos y en las proporciones ideales.

Zinc y Cobre quelados – Mejor absorción y biodisponibilidad.

MSM – Acción analgésica y antiinflamatoria sin efectos secundarios.

CORONA® Hoof Formula



Suplemento Completo y de Alta Potencia para Cascos.
Con Biotina, MSM, Metionina, Zinc, Probióticos...

FICHA TÉCNICA

zinc y cobre se presentan quelados para una mejor absorción y biodisponibilidad.

- Calcio, fósforo, azufre y magnesio también forman parte de la composición de CORONA®. El Calcio es importante para mantener la integridad de la pared del casco pues es esencial para unir la queratina. El ratio calcio:fósforo debe ser de 3:1 en potros y hasta 6:1 en caballos adultos.
- Metilsulfonilmetano (MSM) es un analgésico-antiinflamatorio de acción suave. Además MSM es muy rico en azufre, un mineral que interviene en la integridad de colágeno, cartílago, líquido articular, cascos y pelo. Se ha reportado también que el azufre orgánico inhibe la proliferación de tejido de la cicatriz y ralentiza los neurotransmisores, produciendo relajación muscular. Por su falta de efectos secundarios es ideal para uso prolongado.
- *Saccharomyces cerevisiae* es un probiótico que ayuda a mantener una flora equilibrada en el intestino, potenciando la salud general, el crecimiento, el sistema inmunitario, la digestión y aprovechamiento de la ración, la resistencia al estrés, etc.

Indicaciones: Estimula un óptimo crecimiento del casco promoviendo cascos fuertes, resistentes y saludables. Ayuda a prevenir y recuperar cascos resacos, frágiles, agrietados, lesionados, cuartos, etc. Promueve una pared del casco más gruesa y elástica que facilita el herrado, y evita las habituales pérdidas de herraduras.

Especies de destino: Équidos.

Modo de empleo: La medida incluida, hasta la marca, equivale a 30 gramos. Administrar directamente en el comedero o mezclado con la ración. Se recomienda remover el producto antes de su utilización.

- Recuperación de cascos dañados – Caballos adultos (peso medio 500 kg): 1 medida (30 g) al día. Potros y Ponis: 1/2 medida (15 g) al día. En cascos con problemas severos puede ser necesaria la administración de CORONA® durante hasta 6 meses consecutivos para una completa recuperación.
- Mantenimiento de cascos sanos: 1/2 medida (15 g) al día, hasta finalizar el envase, 1 vez al año.

Advertencias: Este producto no contiene ninguna sustancia prohibida en competición. Guardar el envase bien cerrado, en un lugar fresco, seco, protegido de la luz solar y fuera del alcance de los niños y los animales. Pienso complementario para caballos no destinados a consumo humano.

Presentación:

- 600 g (20-40 dosis; suministro para 20 días a la dosis estándar y 40 días a la de mantenimiento).
- 1,35 kg (45-90 dosis; suministro para 1,5 meses a la dosis estándar y 3 meses a la de mantenimiento).

Bibliografía:

- Buffa, E. A., S. S. van den Berg, F. J. M. Verstraete, and N. G. N. Swart. 1992. Effect of dietary biotin supplement on equine hoof horn growth rate and hardness. *Equine Vet. J.* 24:472-474.
- Butler, K. D., Jr., and H. F. Hintz. 1977. Effect of level of feed intake and gelatin supplementation on growth and quality of hoofs of ponies. *J. Anim. Sci.* 44:257-261.
- Coenen, M., and S. Spitzlei. 1997. The composition of equine hoof horn with regard to its quality (hardness) and nutrient supply of horses. *Proc. 15th Equine Nutr. Physiol. Symp.* p. 209-212.
- Comben, N., R. J. Clark, and D. J. B. Sutherland. 1984. Clinical observations on the response of equine hoof defects to dietary supplementation with biotin. *Vet. Rec.* 115:642-645.
- EFSA (European Food Safety Authority). 2006. Opinion of the Scientific Panel on Additives and Products or Substances used in Animal Feed on the safety and efficacy of the product BiosafSc 47, a preparation a *Saccharomyces cerevisiae*, as a feed additive for horses. *The EFSA Journal*, 384, 1-9
- EFSA (European Food Safety Authority). 2009. Safety and efficacy of Yea-Sacc1026® (*Saccharomyces cerevisiae*) as feed additive for horses. *The EFSA Journal*, 991, 1-14
- Ekfalck, A., L. E. Appelgren, B. Funkquist, B. Jones, and N. Obel. 1990. Distribution of labeled cysteine and methionine in the matrix of the stratum medium of the wall and in the lamellar layer of the equine hoof. *J. Vet Med. Series A* 37:481-491.

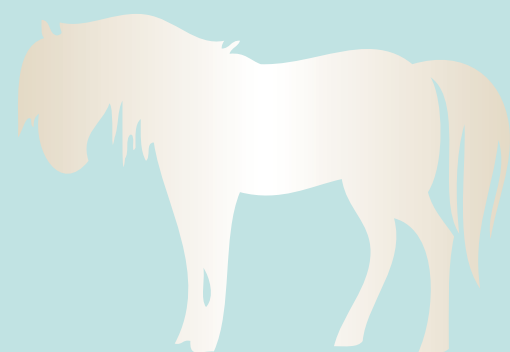
Contiene un probiótico que equilibra la flora intestinal reforzando la salud general, inmunidad y resistencia a enfermedades, y mejora la digestibilidad y el aprovechamiento de los alimentos.

Alta palatabilidad: Fácil de administrar.

No contiene sustancias dopantes.

Económico: Bajo coste/día.

Desarrollado y fabricado en España.



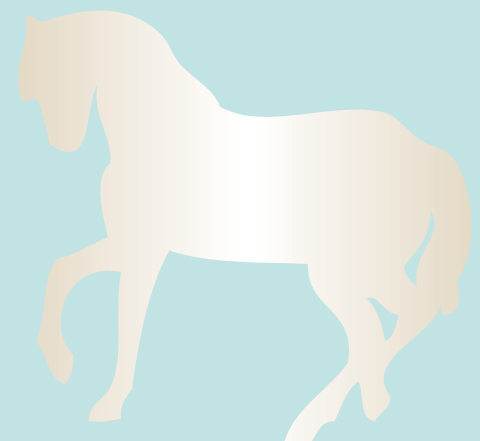
VetNova

CORONA® Hoof Formula

Suplemento Completo y de Alta Potencia para Cascos.
Con Biotina, MSM, Metionina, Zinc, Probióticos...



- Flamm G., W. Glinsmann, D. Kritchevsky, L. Prosky, and M. Roberfroid. 2001. Inulin and oligofructose as dietary fiber: A review of the evidence. *Critical Rev. Food Science and Nutrition*. 41:353-362.
- Geyer, H., and J. Schulze. 1994. The long-term influence of biotin supplementation on hoof horn quality in horses. *Schweiz. Arch. Tierheilkd.* 136:137-49.
- Goodspeed, J., J. P. Baker, H. J. Casada, and J. N. Walker. 1970. Effects of gelatin on hoof development in horses. *J. Anim. Sci.* 31:201 (abstr).
- Graham, P. M., E. A. Ott, J. H. Brendemuhl, and S. H. TenBroeck. 1994. The effect of supplemental lysine and threonine on growth and development of yearling horses. *J. Anim. Sci.* 72:380-6.
- Hihami, A. 1999. Occurrence of white line disease in performance horses fed low-zinc and low-copper diets. *J. Equine Sci.* 10:1-5.
- Harper, F. *Feeding Your Horse's Hooves*
- Hood, D. M., C. K. Swenson and A. B. Johnson. 2002 *Building the Equine Hoof*. Zinpro Corp. Eden Prairie, MN.10
- Jackson, S. 1996. *Nutrition & The Equine Foot: Some Things to Think About*. Bluegrass Laminitis Symposium. Lexington, KY.
- Josseck, H., W. Zenker, and H. Geyer. 1995. Hoof horn abnormalities in Lipizzaner horses and the effect of dietary biotin on macroscopic aspects of hoof horn quality. *Equine Vet. J.* 27:175-182.
- Kempson, S. A. 1993. *How Nutrition Plays a Key Role In Hoof Horn Growth and Structure*. American Farriers Journal. March/April.
- Kempson, S. A. 1996. *Why Dietary Excesses Are Bad for Hooves*. American Farriers Journal. November.
- Kempson, S. A. 1987. Scanning electron microscope observations of hoof horn from horses with brittle feet. *Vet. Rec.* 120:568.
- Lewis, L. D. 1995 In: *Equine Clinical Nutrition*. Williams and Wilkins, Philadelphia.
- Longland, A., and A. Cairns. 1998. Sugars in grass: An overview of sucrose and fructan accumulation in temperate grasses. In: *Proceedings of the Dodson and Horrell International Research Conference on Laminitis*. Stoneleigh, Warwickshire, England. pp 1-3.
- Mayland, H. F., G. E. Shewmaker, P. A. Harrison, and N. J. Chatterton. 2000. Nonstructural carbohydrates in tall fescue cultivars: Relationship to animal preference. *Agron. J.* 92:1203-1206.
- McMeniman, N. P. 2000. *Nutrition of grazing broodmares, their foals and young horses*. RIRDC publication 00/28. <http://www.rirdc.gov.au/reports/HOR/00-28.pdf>.
- Moore, J. M., D. Allen, and E. S. Clark. 1989. Pathophysiology of acute laminitis. In: *Vet. Clinics North Amer. Equine Practice* 5:67-72.
- Mungall, B. A., M. Kyaw-Tanner, and C. C. Pollitt. 2001. In vitro evidence for a bacterial pathogenesis of equine laminitis. *Vet. Microbiol.* 79:209-223.
- Niness, K. R. 1999. Inulin and oligofructose: What are they? *J. Nutr.* 129(7):1402S1406S, Suppl. S.
- National Research Council. 1989. *Nutrient Requirements of Horses*, 5th Rev. Ed. National Academy Press, Washington, DC.
- Ott, E. A., and E. L. Johnson. 2001. Effect of trace mineral proteinates on growth and skeletal development in yearling horses. *J. Equine Vet. Sci.* 21:287-292.
- Ott, E. A., and E. L. Johnson. 2002. Nutritional factors influencing hoof development in horses. In: *Proc. Bluegrass Laminitis Symposium*.
- Pollitt, C. C. 1996. Basement membrane pathology: A feature of acute laminitis. *Equine Vet. J.* 28:38-46.
- Pollitt, C. C. 1999. Equine laminitis: Current concepts of inner hoof wall anatomy, physiology and pathophysiology. In: *Large Animal Proc. of the 9th Ann. Amer. College of Vet. Surgeons Symp.*, pp. 175-180. San Francisco.
- Pollitt, C. C., and M. Daradka. 1998. Equine laminitis basement membrane pathology: Loss of type IV collagen, type VII collagen and laminin immunostaining. *The Equine Hoof. Equine Vet. J. Suppl.* 27:139-144.
- Pollitt, C. C., and Davies, C. L. 1998. Equine laminitis: Its development post alimentary carbohydrate overload coincides with increased sublamellar blood flow. *The Equine Hoof. Equine Vet. J. Suppl.* 26:125-132.
- Pollitt, C. C., M. A. Pass, and S. Pollitt. 1998. Batimastat (BB-94) inhibits matrix metalloproteinases of equine laminitis. *The Equine Hoof. Equine Vet. J. Suppl.* 26:119-124.
- Pollitt, C. C., and van Eps, A. W. 2002. Equine laminitis: A new induction model 36 *Nutrition and the Equine Foot based on alimentary overload with fructan*. In: *Proc. Austr. Equine Vet. Assoc. Bain-Fallon Memorial Lectures (Abstr.)*.
- Pollock, C. J., and A. J. Cairns. 1991. Fructan metabolism in grasses and cereals. *Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol.* 42:77-101.
- Reilly, J. D., D. F. Cottrell, R. J. Martin, and D. J. Cuddeford. 1998. Effect of supplementary dietary biotin on hoof growth and hoof growth rate in ponies: A controlled trial. *The Equine Hoof. Equine Vet. J. Suppl.* 26:51-57.



CORONA® Hoof Formula



Suplemento Completo y de Alta Potencia para Cascos.
Con Biotina, MSM, Metionina, Zinc, Probióticos...

FICHA TÉCNICA

- Richardson, G. L., and E. A. Ott. 1977. Influence of protein source and lysine intake on growth and composition of hoofs of yearling foals. In: 69th Ann.Meeting Amer. Soc. Anim. Sci. p. 105 (Abstr.).
- Samata, T., and M. Matsuda. 1988. Studies on the amino acid compositions of the equine body hair and the hoof. Jpn. J. Vet. Sci. 50:333-340.
- Siciliano, P. D., K. D. Cully, T. E. Engle, and C. W. Smith. 2001. Effect of trace mineral source (inorganic vs organic) on hoof wall growth rate, hardness, and tensile strength. In: Proc. 17th Equine Nutr. Physiol. Sym., p. 143-144.
- Swenson, C., L. Sward, J. Karlsson. 1996. Cryotherapy in sports medicine. Scan.J. Med. Sci. Sports 6:193-200.
- USDA. 2000. Lameness and Laminitis in US horses. National Animal Health Monitoring System. Fort Collins, CO. #N318.0400.
- Weiss, D. J., O. A. Evanson, J. MacLeay, and D. Brown. 1998. Transient alteration in intestinal permeability to technetium Tc99m diethylenetriaminopentaacetate during the prodromal stages of alimentary laminitis in horses. Am. J. Vet. Res. 59:1431-1433.
- Worster, A. A., E. M. Gaughan, J. J. Hoskinson, J. Sargeant, and J. H. Erb. 2000. Effects of external thermal manipulation on laminar temperature and perfusion scintigraphy of the equine digit. N. Z. Vet. J. 48:111-116.
- Zenker, W., H. Josseck, and H. Geyer. 1995. Histological and physical assessment of poor hoof horn quality in Lipizzaner horses and a therapeutic trial with biotin and a placebo. Equine Vet. J. 27:183-191.

Si le interesa alguno de los artículos listados por favor no dude en solicitarlos a través de los siguientes contactos: vetnova@vetnova.net, 918 440 273 o su Delegad@ Técnico-Comercial VetNova.



VetNova

Teléf.: +34 918 440 273 · vetnova@vetnova.net · www.vetnova.net

VN-PUB-0117ES-0317

