



Revista MVZ Córdoba

ISSN: 0122-0268

editormvzcordoba@gmail.com

Universidad de Córdoba

Colombia

León T, Milagro; Garrido G, Gerardo; Castañeda D, María; Rueda de A, Emma
Early feeding to modify digestive enzyme activity in broiler chickens
Revista MVZ Córdoba, vol. 19, núm. 3, septiembre-diciembre, 2014, pp. 4316-4327
Universidad de Córdoba
Montería, Colombia

Available in: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=69332509012>

- How to cite
- Complete issue
- More information about this article
- Journal's homepage in redalyc.org

redalyc.org

Scientific Information System
Network of Scientific Journals from Latin America, the Caribbean, Spain and Portugal
Non-profit academic project, developed under the open access initiative

Early feeding to modify digestive enzyme activity in broiler chickens

La alimentación temprana como modificador de la actividad de enzimas digestivas en pollos de engorde

Milagro León T, M.Sc, Gerardo Garrido G, M.Sc, María Castañeda D, TSU,
Emma Rueda de A,* Ph.D.

Central University of Venezuela, Faculty of Veterinary Science, Department of Biomedical Science, Nutritional Biochemistry Center, Enzymology and Toxicology Laboratory. Final Prolongation 19 de Abril Avenue, El Limón Lane, Maracay, Venezuela. *Correspondence: emmarueda@gmail.com.

Received: November 2013; Accepted: March 2014.

ABSTRACT

Objective. To evaluate the effect on digestive enzyme activity in broiler chickens by providing food in the first 48 hrs. after birth. **Materials and methods.** After incubating 300 fertile eggs from Hubbard breeding and immediately after hatching, the chicks were randomly assigned to treatments: fasting (from hatching to 48 hrs.); Hydrated Balanced Food (HBF) from birth to 48 hrs.; commercial hydrating supplement (CHS) from birth to 48 hrs. The diets were provided *ad libitum*. After 48 hrs. a commercial diet was fed. At birth and at 48 and 72 hrs. of age 30 chicks/treatment were sacrificed to determine the enzyme activity of maltase, sucrase, alkaline phosphatase, phytase, α -amylase, trypsin and lipase in samples of duodenal or pancreatic homogenate. **Results.** The supply of HBF or CHS during the first 48 hrs. of life increased the activity of maltase, sucrase and phytase in the first 3 days of life, with values between 1.2 and up to 4-fold compared to the control ($p < 0.05$). Chickens that fasted for the first 48 hrs. had higher activity of the pancreatic enzymes α -amylase, trypsin, and lipase at 72 hrs. of life ($p < 0.05$). **Conclusions.** The food supply in the first 48 hrs. after hatching increases the duodenal enzyme activity in the intestinal brush border during the first 3 days of age in broiler chickens.

Key words: Feeding, diet, enzymes, broiler chickens (Source: Agrovoc).

RESUMEN

Objetivo. Evaluar el efecto sobre la actividad de enzimas digestivas en pollos de engorde al suministrar alimento en las primeras 48 h de nacidos. **Materiales y métodos.** Después de incubar 300 huevos fértiles provenientes de reproductoras Hubbard e inmediatamente después de la eclosión, los pollos fueron asignados al azar a los tratamientos: ayuno (desde la eclosión hasta 48 h); alimento balanceado hidratado (ABH) desde el nacimiento hasta las 48 h; suplemento hidratante comercial (SHC) desde el nacimiento hasta las 48 h. Las dietas fueron suministradas *ad libitum*. A partir de las 48 h se suministró una dieta comercial. Al nacer y a las 48 y 72 h de nacidos, fueron sacrificados 30 pollos/tratamiento para las determinaciones de las actividades de las enzimas maltasa, sacarasa, fosfatasa alcalina, fitasa, α -amilasa, tripsina y lipasa en muestras de homogenado duodenal o pancreático. **Resultados.** El suministro de ABH o SHC durante las primeras 48 h de vida aumentó la actividad de

maltasa, sacarasa y fitasa en los primeros 3 días de edad, con valores entre 1.2 y hasta 4 veces en comparación con el control ($p < 0.05$). Los pollos en ayuno durante las primeras 48 h presentaron mayor actividad de las enzimas pancreáticas α -amilasa, tripsina y lipasa a las 72 h de vida ($p < 0.05$). **Conclusiones.** El suministro de alimentos en las primeras 48 h después de la eclosión aumenta la actividad de las enzimas duodenales del borde en cepillo intestinal durante los primeros 3 días de edad en pollos de engorde.

Palabras clave: Alimentación, dieta, enzimas, pollo de engorde (*Fuente: Agrovoc*).

INTRODUCTION

In current poultry production, physical separation between the hatchery and farms can cause newborn chickens to spend a variable period of time without food, and usually between 36 to 48 hrs. pass after birth before birds have access to feed, reducing the weight of the birds during this time (1). Delayed feed consumption can reduce the rate of growth and cause weight loss (2).

By contrast, immediate access to food and water after hatching may promote development of the digestive tract, increase body weight (3,4) and reduce mortality in the first 3 days of life (5).

With early feeding, nutrients necessary for infants are supplied during the first 48-72 hrs. It has been reported that this can reduce dehydration and promote rapid reabsorption of the yolk sac (6), the development of the liver, pancreas and intestine (7), increase the bird's immediate development post-hatch, improve young chickens' resistance against exposure to low temperatures (8) and promote further development of the immune system (9).

When studying the effect of feeding immediately after hatching on activation of the genetic program that regulates hepatic lipogenesis, it was found that during the first week after hatch regulating key lipogenic genes was significant, including ATP citrate lyase enzymes, malic enzyme, fatty acid synthase, acetyl-CoA carboxylase, alpha stearyl-CoA desaturase-1, etc. (10). Food restriction during the first 48 hrs. post-hatching caused a significant decrease in weight gain, plasma glucose and the regulation of lipogenic genes, which reverts to the beginning of feeding (10). There are no previous reports about how digestive enzyme activity can be affected, mainly those that are an integral part of the intestinal brush border, such as disaccharidases, phosphatases and phytase.

It is of practical interest to study nutritional requirements and effects of early feeding in birds at an early age, or in the period of time

INTRODUCCIÓN

En la producción avícola actual, la separación física entre la planta incubadora y las granjas puede ocasionar que los pollos recién nacidos pasen un período variable de tiempo sin agua ni alimento y, generalmente, transcurren entre 36 y 48 h después del nacimiento para que las aves tengan acceso al alimento, reduciéndose en este período el peso de las aves (1). Un retraso en el consumo de alimento puede reducir la tasa de crecimiento y provocar pérdidas de peso (2).

Por el contrario, el acceso inmediato al alimento y al agua después de la eclosión puede promover el desarrollo del tracto digestivo, aumentar el peso corporal (3,4) y disminuir la mortalidad en los primeros 3 días de edad (5).

Con la alimentación temprana se suministran nutrientes necesarios para los pollos recién nacidos durante las primeras 48 a 72 h. Se ha reportado que esta práctica puede reducir la deshidratación y promover la rápida reabsorción del saco vitelino (6), el desarrollo del hígado, páncreas e intestino (7), incrementar el desarrollo del ave inmediatamente después de la eclosión, mejorar la resistencia contra la exposición a las bajas temperaturas en pollos jóvenes (8) y promover un mayor desarrollo del sistema inmunitario (9).

Al estudiar el efecto de la alimentación, inmediatamente después de la eclosión sobre la activación del programa genético que regula la lipogénesis hepática, se encontró que durante la primera semana post eclosión fue significativa la regulación de los genes clave lipogénicos incluyendo los de las enzimas ATP citrato liasa, enzima málica, ácido graso sintasa, acetil-CoA carboxilasa, alfa estearil-CoA desaturasa-1, entre otros (10). La restricción de alimentos durante las primeras 48 h post-eclosión provocó una disminución significativa de la ganancia de peso, de la glucosa en plasma y de la regulación de los genes lipogénicos, que se revierte al iniciarse la alimentación (10). No existen reportes previos acerca de cómo puede afectarse la actividad de enzimas digestivas, principalmente las que forman parte integral del borde en cepillo intestinal, tales como las disacaridasas, fosfatasa y fitasa.

from hatching to their arrival at the farm, on the development of the gastrointestinal tract, as it can affect body development. Therefore, this research was conducted in order to evaluate the effect of providing two different supplements at an early age on the activity of pancreatic and duodenal digestive enzymes in broiler chickens.

MATERIALS AND METHODS

Incubation and hatching of fertile eggs.

A total of 300 fertile eggs from the Hubbard breeder line of hens, 33 weeks old, purchased from the Vipraca Farm, CA located in the state of Yaracuy, were incubated at 37.8°C in a Chick master hatchery with automatic dump from the Nutritional Biochemistry Center of the Faculty of Veterinary Science (FVS) at the Central University of Venezuela (CUV) located 67°36'36" east longitude, 10°16'20" north latitude and 443 meters above sea level, with an average temperature of 25.1°C and an average annual rainfall of 1063 mm.

At hatching, the chicks were removed from the hatcher, assigned to metal battery cages for their accommodation in the Department of Biochemistry's animal facility at the FVS-CUV, maintained in suitable conditions of hydration, ventilation and density, and immediately subjected to experimental treatments (100 birds / treatment). The food and water were provided *ad libitum* from hatching to 72 hours old.

Management of birds and feeding. The hydrated balanced feed was formulated in accordance with international recommendations (11). In Tables 1, 2 and 3, the composition and compositional analysis are shown (12) for the food and food supplements provided. All birds received water *ad libitum*. In order to take their measurements, at birth and at 48 and 72 hrs. of age, they were sacrificed by cervical dislocation, 30 chicks / treatment / interval to extract, at temperatures between 0 and 4°C, the duodenal segments and pancreas from which the homogenates were prepared to determine intestinal enzyme activity for maltase, sucrase, alkaline phosphatase and phytase. In duodenal homogenate samples, pancreatic enzyme activity was determined for α -amylase, trypsin and the activity of lipase was determined in samples of pancreatic homogenate. International ethical standards for animal research were respected, avoiding the provocation of pain or suffering.

Experimental design and treatment. Birds were assigned in a completely randomized design

Es de interés práctico el estudio de los requerimientos nutricionales y los efectos de alimentar las aves a temprana edad, o en el intervalo de tiempo que transcurre desde la eclosión hasta su llegada a la granja, sobre el desarrollo del tracto gastrointestinal, ya que puede repercutir en el desarrollo corporal, por lo cual se realizó la presente investigación con el objetivo evaluar el efecto de suministrar dos suplementos diferentes a temprana edad sobre la actividad de enzimas digestivas duodenales y pancreáticas en pollos de engorde.

MATERIALES Y MÉTODOS

Incubación y eclosión de los huevos fértiles.

Un total de 300 huevos fértiles, provenientes de gallinas reproductoras de la línea Hubbard de 33 semanas de edad, adquiridos de la Granja Vipraca, C.A. ubicada en el estado Yaracuy, fueron incubados a 37.8°C en una incubadora-nacedora, marca Chick master, con volteo automático del Centro de Bioquímica Nutricional de la Facultad de Ciencias Veterinarias (FCV) de la Universidad Central de Venezuela (UCV) ubicada a 67°36'36" longitud este, 10°16'20" latitud norte y 443 m.s.n.m, con una temperatura media de 25.1°C y una pluviosidad promedio anual de 1063 mm.

En la eclosión, los pollos fueron extraídos de la nacedora, asignados a jaulas metálicas de batería para su alojamiento en el bioterio de la Cátedra de Bioquímica de la FCV-UCV, mantenidos en adecuadas condiciones de hidratación, ventilación y densidad, y sometidos de inmediato a los tratamientos experimentales (100 aves/tratamiento). Los alimentos y el agua fueron suministrados *ad libitum* desde la eclosión hasta las 72 horas de edad.

Manejo de las aves y alimentación.

EL alimento balanceado hidratado fue formulado de acuerdo con las recomendaciones internacionales (11). En las tablas 1, 2 y 3 se presenta la composición y el análisis bromatológico (12) de los alimentos y suplementos suministrados. Todas las aves recibieron agua a voluntad. Para realizar las respectivas mediciones, al nacer y a las 48 y 72 h de nacidos, fueron sacrificados, por dislocación cervical, 30 pollos/tratamiento/intervalo, para extraer, a temperaturas entre 0 y 4°C, los segmentos duodenales y el páncreas a partir de los cuales se prepararon los homogenizados para las determinaciones de las actividades de las enzimas intestinales maltasa, sacarasa, fosfatasa alcalina y fitasa. En las muestras de homogenizado duodenal se determinó la actividad de las enzimas pancreáticas α -amilasa, tripsina y la actividad de la lipasa se determinó en muestras de homogenizado pancreático.

Table 1. Characteristics of hydrated balanced feed (HBF).

Ingredients	g/Kg
Cornmeal	543
Soybean meal	350
Soybean oil	60
Monocalcium phosphate	20
Calcium carbonate	15
Vitamin-mineral pre-mix ¹	6
Salt	3
DL-Methionine	2
L-Lysine. HCl	1
Composition ²	g/Kg
Crude protein	215.5
Ether extract	80.3
Crude fiber	33.1
Lysine	12.2
Calcium	10.2
Phosphorous	7.8
AME (Kcal/Kg)	3,100

¹Mineral-vitamin Pre-mix Content (mg/kg):

80 Iron, Zinc (ZnO) 40, Manganese 60, 0.8 Iodine, 8 Copper, 0.2 Selenium, 0.4 mg Cobalt, Vitamin A 4,500 IU, 1,000 IU Cholecalciferol, Vitamin E 25 IU, Menadione 1.5, 0.02 Vitamin B12, 3 Riboflavin, 5 pantothenic acid, 20 Niacin, 0.5 folic acid, 1.5 Thiamine, 0.5 Biotin, 2.5 Pyridoxine.

²Calculated values³Determined according to AOAC (8).**Table 2.** Characteristics of the commercial hydrating supplement (CHS).

Ingredients	g/Kg
Soy flour	400
Corn flour	150
Corn Syrup	180
Citric Acid	20
Water	250
Composition ¹	g/Kg
Crude protein	212
Ether extract	6
Crude fiber	27

¹Values determined according to AOAC (8).

to the following treatments:

T0: Fasting from hatching to 48 hrs.

T1: Hydrated balanced food (HBF) from hatching to 48 hrs. of life.

T3: Commercial Hydrating Supplement (CHS) from hatching to 48 hrs. of life.

Compositional analysis of food. The compositional analyzes were performed in a commercial laboratory, and included the determination of crude protein, crude fat and crude fiber, according to standardized methods (12).

Preparation of intestinal homogenates. Duodenal segments were extracted at temperatures between 0 and 4°C, cut longitudinally, laid on a glass plate and gently scraped with a glass slide to obtain the mucous that was homogenized at maximum speed for

Table 3. Compositional analysis of food mixtures.

Composition ¹ (g/Kg)	HBF ²	CHS ³
Crude Protein	264	212
Ether Extract	79	6
Crude Fiber	33	27

¹Values determined according to AOAC (8).²HBF= Hydrated balanced feed³CHS= Commercial hydrating supplement

Diseño experimental y tratamientos. Las aves fueron asignadas, en un diseño completamente al azar, a los siguientes tratamientos:

T0: Ayuno desde la eclosión hasta 48 h

T1: Alimento balanceado hidratado (ABH) desde la eclosión hasta las 48 h de vida.

T3: Suplemento hidratante comercial (SHC) desde la eclosión hasta las 48 h de vida.

Análisis bromatológico de los alimentos. Los análisis bromatológicos fueron realizados en un laboratorio comercial, e incluyeron la determinación de proteína cruda, extracto etéreo y fibra cruda, según los métodos estandarizados (12).

Preparación del homogeneizado intestinal.

Los segmentos duodenales fueron extraídos a temperaturas entre 0 y 4°C, cortados longitudinalmente, colocados sobre una placa de vidrio y raspados suavemente con una lámina portaobjeto para obtener la mucosa que fue homogeneizada a máxima velocidad durante 1 min en solución tampón con 2 mM de HEPES a pH 7.1 y almacenada en alícuotas a -20°C hasta el momento del análisis, en un lapso no mayor a 15 días.

Preparación del homogenizado pancreático.

Todo el procedimiento se realizó entre 0 y 4°C. Los páncreas fueron homogeneizados, a máxima velocidad, por 3 min en 4 g/ml de solución salina fisiológica, filtrados a través de un liencillo estéril y el extracto almacenado en alícuotas a -20°C hasta que fueron requeridos para las determinaciones enzimáticas, en un lapso de tiempo no mayor a 15 días.

Actividades enzimáticas. Los análisis enzimáticos se realizaron en el Laboratorio de Enzimología y Toxicología adscrito a la Cátedra de Bioquímica, FCV-UCV. Se analizaron réplicas de homogenizado compuestas, en todos los casos, por un pool proveniente de 3 pollos para un total de 10 determinaciones/tratamiento en cada intervalo de tiempo.

Maltasa (EC 3.2.1.20) y Sacarasa (EC 3.2.1.48).

La actividad específica de las disacaridasas maltasa y sacarasa fue determinada utilizando como sustrato una solución de maltosa o sacarosa 56 mM en maleato de sodio 100 mM a pH 6.0 y disuelto en NaOH al 15% (p/v) (13). La mezcla de reacción

1 min in buffer with 2 mM HEPES pH 7.1 and stored in aliquots at -20°C until analysis, within a period not exceeding 15 days.

Pancreatic homogenate preparation. The entire procedure was conducted between 0 and 4°C. The pancreas were homogenized at maximum speed for 3 min at 4 g/ml of physiological saline, filtered through a sterile cotton cloth and the extract was stored in aliquots at -20°C until they were required for enzymatic determinations, within a period no longer than 15 days.

Enzymatic activities. Enzyme analyzes were performed at the Enzymology and Toxicology Laboratory attached to the Department of Biochemistry, FVS-CUV. Homogenized composite replicas were analyzed in all cases, with a pool of 3 chicks for a total of 10 determinations / treatment in each time interval.

Maltase (EC 3.2.1.20) and Sucrase (EC 3.2.1.48). The specific activity of the disaccharidases maltase and sucrase was determined using 56 mM maltose or sucrose as substrate in 100 mM sodium maleate, pH 6.0 and dissolved in 15% NaOH (w / v) (13). The reaction mixture was incubated at 41°C, for 15 and 30 min for maltase and sucrase respectively, after which stopped by placing the tubes in boiling water for 20 sec. The amount of glucose released in the reaction was quantified using a GOD-PAP kit 900® Bioscience. The absorbance was measured in a spectrophotometer (Perkin Elmer, Lambda 11, California, USA) at a wavelength of 510 nm. The specific activity was expressed as nmoles of glucose released / min / mg protein (13).

Alkaline phosphatase (EC 3.1.3.1). The activity of this enzyme was determined using LABTEST® Kits. The alkaline phosphatase present in the sample hydrolyzes the substrate *thymolphthalein monophosphate*, releasing thymolphthalein and inorganic phosphate. 50 µl of substrate, 500 µl of buffer supplied by the manufacturer and 50 µl of the sample were incubated for 10 min at 41°C. The reaction was stopped with a solution containing 150 mM sodium carbonate and 100 mM sodium hydroxide. Absorbance was measured in a spectrophotometer at a wavelength of 590 nm and compared against a known concentration standard. The activity was expressed in (Units/L)/min/mg protein (13).

Phytase (EC 3.1.3.8). Determined at 41°C by incubating 40 µl of duodenal homogenate with 200 µl of 1 mM inositolhexaphosphoric sodium salt and 200 µl of 25 mM MgCl₂ and 50 mM MES

fue incubada, a 41°C, durante 15 y 30 min para maltasa y sacarasa respectivamente, luego de lo cual se detuvo colocando los tubos en agua en ebullición por 20 seg. La cantidad de glucosa liberada en la reacción fue cuantificada utilizando un kit Bioscience GOD-PAP 900®. La absorbancia se cuantificó en un espectrofotómetro (Perkin Elmer, Lambda 11, California, USA) a una longitud de onda de 510 nm. La actividad específica se expresó como nmoles de glucosa liberada/min/mg de proteína (13).

Fosfatasa alcalina (EC 3.1.3.1). La actividad de esta enzima fue determinada utilizando Kits LABTEST®. La fosfatasa alcalina presente en la muestra hidroliza al sustrato timolfaleína monofosfato, liberando timolfaleína y fosfato inorgánico. Se incubaron 50 µl de sustrato, 500 µl de tampón suministrado por el fabricante y 50 µl de la muestra durante 10 min a 41°C. La reacción de detuvo con una solución conteniendo carbonato de sodio 150 mM e hidróxido de sodio 100 mM. La absorbancia fue medida en el espectrofotómetro a una longitud de onda de 590 nm y comparada contra la de un patrón de concentración conocida. La actividad se expresó en (Unidades/L)/min/mg de proteína (13).

Fitasa (EC 3.1.3.8). Se determinó a 41°C incubando 40 µl del homogenado duodenal con 200 µl de la sal sódica de inositol hexafosfórico 1 mM y 200 µl del tampón conteniendo 25 mM de MgCl₂ y 50 mM de MES a pH 6.0. La reacción se detuvo agregando 3600 µl de una solución con 0.28% (p/v) de molibdato de amonio, SDS al 1.1% (p/v) y ácido ascórbico al 1.1% (p/v). La concentración de fosfato liberado fue determinada en el espectrofotómetro a una longitud de onda de 820 nm. Los valores de absorbancia se compararon con los de una curva estándar elaborada a partir de una solución 0.5 mM de KH₂PO₄ y fue expresada como nmoles de PO₄ hidrolizados/minuto/mg de proteína (13,14).

α-Amilasa (EC 3.2.1.1). El homogenado (50 µl) se incubó durante 15 min a 41°C en una mezcla de reacción conteniendo 100 µl de Tris-HCl 160 mM a pH 7.5 y 200 µl de almidón al 0.15% en ácido sórbico saturado. La reacción se detuvo agregando 100 µL de HCl al 0.5N luego de lo cual se añadió 2 ml de agua destilada y 100 µl de solución de yodo 0.01 N. La cantidad de almidón degradado por la amilasa se determinó por espectrofotometría midiendo la disminución de la coloración azul del complejo iónico almidón-yoduro a una longitud de onda de 620 nm (15). Los valores se compararon con los una curva estándar elaborada a partir de una solución de almidón al 0.15% (p/v). La actividad se expresó como µg de almidón degradado/min/mg de proteína (15).

buffer pH 6.0. The reaction was stopped by adding 3600 µl of a solution containing 0.28% (w/v) ammonium molybdate, 1.1% Sodium dodecyl sulfate (w/v), and 1.1% ascorbic acid (w/v). The concentration of phosphate released was determined in a spectrophotometer at a wavelength of 820 nm. Absorbance values were compared to a standard curve prepared from a 0.5 mM KH_2PO_4 solution and expressed as nmoles of PO_4 hydrolyzed/min/mg protein (13,14).

α -Amylase (EC 3.2.1.1). The homogenate (50 µl) was incubated for 15 min at 41°C in a reaction mixture containing 100 µl of 160 mM Tris-HCl pH 7.5 and 200 µl of 0.15% starch in saturated sorbic acid. The reaction was stopped by adding 100 µl of 0.5N HCl after which 2 µl of distilled water was added along with 100 µl of 0.01N iodine solution. The amount of starch degraded by amylase was determined spectrophotometrically by measuring the decrease of blue color of the starch-iodine complex ion at a wavelength of 620 nm (15). The values were compared to a standard curve prepared from a 0.15% starch solution (w/v). The activity was expressed as µg of starch degraded/min/mg protein (15).

Trypsin (EC 3.4.21.4). Pancreatic homogenate was incubated for 15 min at 41°C with 200 µl of 1% (w/v) casein as substrate in 0.1 M sodium phosphate pH 7.4. The reaction was stopped by adding 1 µl of 5% (w/v) trichloroacetic acid and the mixture was filtered on 42 Whatman paper. 250 µl of the filtrate reacted with 1250 µl of 0.2 M Na_2CO_3 and 250 µl Folin-Ciocalteu reagent diluted 1:5 in distilled water (16). After incubation for 20 min at 41°C absorbance was measured at a wavelength of 625 nm. The activity was expressed as Units of Proteolytic Activity (UPA) defined as the amount (mEq) of amino acid tyrosine released as a result of proteolysis of the substrate in the experiment conditions (15).

Lipase (EC 3.1.1.3). The activity of this enzyme was determined in pancreatic homogenate, determining the volume of 0.05M NaOH required to neutralize the fatty acids released during 3 hrs. of incubation, with gentle stirring, at 37°C with 3 ml of olive oil used as substrate. The activity was expressed as µl of NaOH/mg protein (16).

Protein Analysis. Protein content was determined by reacting the samples with a filtered solution on 40 Whatman paper containing 1% Coomassie Brilliant Blue G250 in ethanol, diluted 1:2 in 8.9% orthophosphoric acid (13) using the corresponding buffer as a

Tripsina (EC 3.4.21.4). El homogenizado de páncreas fue incubado durante 15 min a 41°C con 200 µl del sustrato caseína al 1% (p/v) en fosfato de sodio 0.1 M a pH 7.4. La reacción se detuvo con la adición de 1 ml de ácido tricloroacético al 5% (p/v) y la mezcla filtrada en papel Whatman 42. Se hicieron reaccionar 250 µl del filtrado con 1250 µl de Na_2CO_3 0.2 M y 250 µl del reactivo de Folin-Ciocalteu diluido 1:5 en agua destilada (16). Después de una incubación durante 20 min a 41°C se midió la absorbancia a una longitud de onda de 625 nm. La actividad se expresó como Unidades de Actividad Proteolítica (UAP) definidas como la cantidad (mEq) del aminoácido tirosina liberado como producto de la proteólisis del sustrato en las condiciones del ensayo (15).

Lipasa (EC 3.1.1.3). La actividad de esta enzima se determinó en homogenizado de páncreas, determinando el volumen de NaOH 0.05 M requerido para neutralizar los ácidos grasos liberados durante 3 h de incubación, con agitación moderada, a 37°C con 3 ml de aceite de oliva utilizado como sustrato. La actividad se expresó como µl de NaOH/mg de proteína (16).

Análisis de proteína. El contenido de proteína se determinó haciendo reaccionar las muestras con una solución filtrada en papel Whatman 40 conteniendo azul comassie brillante-G250 al 1% en etanol, diluida 1:2 en ácido ortofosfórico al 8.9% (13) utilizando el tampón correspondiente como blanco y Albúmina Sérica Bovina (BSA) como estándar.

Análisis estadístico. Los resultados fueron expresados como el promedio $\pm$ la desviación estándar, y analizados estadísticamente a través del Análisis de Kruskal-Wallis y la prueba de rangos promedios a un nivel de significancia $p \leq 0.05$ (17).

RESULTADOS

Maltasa (EC 3.2.1.20). Inmediatamente después de la eclosión, la actividad específica de la enzima maltasa, determinada en homogenizado de segmentos duodenales, fue de 39 ± 1 nmoles de glucosa/min/mg de proteína. Tanto a las 48 como a las 72 h de nacidos, la actividad fue mayor ($p \leq 0.05$) en los animales que recibieron SHC desde el nacimiento hasta las 48 h post-eclosión (T2) en comparación con el control, que se mantuvo en ayuno durante 48 h (Figura 1). Las aves que recibieron ABH presentaron mayor actividad de esta enzima a las 48 h de nacidos ($p \leq 0.05$).

Sacarasa (EC 3.2.1.48). En el momento de la eclosión, la actividad específica de la enzima sacarasa, determinada en homogenizado de segmentos duodenales, fue de 1.2 ± 0.1 nmoles

blank and Bovine Serum Albumin (BSA) as a standard.

Statistical analysis. The results were expressed as the mean $\pm$ standard deviation and statistically analyzed through a Kruskal-Wallis analysis and the average range tests at a significant level of $p \leq 0.05$ (17).

RESULTS

Maltase (EC 3.2.1.20). Immediately after hatching, the specific activity of maltase enzyme determined in homogenate of duodenal segments was 39 ± 1 nmoles of glucose/min/mg protein. At both 48 and 72 hours old, the activity was higher ($p \leq 0.05$) in animals receiving CHS from birth until 48 hrs. post-hatching (T2) in comparison with the control, which was kept in fasting for 48 hrs. (Figure 1). Birds receiving HBF showed higher activity of this enzyme at 48 hrs. old ($p \leq 0.05$).

Sucrase (EC 3.2.1.48). Upon hatching, the specific activity of sucrase, determined in the homogenate of duodenal segments was 1.2 ± 0.1 nmoles glucose/min/mg protein, about 32 times lower than the maltase activity after hatching. In the first 48 hrs. after hatching there were no significant differences between treatments. However, at 72 hrs. there were significant differences in favor of T1 and T2 (Figure 1). Therefore, supplying HBF and CHS in the first 48 hrs. of life improved sucrase activity in birds that were 72 hrs. old ($p \leq 0.05$), leading to increased activity about 3-fold compared to the control.

Alkaline phosphatase (EC 3.1.3.1). Immediately after hatching, the specific activity of the alkaline phosphatase enzyme, determined in homogenate of duodenal segments was 53 ± 12 (U/L)/min/mg protein. At 48 hrs. of life, animals that consumed CHS (T2) had 1.2 times higher activity, with significant differences ($p < 0.05$) compared to the control group (T0) (Figure 1). However, in birds that fasted for 48 hrs. after hatching (T0) activity significantly increased ($p \leq 0.05$) on the third day, 24 hrs. after receiving food.

Phytase (EC 3.1.3.8). Immediately after hatching, the specific activity of the phytase enzyme, determined in homogenate of duodenal segments was 5.1 ± 0.2 nmoles of PO_4 /min/mg protein. The trend, as in the case of alkaline phosphatase, is increasing in the first 72 hours post-hatching. Early feeding of both CHS and HBF promoted greater phytase activity in the first 72 hours of life ($p \leq 0.05$), with increases of up to 3.2 fold compared to the control (Figure 1).

de glucosa/min/mg de proteína, cerca de 32 veces más baja que la actividad de la maltasa después de la eclosión. En las primeras 48 h después de la eclosión no se encontraron diferencias significativas entre los tratamientos. No obstante, a las 72 h se presentaron diferencias significativas a favor de T1 y T2 (Figura 1). Por tanto, el suministro de ABH y SHC en las primeras 48 h de vida mejoró la actividad de la sacarasa a las 72 h de edad de las aves ($p \leq 0.05$), provocando un incremento de la actividad de cerca de 3 veces en comparación con el control.

Fosfatasa Alcalina (EC 3.1.3.1). Inmediatamente después de la eclosión, la actividad específica de la enzima fosfatasa alcalina, determinada en homogenado de segmentos duodenales, fue de 53 ± 12 (U/L)/min/mg de proteína. A las 48 h de vida, los animales que consumieron el SHC (T2) presentaron una actividad 1.2 veces más alta, con diferencias significativas ($p < 0.05$) en comparación con el grupo control (T0) (Figura 1). No obstante, en las aves mantenidas en ayuno durante 48 h después de la eclosión (T0) se presentó una actividad significativamente mayor ($p \leq 0.05$) en el tercer día de edad, 24 h después de recibir el alimento.

Fitasa (EC 3.1.3.8). Inmediatamente después de la eclosión, la actividad específica de la enzima fitasa, determinada en homogenado de segmentos duodenales, fue de 5.1 ± 0.2 nmoles de PO_4 /min/mg de proteína. La tendencia, al igual que en el caso de la fosfatasa alcalina, es a aumentar en las primeras 72 h post-eclosión. El suministro de alimentación temprana, tanto del ABH como del SHC promovió una mayor actividad fitásica en las primeras 72 h de nacidos ($p \leq 0.05$), con incrementos de hasta 3.2 veces en comparación con el control (Figura 1).

En términos generales, en los animales del grupo control que se mantuvieron en ayuno durante 48 h, se evidenció, como efecto de suministrar alimentación después del período de ayuno, un aumento en la actividad de las enzimas integrales del borde en cepillo intestinal, en este caso en el segmento duodenal, maltasa, sacarasa, fosfatasa alcalina y fitasa, a las 72 h después de la eclosión. Asimismo, en las aves que recibieron algún tipo de alimento o suplemento (ABH o SHC) durante las primeras 48 h de edad, se observó una marcada tendencia al incremento de la actividad de estas enzimas digestivas.

α -Amilasa (EC 3.2.1.1). Inmediatamente después de la eclosión, la actividad específica de la enzima α -amilasa, determinada en homogenizado de páncreas, fue de 94 ± 7 μ g de almidón degradado/min/mg de proteína. La tendencia fue a presentarse un valor mayor en las 48 h y a disminuir a las 72 h.

Overall, in animals in the control group that fasted for 48 hrs. there was an effect of providing food after the fasting period, which caused an increase in the activity of integral enzymes in the intestinal brush border. In this case, in the duodenal segment, maltase, sucrase, alkaline phosphatase and phytase, at 72 hrs. after hatching. Similarly, in birds given some food or supplement (HBF or CHS) during the first 48 hrs. of life, a marked increasing tendency in the activity of these digestive enzymes was observed.

α -Amylase (EC 3.2.1.1). Immediately after hatching, the specific activity of the α -amylase enzyme, determined in pancreatic homogenate, was $94 \pm 7 \mu\text{g}$ of degraded starch min/mg protein. The trend was to present a greater value at 48 hrs. and to diminish at 72 hrs.

At 48 hrs. old, chickens receiving all treatments showed significantly lower activity of this enzyme ($p \leq 0.05$) in comparison with control animals, with greater activity in T0 very close to 300% with respect to immediately lesser treatment [T2] (Figure 2).

A las 48 h de edad los pollos de todos los tratamientos presentaron una actividad de esta enzima significativamente menor ($p \leq 0.05$) en comparación con los animales del grupo control, siendo mayor la actividad en T0 muy cercana al 300% con respecto al tratamiento inmediatamente inferior [T2], (Figura 2).

Tripsina (EC 3.4.21.4). Inmediatamente después de la eclosión, la actividad específica de la enzima tripsina, determinada en homogenizado de páncreas, fue de $0.3 \pm 0.06 \text{ UAP/min/mg}$ de proteína y mostró una tendencia, en los animales del grupo control, al incremento en las primeras 72 h de vida.

El suministro de ABH o SHC no aumentó la actividad de esta enzima (Figura 2). En las primeras 48 h de edad, la actividad fue semejante tanto en los animales en ayuno como en aquellos que recibieron algún tipo de alimento o suplemento. A partir de las 48 h de edad, se observa un marcado incremento en la actividad de la tripsina únicamente en los animales que se habían mantenido en condiciones de ayuno (T0) y una disminución significativa ($p \leq 0.05$) en

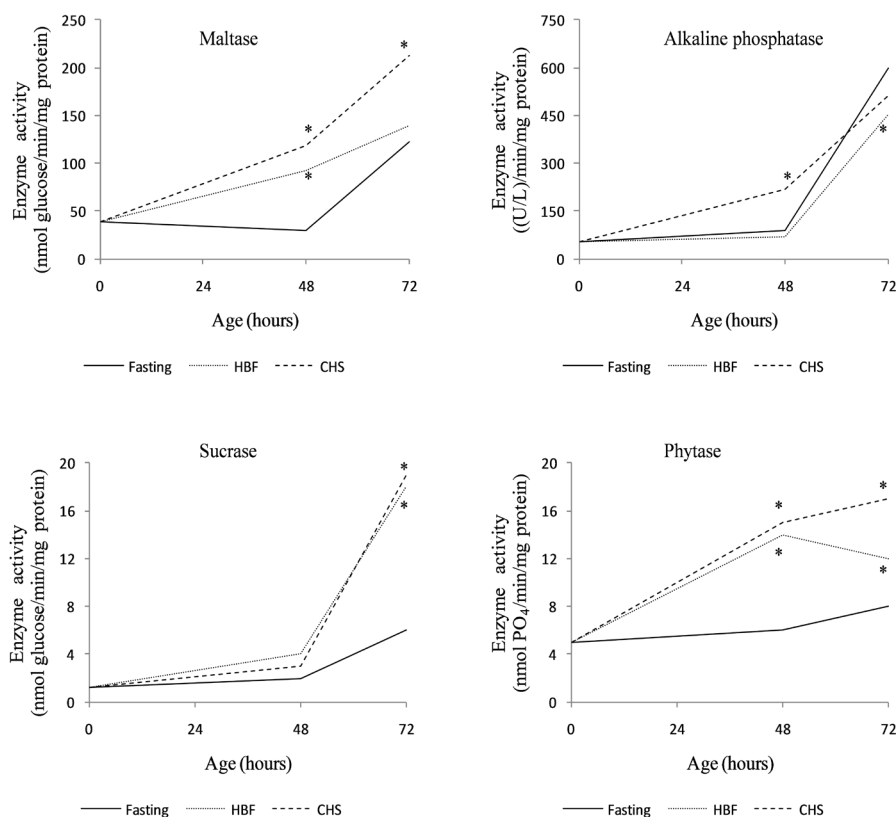


Figure 1. Specific activity of duodenal digestive enzymes in broiler chickens in fasting or early feeding. Fasting from hatching to 48 hrs. HBF = hydrated balanced feed supplied from hatching to 48 hrs. CHS=commercial hydrating supplement supplied from hatching to 48 hrs *($p < 0.05$).

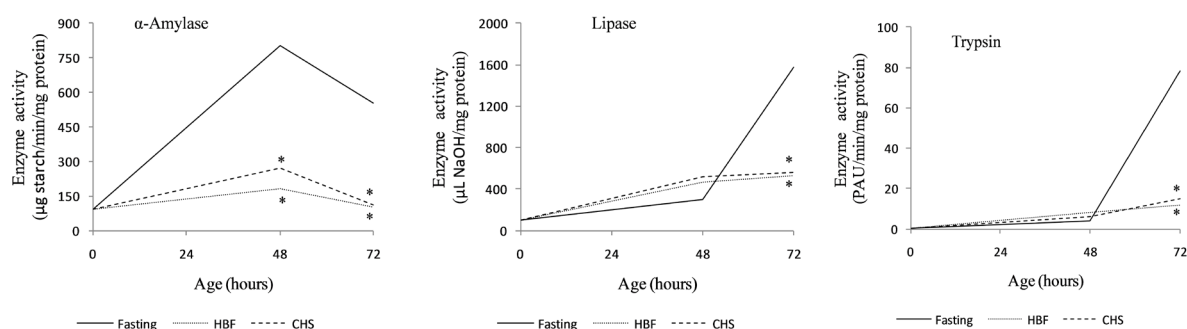


Figure 2. Specific activity of pancreatic digestive enzymes in broiler chickens in fasting or early feeding. Fasting from hatching to 48 hrs. HBF = hydrated balanced feed supplied from hatching to 48 hrs. CHS=commercial hydrating supplement supplied from hatching to 48 hrs. * ($p \leq 0.05$).

Trypsin (EC 3.4.21.4). Immediately after hatching, the specific activity of the trypsin enzyme, determined in pancreatic homogenate, was 0.3 ± 0.06 PAU/min/mg protein and showed an increasing trend in the control animals, in the first 72 hrs. of life.

Supplying CHS or HBF did not increase the activity of this enzyme (Figure 2). In the first 48 hrs. of life, activity was similar in both animals that fasted and those that received any food or supplements. After 48 hours of age, a marked increase in trypsin activity was observed only in animals that had been fasting (T0) and a significant reduction ($p \leq 0.05$) in activity is observed in groups that received HBF and CHS (T1 and T2).

Lipase (EC 3.1.1.3). Immediately after hatching, the specific activity of the lipase enzyme, determined in pancreatic homogenate, was 106 ± 17 μL of NaOH/mg protein. The general trend was increasing in the first 72 hrs.

On the second day of life, all treatments showed a tendency to increase this enzyme's activity in relation to birth, even in birds that were under total fasting conditions (T0). At 72 hrs. accelerated activity of this enzyme was observed in the group of animals that fasted for 48 hrs. (Figure 2).

DISCUSSION

The supply of both HBF and CHS provided from birth until 48 hrs. post-hatching caused an increase in the activity of the maltase enzyme. This effect could have a favorable impact, in terms of better digestive activity, increased glucose uptake from the diet, and at the same

la actividad en los grupos que recibieron ABH y SHC (T1 y T2).

Lipasa (EC 3.1.1.3). Inmediatamente después de la eclosión, la actividad específica de la enzima lipasa, determinada en homogenizado de páncreas, fue de 106 ± 17 μL de NaOH/mg de proteína. La tendencia general fue a incrementarse en las primeras 72 h.

Al segundo día de edad, todos los tratamientos presentaron una tendencia al incremento en la actividad de esta enzima, con relación a la actividad al nacimiento, aún en las aves que estuvieron bajo ayuno total (T0). A las 72 h, se observó un incremento acelerado en la actividad de esta enzima en el grupo de animales que estuvo bajo ayuno durante 48 h (Figura 2).

DISCUSIÓN

Tanto el suministro de ABH como el SHC suministrados desde el nacimiento hasta las 48 h post-eclosión provocaron un aumento en la actividad de la enzima maltasa. Este efecto pudiese repercutir favorablemente en una mejor actividad digestiva y mayor absorción de glucosa proveniente de la dieta, lo que al mismo tiempo permitiría mejorar el metabolismo energético del ave. La actividad específica de la maltasa presentó una tendencia marcada al incremento con la edad, en concordancia con lo reportado por otros autores (13).

La actividad de la sacarasa fue casi 32 veces más baja que la actividad de la maltasa después de la eclosión. En pollos de mayor edad se ha reportado que la actividad de la sacarasa suele ser alrededor de 13 a 16% menor que la de la maltasa (13). El suministro de ABH y SHC en las

time would improve the energy metabolism of the bird. The specific activity of maltase showed a marked increase with age, in agreement with trends reported by other authors (13).

Sucrase activity was almost 32 times lower than maltase activity after hatching. In older chickens, it has been reported that sucrase activity is usually about 13 to 16% lower than that of maltase (13). Providing HBF and CHS in the first 48 hrs. of life increased sucrase activity at 72 hrs. ($p \leq 0.05$). Like maltase, specific sucrase activity increased with the age of the animals over the time span of the study period and increased after food restriction; similar to findings reported by Pinheiro et al (18). It has been reported that digestive enzyme activity may be affected by characteristics of diet and availability of substrate (19), among other factors. The activity of the enzymes maltase, sucrase, alkaline phosphatase and phytase, all integral catalytic proteins of the intestinal brush border, determined in the duodenal segment, increased in the first 72 hrs. of life in groups that received some type of food or supplement immediately after hatching.

In assessing the effect of feed restriction between 7 and 14 days of life in broiler chickens, an increase was reported in maltase and sucrase activity immediately after the restriction period (18). This could be applied to partially explain the effect of the food supply at 48 hrs. on birds in the control group, by increasing the activity of duodenal enzymes.

As for pancreatic enzymes, some authors have reported that specific activity of digestive enzymes increases with age, peaking in the pancreas on the 8th day for amylase and lipase, on the 11th day for trypsin and on the 17th day for amylase (9). During the first 48 hrs. of life, trypsin activity was similar in all groups, including animals that were fasting, indicating that activity is not very dependent on the presence of substrate, in accordance with findings reported by other authors (20) who observed that trypsin activity was not affected after evaluating two different energy levels in the diet of broiler chickens during the first week of life. The results obtained in the present study may be related to previous studies which have shown that when you start feeding chickens 36 hrs. after hatching there is a significant decrease in body weight in the first three days of life (11) as well as growth retardation and reduced meat production (6), which may result from decreased digestive enzyme activity in the intestinal brush border.

In conclusion, providing HBF or CHS to chickens during the first 48 hours of life increased specific

primeras 48 h de vida aumentó la actividad de la sacarasa a las 72 h ($p \leq 0.05$). Al igual que la maltasa, la actividad específica de la sacarasa se incrementó con la edad de los animales en el lapso de tiempo que duró el estudio y aumentó después del período de restricción de alimentos; de manera similar a lo reportado por Pinheiro et al (18). Se ha reportado que la actividad de las enzimas digestivas puede ser afectada por las características de la dieta y la disponibilidad del sustrato (19), entre otros factores. La actividad de las enzimas maltasa, sacarasa, fosfatasa alcalina y fitasa, todas proteínas catalíticas integrales del borde en cepillo intestinal, determinadas en el segmento duodenal, aumentó en las primeras 72 h de edad de las aves en los grupos que recibieron algún tipo de alimento o suplemento desde inmediatamente después de la eclosión.

Al evaluar el efecto de la restricción de alimento entre 7 y 14 días de edad, en pollos de engorde, se reportó un aumento en la actividad de las enzimas maltasa y sacarasa inmediatamente después del período de restricción (18). Esto podría aplicarse para explicar en parte el efecto del suministro de alimento a las 48 h de edad, en las aves del grupo control, al incrementar la actividad de las enzimas duodenales.

En cuanto a las enzimas pancreáticas, algunos autores han reportado que la actividad específica de las enzimas digestivas aumenta con la edad, alcanzando valores máximos en el páncreas al 8vo día para amilasa y lipasa y al 11vo día para tripsina. En el contenido intestinal la actividad máxima se observó al 4to día para lipasa, al 11vo día tripsina y al 17vo día en amilasa (9). Durante las primeras 48 h de edad, la actividad de la tripsina fue semejante en todos los grupos, incluyendo a los animales en ayuno, indicando una actividad poco dependiente de la presencia del sustrato, en concordancia por lo reportado por otros autores (20) al observar que la actividad de la tripsina no fue afectada después de evaluar dos niveles diferentes de energía en la dieta en pollos de engorde durante la primera semana de vida. Los resultados obtenidos en el presente estudio podrían estar relacionados con estudios previos en los cuales se ha demostrado que al iniciar la alimentación de los pollos 36 h después de la eclosión se produjo disminución significativa del peso vivo en los primeros tres días de edad (11), así como retardo del crecimiento y menor producción de carne (6), lo que puede ser consecuencia de una menor actividad de las enzimas digestivas del borde en cepillo intestinal.

En conclusión el suministro de ABH o SHC durante las primeras 48 h de vida de los pollos aumentó

activity of duodenal enzymes along the intestinal brush border: maltase, sucrase and phytase, and decreased pancreatic enzyme activity for α -amylase, trypsin and lipase in the first 3 days of life.

Acknowledgements

The Council of Scientific and Humanistic Development of the Central University of Venezuela for funding this research through Project Group No. PG-11-7118-2008/1.

la actividad específica de las enzimas duodenales del borde en cepillo intestinal maltasa, sacarasa y fitasa y disminuyó la actividad de las enzimas pancreáticas α -amilasa, tripsina y lipasa en los primeros 3 días de edad.

Agradecimientos

Al Consejo de Desarrollo Científico y Humanístico de la Universidad Central de Venezuela por el financiamiento de la presente investigación, a través del Proyecto de Grupo N° PG-11-7118-2008/1.

REFERENCES

1. López C, Menocal J, González, E. Mitos y realidades del sistema digestivo y sus implicaciones sobre la productividad. Asociación española de ciencia avícola-WPSA. 2005. (Fecha de acceso 15 de octubre de 2012). URL disponible en http://www.wpsaaeca.es/articulo.php?id_articulo=236.
2. Careghi C, Tona K, Onagbesan O, Buyse J, Decuyper E, Bruggeman V. The effects of the spread of hatch and interaction with delayed feed access after hatch on broiler performance until seven days of age. *Poult Sci* 2005; 84(8):1314-1320.
3. Suzuki T, Noguchi J, Kitamura M, Fujisaki H. Effects of newly developed early post-hatch feed for poultry hatchlings on the performance of poultry. *J Poult Sci* 2008; 45(1):39-45.
4. Kidd MT, Taylor JW, Page CM, Lott BD, Chamblee TN. Hatchery feeding of starter diets to broiler chicks. *J Appl Poult Res* 2007; 16:234-239.
5. Mbajorgu CA, Ng'ambi JW, Norris D. Effect of time of initiation of feeding after hatching and influence of dietary ascorbic acid supplementation on productivity, mortality and carcass characteristics of Ross 308 broiler chickens in South Africa. *Internat J Poult Sci* 2007; 6(8):583-591.
6. El-Husseiny OM, El-Wafa SA, El-Komy HMA. Influence of fasting or early feeding on broiler performance. *Internat J Poult Sci* 2008; 7(3):263-271.
7. Cuervo M, Gómez C, Romero H. Efecto de la utilización de un suplemento nutricional hidratado en pollos de engorde recién nacidos. *Rev Colom Cienc Pecua* 2002; 15(3):319-329.
8. Van den Brand H, Molenaar R, van der Star I, Meijerhof R. 2010. Early feeding affects resistance against cold exposure in young broiler chickens. *Poult Sci* 2010; 89(4):716-720.
9. Maiorka A, Dahlke F, Azevedo MS. Broiler adaptation to post-hatching period. *Cienc Rural* 2006; 36(2):701-708.
10. Richards MP, Proszkowiec-Weglarz M, Rosebrough RW, McMurtry JP, Angel R. Effects of early neonatal development and delayed feeding immediately post-hatch on the hepatic lipogenic program in broiler chicks. *Comp Biochem Physiol B Biochem Mol Biol* 2010; 157(4):374-388.
11. Mbajorgu CA, Ng'ambi JW, Norris DD. Voluntary feed intake and nutrient composition in chickens. *Asian J Anim Vet Adv* 2011; 6:20-28.
12. Association of Official Analytical Chemist. *Official Methods of Analysis* 19th ed. Arlington, VA; 2012.
13. Rueda E, León M, Castañeda M, Mendez A, Michelangeli C. Effects of Concanavalin A on intestinal brush border enzyme activity in broiler chickens. *Br Poult Sci* 2007; 48(6):696-702.

14. Pizzani P, Godoy S, León M, Rueda E, Castañeda MV, Arias A. Efecto de concentraciones crecientes de fósforo fítico sobre la actividad de las enzimas fitasa y fosfatasa alcalina en el epitelio intestinal de ovinos jóvenes. *Rev Cient-Fac Cien V* 2008; 18(1):59-64.
15. León M, Rueda E, Castañeda M, Mendez A, Michelangeli C. Efecto de la concanavalina a sobre la actividad de las enzimas α -amilasa y tripsina en pollos de engorde. *Rev Cient-Fac Cien V* 2007; 17(1):83-88.
16. Beisson F, Tiss A, Riviere C, Verger R. Methods for lipase detection and assay: a critical review. *Eur J Lipid Sci Technol* 2000; 102(2):133-153.
17. Statistix [programa de ordenador] version 9. USA: Analytical software; 2008.
18. Pinheiro D, Cruz V, Sartori J, Vicentini M. Effect of early feed restriction and enzyme supplementation on digestive enzyme activities in broilers. *Poult Sci* 2004; 83(9):1544-1550.
19. Uni Z, Ferket R. Methods for early nutrition and their potential. *World's Poult Sci J* 2004; 60(1):101-111.
20. Maiorka A, Fischer da Silva AV, Santin E, Pizauro JM, Macari M. Broiler breeder age and dietary energy level on performance and pancreas lipase and trypsin activities of 7-days old chicks. *Internat J Poult Sci* 2004; 3(3):234-237.