



Revista MVZ Córdoba

ISSN: 0122-0268

editormvzcordoba@gmail.com

Universidad de Córdoba

Colombia

Olivera D, Alex; Aranda I, Emilio; Ramos J, Jesus; Vargas V, Luis; Zaldivar C, Juan; Mendoza M,
German

Evaluation of the nutritive value of sugarcane residues inoculated with fungus *Fomes* sp

Revista MVZ Córdoba, vol. 19, núm. 2, mayo-agosto, 2014, pp. 4047-4058

Universidad de Córdoba

Montería, Colombia

Available in: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=69331000002>

- 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

Evaluation of the nutritive value of sugarcane residues inoculated with fungus *Fomes* sp

Evaluación del valor nutritivo de residuos de caña de azúcar inoculado con hongo *Fomes* sp

Alex Olivera D,¹ M.Sc, Emilio Aranda I,^{1*} Ph.D, Jesus Ramos J,¹ Ph.D, Luis Vargas V,¹ Ph.D, Juan Zaldivar C,¹ Ph.D, German Mendoza M,² Ph.D.

¹Colegio de Postgraduados, Campus Tabasco. Periferico Carlos A. Molina, Km 3.5. Carretera Cardenas-Huimanguillo. H. Cardenas, Tabasco, Mexico C.P. 86500. ²Universidad Autonoma Metropolitana-Xochimilco Biotechnology Department, Xochimilco, DF. Mexico. *Correspondence: earanda@colpos.mx

Received: April 2013; Accepted: November 2013.

ABSTRACT

Objective. Improve the nutritional value of mechanized sugarcane residues inoculating the fungus *Fomes* sp. EUM1. **Materials and methods.** The fungus *Fomes* was inoculated according to a 0, 0.1, 0.2, and 0.3% (w/v) treatment and incubated at a temperature of 35°C for 7, 10 and 13 days. It was obtained DM, OM, CP, ash, NDF and ADF and the effective degradation of DM, NDF and ADF, with an experimental factorial design of 3X3 and a completely randomized design. The factors were growing days in an Erlenmeyer flask (7, 10, and 13) and inoculum percentage (0.1, 0.2 and 0.3). The data were analyzed with the SAS statistical package. **Results.** Statistical significance was found in the interaction of the fungus growing days by percentage of inoculum, in the variables: DM, CP and pH. The NDF and ADF factor differed in the percentage of inoculum. Effective degradation showed significant for the same type of interaction in all the variables studied. **Conclusions.** The inoculation of the fungus increased ADF degradation by only 0.2% of the inoculum percentage, without any effect on effective degradation due to the use of soluble fractions at the beginning of the incubation. It is considered that the degradation occurs in stages that are important to consider for determining treatments to maximize the beneficial effects of the fungus in terms of ruminant nutrition.

Key words: Enzymes, fermentation, ruminants (*Source: DeCS*).

RESUMEN

Objetivo. Mejorar el valor nutritivo de los residuos de cosecha mecanizada de la caña de azúcar inoculando el hongo *Fomes* sp. EUM1. **Materiales y métodos.** El hongo *Fomes* se inoculó de acuerdo al tratamiento 0, 0.1, 0.2 y 0.3% (p/v), incubándose a una temperatura de 35 °C durante 7, 10 y 13 días. Se obtuvo la MS, MO, PC, cenizas, FDN y FDA y la degradación efectiva de la MS, FDN y FDA; con un diseño experimental de tipo factorial 3X3, con un diseño experimental completamente al azar. Los factores fueron días de crecimiento en matraz Erlenmeyer (7, 10, 13) y porcentajes de inclusión (0.1, 0.2 y 0.3). Los datos se analizaron con el paquete estadístico SAS. **Resultados.** Se encontró

significancia estadística para la interacción días de crecimiento del hongo por porcentaje de inóculo, en las variables MS, PC y pH. La FDN y la FDA presentaron diferencias para el factor porcentaje de inóculo. La degradación efectiva mostró significancia para el mismo tipo de interacción, en todas las variables estudiadas. **Conclusiones.** La inoculación del hongo aumentó la degradación de la FDA, únicamente al 0.2% de porcentaje de inclusión, sin un efecto sobre la degradación efectiva, debido a la utilización de fracciones solubles al inicio de la incubación. Se considera que la degradación se produce por etapas que son importante considerar para la determinación de tratamientos que maximicen los efectos benéficos del hongo en términos de la nutrición de rumiantes.

Palabras clave: Enzimas, fermentación, rumiantes (*Fuente: DeCS*).

INTRODUCTION

One of the fundamental problems in the feeding of ruminants in the tropics is the low availability of dry matter in pastures in the rainy and dry seasons; contrary to what occurs in the rainy season. In the state of Tabasco, Mexico, there are 29,112 Ha planted with sugar cane, of which 28,705 Ha are harvested, with a total production of 1,780,551 T of sugarcane and an average of 62.03 T/Ha (1). After the mechanized harvesting, the amount of residues (leaves, tips, stems, buds) remaining in the field is 18 T/DM/Ha (2), which could be used when there is a shortage of fodder. However, the main factors limiting the digestion of sugarcane residues in ruminants are: low protein content and high-fiber content (2).

Solid fermentation can be defined as a process where microorganisms grow on solid material with very low water levels. The material may be byproducts generated by agricultural and forestry practices (3-6). This type of fermentation improves certain nutritional features of agricultural yields when used as substrates (7). The species of the genus *Fomes* is mesophilic, since the optimal temperatures for its growth are between 20 and 36°C, very few species are heat-tolerant. The fungus *Fomes* sp. EUM1 is capable of growing in a temperature ranging from 20 to 40°C; however, its optimum growth temperature has been found to be 30°C (8).

In order to reduce the fibrous components and increase the digestibility of low-quality agricultural byproducts, biotechnological fermentation processes have been used with fungus that produces enzymes such as xylanases, laccases and cellulases (9,10). Therefore, the objective of this study was to improve the nutritional value of mechanized sugarcane residues by inoculating the fungus *Fomes* sp. EUM1.

INTRODUCCIÓN

Uno de los problemas fundamentales en la alimentación de rumiantes en el trópico es la baja disponibilidad de la materia seca en los pastos en la época de lluvias y estiaje; contrario de lo que sucede en la época de lluvias. En el estado de Tabasco, México, hay 29.112 ha sembradas de caña de azúcar, de las cuales se cosechan 28.705 ha, con una producción total de 1.780.551 t de caña molederas y un promedio de 62.03 t/ha (1). Después de la cosecha mecanizada, la cantidad de residuos (hojas, puntas, tallos, cogollo) que queda en el campo es de 18 t/MS/ha (2), lo cual pudiera ser utilizada en la época de escasez de forrajes. Sin embargo, los principales factores que limitan la digestión de los residuos de la caña de azúcar en los rumiantes son: su bajo contenido de proteína y alto contenido de fibra (2).

La fermentación sólida puede definirse como un proceso donde los microorganismos crecen sobre el material sólido con muy pocos niveles de agua. El material puede ser subproductos generados por las prácticas agrícolas y forestales (3-6). Este tipo de fermentación mejora algunas características nutricionales de los esquilmos agrícolas cuando son utilizados como sustratos (7). La especie del género *Fomes* es mesofílica, ya que sus temperaturas óptimas de crecimiento se encuentran entre los 20 y 36°C, muy pocas especies son termo tolerantes. El hongo *Fomes* sp. EUM1 es capaz de crecer en un rango de temperatura que va desde los 20 a los 40°C; sin embargo, se ha determinado su temperatura óptima de crecimiento a 30°C (8).

Para reducir los componentes fibrosos e incrementar la digestibilidad de los subproductos agrícolas de baja calidad, se han utilizado procesos biotecnológicos de fermentación con hongos que producen enzimas como xilanasas, lacasas y celulasas (9,10). Por lo anterior, el objetivo del presente trabajo fue mejorar el valor nutritivo de los residuos mecanizados de la caña de azúcar inoculando el hongo *Fomes* sp. EUM1.

MATERIALS AND METHODS

Study site. The study was carried out in the Food and Animal Science laboratories of Colegio de Postgraduados, Campus Tabasco, located in Cardenas, Tabasco, Mexico.

Substrate. The residue of the mechanized sugarcane harvest from a freshly cut channel of the variety CP 20-86 was used in town C-31 of Cardenas, Tabasco, Mexico. It is mainly composed of: buds, green leaves, pods and dry leaves. It was grinded in a Nogueira mill model DPM-500.1.2.4, powered by a petrol engine obtaining particles between 2 and 5 cm in diameter.

Inoculum. The fungus *Fomes* of the white patch *Fomes* sp. EUM1 was used, which has the potential to produce lignocellulolytic enzymes, which were provided by Universidad Autonoma Metropolitana, Campus Iztapalapa, Mexico DF.

Culture medium. Malt extract was used for the propagation of the macro myketos as a source of carbon and nitrogen extracted from yeast. The culture medium was prepared by dissolving the following components in distilled water: 40 g/L of malt extract, 3 g/L of yeast extract and 18 g/L of bacteriological agar (4). This was sterilized in an autoclave for 15 minutes at 120°C. The sterile medium was poured into Petri dishes, which were subsequently inoculated with mycelium in a disc of 0.6 cm in diameter. They were incubated at 30°C for 7 days.

Determination of the DM of the biomass.

This was performed within 7 days of the growth of the mycelium in the culture medium, and the result is used, solely, for the determination of the amount of mycelia for inoculation per treatment. The biomass was separated from the agar by washing the Petri dish with distilled boiling water. Once the biomass was separated, it was placed in a paper filter (Whatman No. 541) and dried in a forced air stove SHEL LAB at 60°C until a constant weight was achieved. The value of the DM of the biomass was obtained by weight difference.

Cultivation in solid medium. Erlenmeyer flasks of 500 ml were used and 105 g of dry substrate (mechanized sugarcane residue), 315 ml of distilled water and 1.05 g of urea were adding 24 h before being inoculation (11,12). Subsequently, all flasks were sterilized in an autoclave (120°C, 15 psi, 20 min) and inoculated with the fungus in accordance with the treatment 0%, 0.1% (w/v), (1.05 g), 0.2% (w/v), (2.1 g), 0.3% (w/v), (3.15 g) of the substrate used. These were incubated at a temperature of 35°C for 7, 10 and 13 days.

MATERIALES Y MÉTODOS

Sitio de estudio. El trabajo fue realizado en los laboratorios de Alimentos y Ciencia Animal del Colegio de Postgraduados, Campus Tabasco, ubicados en Cárdenas, Tabasco, México.

Sustrato. Se utilizó el residuo de la cosecha mecanizada de la caña de azúcar de un cañal recién cortado de la variedad CP 20-86 en el poblado C-31 de Cárdenas, Tabasco, México. Compuestos principalmente por: cogollos, hojas verdes, hojas secas y vainas. El cual fue molido en un molino marca Nogueira modelo DPM-500.1.2.4, con motor de gasolina obteniendo partículas entre 2 y 5 cm de diámetro.

Inóculo. Se utilizó el hongo *Fomes* de la podredumbre blanca *Fomes* sp. EUM1, que tiene potencial de producir enzimas lignocelulolíticas, el cual fue proporcionado por la Universidad Autónoma Metropolitana, Campus Iztapalapa, México, DF.

Medio de cultivo. Para la propagación del macromiceto, se utilizó extracto de malta como fuente de carbono y como fuente de nitrógeno extracto de levadura. El medio de cultivo se preparó disolviendo los siguientes componentes en agua destilada: extracto de malta 40 g/L, extracto de levadura 3 g/L y agar bacteriológico 18 g/L (4). Se esterilizó en autoclave durante 15 minutos a 120°C. El medio estéril se vertió en cajas de Petri, en las cuales posteriormente fueron inoculados con un disco de 0.6 cm de diámetro con micelio. Se incubaron a 30°C durante 7 días.

Determinación de la MS de la biomasa. Se realizó a los 7 días del crecimiento del micelio en el medio de cultivo y el resultado se utilizó, únicamente, para la determinación de la cantidad de micelio a inocular por tratamiento. La biomasa se separó del agar lavando la caja Petri con agua destilada en ebullición. Una vez separada la biomasa se colocó en papel filtro (Whatman No. 541) y se secó en estufa de aire forzado SHEL LAB a 60°C hasta lograr un peso constante. El valor de la MS de la biomasa se obtuvo por diferencia de peso.

Cultivo en medio sólido. Se utilizaron Erlenmeyers de 500 ml, se les agregó 105 g de sustrato seco (residuo mecanizado de caña de azúcar), 315 ml de agua destilada y 1.05 g de urea 24 h antes de ser inoculada (11,12). Posteriormente, todos los matraces se esterilizaron en autoclave (120°C, 15 psi, 20 min) y se inocularon con el hongo de acuerdo con el tratamiento 0%, 0.1% (p/v), (1.05 g), 0.2%

Chemical analysis. The dry matter (DM) and crude protein (CP) were determined according to the methodology proposed by the AOAC (12), as well as by the fractioning of the fiber in neutral detergent fiber (NDF) and acid detergent fiber (ADF), using the methodology proposed by Van Soest (13). The variable OM was calculated by a difference of 100 – ash; the variable pH was measured taking 10 g of the residues from each flask and placing the same in a 250 ml Erlenmeyer flask, where 90 ml of distilled water was added and stirred for 30 min. Then, it filtered and the pH was immediately measured with a Conductronic pH 10 portable meter.

Effective degradation rate. For the determination of the effective degradation (ED) of the DM (DMED), OM (OMED), NDF (NDFED) and ADF (ADFED), at 96 h, a differential equations system was developed from the concepts of effective degradation described by Noguera (14) and indicated below:

$dS/dt = -\text{Degradation}$;
 $dSE/dt = -\text{Effective_degradation-Passage}$; $dD/dt = \text{Degradation}$; $dDE/dt = \text{Effective_degradation}$;
 $\text{Passage} = k_p * SE$;
 $\text{Degradation} = k_d * S$;
 $\text{Effective_degradation} = k_d * SE$;
 With the initial values:
 $INIS = 100 - fSD$; $INISE = 100 - fSD$;
 $INID = fSD$; $INIDE = fDE$; $fSD = 50$;
 $k_d = 0.03$; $k_p = 0.03$

Where:

S=Substrate for the calculation of degradation;
 SE=Substrate for the calculation of effective degradation;
 D=Degraded material;
 DE=Degraded material taking into account the passage rate (Effective degradation);
 fSD=Soluble fraction;
 INIx=Initial value of the variable of state x.

The model was adjusted for the estimation of the soluble fraction (fSD) and degradation rate (td) from the *in situ* degradation curves of each treatment subject to chemical analysis. The ED corresponded to the value of the variable with the same name at 96 h. To obtain the degradation curves nylon bags were incubated with the material to be evaluated and were taken out at 6, 12, 24, 48, 72 and 96 h using the methodology described by Noguera (14). The program used for the adjustment of the parameters, and the obtaining of the ED was the Berkeley Madonna v8.01 (15).

Experimental design and statistical analysis. For the variables of chemical composition (DM,

(p/v), (2.1 g), 0.3% (p/v), (3.15 g) del sustrato utilizado. Se incubaron a una temperatura de 35°C durante 7, 10 y 13 días.

Análisis químico. Se determinó la materia seca (MS) y proteína cruda (PC) de acuerdo con la metodología propuesta por la AOAC (12), así como el fraccionamiento de la fibra en fibra detergente neutra (FDN) y fibra detergente ácida (FDA), utilizando la metodología propuesta por Van Soest (13). La variable de MO se calculó por diferencia de 100 - % ceniza, la variable de pH se midió tomando 10 g de los residuos de cada matraz, se depositaron en un matraz Erlenmeyer de 250 ml, en donde se le adicionó 90 ml de agua destilada y se agitó durante 30 min. Posteriormente, se filtró y se midió inmediatamente el pH con un medidor portátil Conductronic Modelo pH 10.

Tasa de degradación efectiva. Para la determinación de la degradación efectiva (DE) de la MS (DEMS), MO (DEMO), FDN (DEFDN) y FDA (DEFDA), a las 96 h, se desarrolló un sistema de ecuaciones diferenciales a partir de los conceptos de degradación efectiva descritos por Noguera (14), y descrito a continuación:

$dS/dt = -\text{Degradación}$;
 $dSE/dt = -\text{Degradación_efectiva-Pasaje}$; $dD/dt = \text{Degradación}$; $dDE/dt = \text{Degradación_efectiva}$;
 $\text{Pasaje} = k_p * SE$;
 $\text{Degradación} = k_d * S$;
 $\text{Degradación_efectiva} = k_d * SE$;
 Con los valores iniciales:
 $INIS = 100 - fSD$; $INISE = 100 - fSD$;
 $INID = fSD$; $INIDE = fDE$; $fSD = 50$;
 $k_d = 0.03$; $k_p = 0.03$

Dónde:

S=Substrato para cálculo de la degradación;
 SE=Substrato para cálculo de la degradación efectiva;
 D=Material degradado;
 DE=Material degradado tomando en cuenta la tasa de pasaje (Degradación efectiva);
 fSD=Fracción soluble;
 INIx=Valor inicial de la variable de estado x.

El modelo fue ajustado para la estimación de la fracción soluble (fSD) y tasa de degradación (td) a partir de las curvas de degradación *in situ* de cada tratamiento al que se le hizo un análisis químico. La DE correspondió al valor de la variable del mismo nombre al tiempo 96 h. Para la obtención de las curvas de degradación se incubaron en un toro fistulado bolsas de nylon con el material a evaluar y se fueron sacando en horarios de 6, 12, 24, 48, 72, y 96 h, utilizando la metodología descrita por Noguera

OM, CP, NDF and ADF) and pH, a 3X3 factorial experiment was conducted; where the factor A, days of growth of the fungus, was evaluated at three levels: 7, 10, and 13 days; factor B, percentage of inoculum, was studied at three levels: 0.1, 0.2 and 0.3% (w/v). The combination of the two factors and their levels generated a total of nine treatments that were housed in a completely randomized experimental design with two replications. A variance analysis was performed for each of the variables of chemical composition according to the experimental design proposed and the following linear model:

$$Y_{ijk} = \mu + \alpha_i + \gamma_j + \eta_{ij} + e_{ijk}; \text{ for } i = 1, 2, 3; j = 1, 2, 3; k = 1, 2;$$

Where:

Y_{ijk} represents the observation at level i of factor A with level j of factor B and replication j;

μ is the general mean;

α_i is equivalent to the fixed effect of level i of factor A;

γ_j is the fixed effect of level j of factor B;

η_{ij} is the effect of the interaction A X B;

and e_{ijk} is the random error.

Subsequently, for the interaction of the days of growth of the fungus (A) with the inclusion percentage (B) and the main effects that showed to be significant ($p < 0.05$), a multiple comparison of means test was conducted using the Tukey method (16, 17). The information was processed using the statistical analysis software SAS version 9.3 and the procedures glm and mixed (17).

For ED (DMED, OMED, NDFED, and ADFED) at 96 h, a 3X3 factorial experiment was conducted; where the factor A, days of inoculation, was evaluated at three levels: 7, 10, and 13 days; factor B, inclusion percentage, was studied at three levels: 0.1, 0.2 and 0.3% (w/v). The combination of the two factors and their levels generated a total of nine treatments, which were housed in an experimental design of complete randomized blocks, where each block was conformed by an animal. For each of the ED variables, a variance analysis was performed according to the experimental design proposed and the following linear model:

$$Y_{ijk} = \mu + \alpha_i + \gamma_j + \delta_k + \eta_{jk} + e_{ijk}; \text{ for } i = 1, 2; j = 1, 2, 3; k = 1, 2, 3;$$

Where

Y_{ijk} represents the observation of animal or block i, at level j of factor A with level k of factor B;

μ is the general mean;

α_i is equivalent to the random effect of animal i,

γ_j is the effect of level j of factor A;

δ_k is the fixed effect of level k of factor B;

(14). El programa utilizado para el ajuste de los parámetros y la obtención de la DE fue Berkeley Madonna v8.01 (15).

Diseño experimental y análisis estadístico.

Para las variables de composición química (MS, MO, PC, FDN y FDA) y el pH, el experimento fue de tipo factorial 3X3; donde el factor A, días de crecimiento del hongo, fue evaluado en tres niveles: 7, 10, y 13 días; el factor B, porcentaje de inóculo, fue estudiado en tres niveles: 0.1, 0.2, y 0.3% (p/v). La combinación de los dos factores y sus niveles generó un total de nueve tratamientos, mismos que fueron alojados en un diseño experimental completamente al azar con dos repeticiones. Para cada una de las variables de composición química, se realizó un análisis de varianza de acuerdo con el diseño experimental propuesto y al siguiente modelo lineal:

$$Y_{ijk} = \mu + \alpha_i + \gamma_j + \eta_{ij} + e_{ijk}; \text{ para } i = 1, 2, 3; j = 1, 2, 3; k = 1, 2;$$

Dónde:

Y_{ijk} representa la observación en el i-ésimo nivel del factor A con el j-ésimo nivel del factor B y la j-ésima repetición;

μ es la media general;

α_i equivale al efecto fijo el i-ésimo nivel del factor A;

γ_j es el efecto fijo del j-ésimo nivel del factor B;

η_{ij} es el efecto de la interacción A X B;

y e_{ijk} es el error aleatorio.

Posteriormente, para la interacción días de crecimiento del hongo (A) por porcentaje de inóculo (B) y efectos principales que resultaron significativos ($p < 0.05$) se realizó una prueba de comparación múltiple de medias mediante el método de Tukey (16,17). La información fue procesada con ayuda del software para análisis estadístico SAS versión 9.3 y los procedimientos glm y mixed (17).

Para las DE (DEMS, DEMO, DEFND y DEFDA), a 96 h, el experimento fue de tipo factorial 3X3; donde el factor A, días de inoculación, fue evaluado en tres niveles: 7, 10, y 13 días; el factor B, porcentaje de inclusión, fue estudiado en tres niveles: 0.1, 0.2, y 0.3% (p/v). La combinación de los dos factores y sus niveles generó un total de nueve tratamientos, los cuales fueron alojados en un diseño experimental de bloques completos al azar, donde cada bloque estuvo conformado por un animal. Para cada una de las variables de DE, se realizó un análisis de varianza de acuerdo con el diseño experimental propuesto y al siguiente modelo lineal:

$$Y_{ijk} = \mu + \alpha_i + \gamma_j + \delta_k + \eta_{jk} + e_{ijk}; \text{ para } i = 1, 2; j = 1, 2, 3; k = 1, 2, 3;$$

η_{ijk} is the effect of the interaction A X B;
y e_{ijk} is the random error.

Subsequently, for the days of inoculation interaction (A) by inclusion percentage (B) and the main effects that resulted significant ($p < 0.05$), a multiple comparison of means test was conducted using the Tukey method (16). The information was processed using the statistical analysis software SAS version 9.3 and the procedures glm and mixed (17).

RESULTS

The results of the chemical analyses showed a statistical significance for the interaction A X B, days of growth of the fungus (A) by the inoculum percentage (B), in the variables: DM ($p = 0.0221$), CP ($p = 0.0022$), and pH ($p = 0.0170$). The variables that showed statistical significance for factor A, days of fungal growth, were NDF ($p = 0.0082$) and ADF ($p = 0.0185$); while the variables OM and ashes were not significant ($p > 0.05$) in all sources of variation. The DM only showed significant differences between the days of growth of the fungus of 0.2% (w/v) of the inclusion percentage, while CP and pH in 0.3% of growth. Table 1 shows the results of the variables with interactions. The global means of the variables were: DM=29.47, OM=90.58, CP=5.19, NDF=72.92, ADF=45.34, Ash=9.42 and pH=7.11. The NDF showed significant differences between day 7 (76.46%), day 10 (71.55%) and day 13 (70.75%) of incubation. Similarly, the ADF showed differences between day 7 (49.50%), day 10 (43.72%) and day 13 (42.81%).

All variables which degradation was studied showed statistical significance for the interaction of the days of inoculation (A) and the percentage of inclusion (B), DM ($p = 0.0007$), OM ($p = 0.001$),

donde

Y_{ijk} representa la observación en el i-ésimo animal o bloque, en el j-ésimo nivel del factor A con el k-ésimo nivel del factor B;
 μ es la media general;
 α_i equivale al efecto aleatorio del i-ésimo animal,
 γ_j es el efecto del j-ésimo nivel del factor A;
 δ_k es el efecto fijo del k-ésimo nivel del factor B;
 η_{ijk} es el efecto de la interacción A X B;
y e_{ijk} es el error aleatorio.

Posteriormente, para la interacción días de inoculación (A) por porcentaje de inclusión (B) y efectos principales que resultaron significativos ($p < 0.05$) se realizó una prueba de comparación múltiple de medias mediante el método de Tukey (16). La información fue procesada con ayuda del software para análisis estadístico SAS versión 9.3 y los procedimientos glm y mixed (17).

RESULTADOS

Los resultados de los análisis químicos mostraron significancia estadística para la interacción A X B, días de crecimiento del hongo (A) por porcentaje de inóculo (B), en las variables: MS ($p = 0.0221$), PC ($p = 0.0022$) y pH ($p = 0.0170$). Las variables que presentaron significancia estadística para el factor A, días de crecimiento del hongo, fueron FDN ($p = 0.0082$) y FDA ($p = 0.0185$); mientras que las variables MO y cenizas no fueron significativas ($p > 0.05$) en todas las fuentes de variación. La MS, únicamente, presentó diferencias significativas entre los días de crecimiento del hongo al 0.2% (p/v) de porcentaje de inclusión, mientras que la PC y pH al 0.3% de crecimiento. En la tabla 1 se pueden ver los resultados de las variables que presentaron interacciones. Las medias globales de las variables fueron: MS=29.47%, MO=90.58%, PC=5.19%, FDN=72.92%, FDA=45.34%, Cenizas=9.42% y pH=7.11. La FDN presentó diferencias significativas entre los 7 días de incubación (76.46%) los 10 (71.55%) y 13 días (70.75%) de incubación. De igual forma, la FDA presentó diferencias entre el 7 día (49.50%) y los 10 (43.72%) y 13 días (42.81%).

Todas las variables, a las que se les estudiaron sus degradaciones DE, mostraron significancia estadística para la interacción días de inoculación (A) por porcentaje de inclusión (B), MS ($p = 0.0007$), MO ($p = 0.001$), FDN ($p = 0.0035$) y FDA ($p = 0.0419$). En todos los casos se presentaron, únicamente, interacciones y diferencias estadísticas significativas entre los tiempos de incubación del inóculo al 0.2% (p/v) de porcentaje de inclusión (Tabla 1), con una disminución evidente de los valores de estas variables al aumentar los días de incubación

Table 1. Effect of the concentration of the fungus *Fomes* sp. EUM1 and days of growth in the residues of the mechanized harvesting of sugarcane in its content of DM, CP and pH

Variable	Days of growth	Percentage of inoculum		
		0.1	0.2	0.3
DM (%)	7	31.24 ^a	33.82 ^a	29.06 ^a
	10	30.58 ^a	28.75 ^b	30.89 ^a
	13	29.35 ^a	23.81 ^c	27.72 ^a
	E.E.	1.6284		
		5.28 ^a	5.69 ^a	5.07 ^a
CP (%)	7	4.22 ^b	6.19 ^a	5.07 ^a
	10	3.93 ^b	6.00 ^a	5.27 ^a
	13	0.2272		
	E.E.	8.26 ^a	6.46 ^a	7.43 ^a
		8.58 ^a	6.35 ^a	5.63 ^b
pH	7	8.44 ^a	6.43 ^a	6.44 ^b
	10			
	E.E.	0.3417		

abc Means with different superscript in the same column differ in $p < 0.05$.

NDF ($p=0.0035$) and ADF ($p=0.0419$). In all cases there were only interactions and significant statistical differences between the times of incubation of the inoculum at 0.2% (w/v) of the percentage of inclusion (Table 1), with an apparent decrease in the values of such variables as the days of incubation of the inoculum increased. The study of degradation kinetics showed that these declines were due to a reduction of t_d that went from 0.0054 to 0.0022, 0.0060 to 0.0025, 0.0062 to 0.0025 and 0.0059 to 0.0023, for, DM, OM, NDF and ADF (Table 2, 3), respectively, and not due to changes in the amounts of fSD, which showed marginal differences, except in the case of the ADF that was from 0.72 to 10.57% at day 7 to 13 of incubation. The means of all fSD were, 21.05, 26.24, 12.81 and 5.36%, for DM, OM, NDF and ADF, respectively.

Table 2. Effect of the concentration of the fungus *Fomes* sp. EUM1 and days of growth in residues of the mechanized harvesting of sugarcane in the effective degradation of DM, OM, NDF and ADF.

Variable	Days of growth	Percentage of inoculum		
		0.1	0.2	0.3
DM (%)	7	52.68 ^a	53.31 ^a	53.73 ^a
	10	54.89 ^a	44.58 ^b	53.31 ^a
	13	52.04 ^a	35.76 ^c	56.57 ^a
	E.E.	1.9756		
OM (%)	7	58.27 ^a	58.26 ^a	59.29 ^a
	10	59.92 ^a	50.06 ^b	58.44 ^a
	13	57.02 ^a	42.27 ^c	60.60 ^a
	E.E.	1.7872		
NDF (%)	7	52.72 ^a	51.78 ^a	53.03 ^a
	10	55.34 ^a	41.50 ^b	53.11 ^a
	13	50.52 ^a	32.67 ^c	54.05 ^a
	E.E.	2.5218		
ADF (%)	7	40.11 ^a	43.78 ^a	45.91 ^a
	10	49.56 ^a	33.34 ^b	46.01 ^a
	13	40.73 ^a	27.93 ^b	47.49 ^a
	E.E.	4.24		

abc Means with different superscript in the same column differ in $p < 0.05$.

DISCUSSION

The study of DM resulted in a pattern similar to that found in all variables where ED was studied (DM, OM, NDF and ADF). In these variables, differences were only found between the days of growth of the fungus at 0.2% (w/v) of the inclusion percentage, with a reduction of DM and ED as the days of incubation increased from day 7 to 13. In the case of the concentration of NDF and ADF, the same trend was observed, but for all percentages of inclusion. Similar results have been found in sugarcane bagasse treated with the strain *Trichoderma viride* M5-2, where a decrease in the NDF, ADF and Hc of 5, 3 and 2% were observed (18, 19). The decrease of DM could be due to the growth of the mycelium during the days of solid-state fermentation and synthesis of organic acids at the expense of a

del inóculo. El estudio de la cinética de la degradación, mostró que estas disminuciones se debieron a una reducción de las t_d que fueron de 0.0054 a 0.0022, 0.0060 a 0.0025, 0.0062 a 0.0025, y de 0.0059 a 0.0023, para, MS, MO, FDN y FDA (Tablas 2, 3), respectivamente, y no debido a cambios en las cantidades de fSD, las cuales presentaron diferencias marginales, excepto para el caso de la FDA que fue de 0.72 a 10.57% de 7 a 13 días de incubación. Las medias de todas las fSD fueron, 21.05, 26.24, 12.81 y 5.36%, para MS, MO, FDN y FDA, respectivamente.

Table 3. Effect of the concentration of the fungus *Fomes* sp. EUM1 and days of growth in residues of the mechanized harvesting of sugarcane in the rate of degradation of DM, OM, NDF and ADF.

Variable	Days of growth	Percentage of inoculum		
		0.1	0.2	0.3
DM (%)	7	0.0054	0.0054	0.0055
	10	0.0059	0.0037	0.0058
	13	0.0042	0.0022	0.007
OM (%)	7	0.0058	0.006	0.0062
	10	0.0065	0.0041	0.0064
	13	0.0047	0.0025	0.0063
NDF (%)	7	0.0061	0.0062	0.0064
	10	0.0064	0.0044	0.0065
	13	0.0046	0.0025	0.0072
ADF (%)	7	0.0046	0.0059	0.0057
	10	0.0059	0.0037	0.0058
	13	0.0034	0.0023	0.0065

DISCUSIÓN

El estudio de la MS presentó un patrón similar a lo encontrado en todas las variables en las que se estudiaron las DE (MS, MO, FDN y FDA). En estas variables solamente se encontraron diferencias entre los días de crecimiento del hongo al 0.2% (p/v) de porcentaje de inclusión, con una reducción de la MS y de la DE conforme aumentaron los días de incubación del día 7 al 13. En el caso de la concentración de la FDN y FDA se observó la misma tendencia, pero para todos los porcentajes de inclusión. Resultados similares se han encontrado en el bagazo de caña tratada con la cepa *Trichoderma viride* M5-2, donde se observó una disminución de la FDN, FDA y Hc en 5, 3 y 2% (18,19). La disminución de la MS pudo deberse al crecimiento del micelio durante los días de fermentación en estado sólido y la síntesis de ácidos orgánicos a costa de una eficiencia de conversión pobre a partir de la hemicelulosa (Hc). La disminución de la Hc como consecuencia de crecimiento del hongo ha sido reportada previamente en ensilaje de caña de azúcar tratada con *Pleurotus sapidus*, aunque acompañada con un incremento y no con una disminución de la MS (11).

poor conversion efficiency from hemicellulose (Hc). The decrease in Hc as a result of the growth of the fungus has been previously reported in sugarcane silage treated with *Pleurotus sapidus*, although accompanied by an increase and not a decrease in DM (11).

The difference mentioned above may be due to the development phase of the fungus, the type of substrate used, the types of enzymes produced, the percentage of inclusion or an interaction of factors (20). This would explain why there were no differences between the days of incubation for the inclusion percentage of 0.1 and 0.3% (w/v) in DM and OM, as opposed to NDF and ADF. A too fast or too slow relative growth, as a consequence of the percentage of inclusion of the fungus, would leave outside the range of study sections where there are biological and statistical differences between treatments, since periods of stability can be found in all processes involving degradation, at both the beginning and end of these process. At the beginning because microorganisms require a time to adapt to the new conditions and at the end due to the end of the substrates (20).

For practical purposes, neither of these ends is suitable for the use of the fungus, since at the beginning it has not had time to produce enough enzymes to decrease degradation and at the end the substrate is already exhausted, they are not substrates that can be exploited by the ruminant. The significant differences found in concentrations of CP and pH at 0.1 and 0.3% (w/v) of inoculation, respectively, indicate the existence of processes different from those observed at 0.2% (w/v), and that the statistical similarities found between the levels of 0.1 and 0.3% (w/v) are a consequence of the final balance of the processes and not of identical compositions. Studies similar to this where specific chemical compounds such as Hc and true protein are evaluated could help to understand the changes that occur during the growth of the fungus.

In contrast to this study, in two experiments with the fungus *Pleurotus* sp., obtained from lignocellulose residues, the content of CP increased in 10-15% (21, 22). Likewise, Pal et al (9) reported an increase in CP in wheat straw fermented with the fungus *Trametes versicolor* and *Pleurotus ostreatus*.

Decreases in ED of observed in inclusion percentages of 0.2% (w/v) in all treatments (Table 2) could be caused, similarly for DM, and as it has been previously reported in experiments with *Fomes* sp. EUM1, because the fungus is using Hc as a source of energy for growth (22), before rising the production of enzymes capable

La diferencia mencionada anteriormente, puede ser debido a la fase en la que se encontraba el desarrollo del hongo, al tipo de sustrato utilizado, a los tipos de enzimas producidas, al porcentaje de inclusión o a una interacción de factores (20). Lo anterior explicaría por qué no se encontraron diferencias entre los días de incubación para los porcentaje de inclusión de 0.1 y 0.3% (p/v), en la MS y MO, pero si en el caso de la FDN y FDA. Un crecimiento relativo demasiado rápido o demasiado lento, a consecuencia del porcentaje de inclusión del hongo, dejaría fuera del rango de estudio secciones donde existen diferencias biológicas y estadísticas entre los tratamientos, ya que en todos los procesos donde se involucran degradaciones, al principio y al final de estos se pueden encontrar períodos de estabilidad. Al principio porque los microorganismos requieren de un tiempo para adaptarse a las nuevas condiciones y al final por la terminación del o los sustratos (20).

Para fines prácticos, ninguno de estos extremos es adecuado para la utilización del hongo, ya que al inicio, este todavía no ha tenido tiempo para producir suficientes enzimas para disminuir la degradación y, al final, el sustrato ya se agotó o no quedan sustratos que pueda ser aprovechados por el rumiante. Las diferencias significativas encontradas en las concentraciones de la PC y pH al 0.1 y 0.3% (p/v) de inoculación, respectivamente, indican la existencia de procesos diferentes a los observados al 0.2% (p/v), y a que las similitudes estadísticas encontradas entre los niveles de 0.1 y 0.3% (p/v) son una consecuencia del saldo final de los procesos y no a composiciones idénticas. Estudios similares al presente, en donde se evalúen compuestos químicos específicos como la Hc y proteína verdadera, ayudarían a comprender los cambios que se producen durante el crecimiento del hongo.

En contraste con este trabajo, en dos experimentos con el hongo *Pleurotus* sp., obtenido de residuos lignocelulósicos, se aumentó el contenido de PC de 10-15% (21,22). Asimismo, Pal et al (9) reportaron un incremento de la PC en paja de trigo fermentada con los hongos *Trametes versicolor* y *Pleurotus ostreatus*.

Las disminuciones en las DE observadas a los porcentaje de inclusión de 0.2% (p/v) en todos los tratamientos (Tabla 2) pudieron deberse, al igual que para la MS, y como ha sido reportado previamente en experimentos con *Fomes* sp. EUM1, a que el hongo está utilizando la Hc como fuente de energía para el crecimiento (22), antes de elevar la producción de enzimas con capacidad degradadora de lignina (22), con un pico máximo de producción enzimática de celulasas y xilanasas entre los días 9 y 15 (9,10). Debido a que los tipos de enzimas encontradas en el hongo de estudio son celulasas, xilanasas y lacasas (22), similares a los encontrados en otros trabajos (9,10), esto podría indicar dinámicas similares en la

of degrading lignin (22), with a peak of enzyme production of cellulases and xylanases between day 9 and 15 (9, 10). Since the types of enzymes found in the fungus under study are cellulases, xylanases and laccases (22), similar to those found in other studies (9, 10), this could indicate similar dynamics in the production of enzymes. In the same vein, Salcedo et al (23) reported an increase in the degradation of Hc in sugarcane residues treated with commercial ligninolytic enzymes previously using a delignification treatment.

Yan et al (24) found an increase in the *in situ* digestibility of DM (DMDI) in alfalfa and rice straw using exogenous enzymes. Similarly, in another experiment, an increase of DMDI was observed in a hay compound using 15 and 30% of the cellulose, xylanase and fibrolytic enzymes (25), which contrasts with what was found in this study, since no increase of ED and/or td was found in any treatment (Table 2 and 3). Contrary to what was previously reported, the ED of DM (DMED) was reduced in 33% and td in 59%, when the inclusion percentage was 0.2% (w/v), and the incubation time increased from 7 to 13 days.

In the case of NDF, Membrillo et al (26) found an increase in the degradation of this fraction using the fungus *Pleurotus ostreatus* IE-8 and different substrate particle sizes, where the substrate was sugarcane bagasse. In alfalfa hay and rye grass treated with fibrolytic enzymes, Pinos et al (27) reported, in the same way, an increase in the *in situ* digestibility of NDF (NDFDI) and ADF (ADFDI) of 6 and 72 h. Likewise, in another study an increase in NDFDI was found using treatments with *Saccharomyces cerevisiae* and *Aspergillus oryzae* in alfalfa hay (28). However, in this study, both the NDF and the ADF showed a behavior similar to that previously described for DM. Therefore, only at a percentage of inclusion of 0.2% (w/v), the NDFDI decreased in 37% and td in 60%, while the ADFED, at that same percentage, dropped 36% and td 61%, when the incubation time increased from 7 to 13 days. The above represents something contrary to what was expected based on previously published reports. In this study, the decrease in DMED, OMED, NDFED y ADFED, in the only level of the inclusion percentage (0.2% w/v) where significant differences were reported, occurred as a consequence of the decrease in td as the days of incubation increased, since as mentioned above, changes in fSD were marginal (except for ADF) and that td showed marked decreases close to 60%.

In this study, the effect of the inoculation of the fungus, in terms of DM concentration, its fractions

producción de enzimas. En el mismo sentido, Salcedo et al (23) reportaron un aumento en la degradación de la Hc en residuos de caña de azúcar tratados con enzimas ligninolíticas comerciales utilizando previamente un tratamiento de deslignificación.

Yan et al (24) encontraron un aumento en la digestibilidad *in situ* de la MS (DIMS) en alfalfa y paja de arroz, utilizando enzimas exógenas. De igual forma, en otro experimento se observó un incremento de la DIMS en un compuesto de heno utilizando el 15 y 30% de las enzimas fibrolíticas celulasa y xylanasa (25), lo cual contrasta con lo encontrado en este trabajo, ya que, en ningún tratamiento se encontró un incremento de la DE y/o td (Tabla 2 y 3). Al contrario de lo reportado previamente, la DE de la MS (DEMS) se redujo 33% y la td 59%, cuando el porcentaje de inclusión fue 0.2% (p/v), y el tiempo de incubación aumentó de 7 a 13 días.

En el caso de la FDN, Membrillo et al (26) encontraron un aumento en la degradación de esta fracción utilizando el hongo *Pleurotus ostreatus* IE-8 y diferentes tamaños de partículas del sustrato, donde el sustrato fue el bagazo de caña de azúcar. En heno de alfalfa y pasto ballicos tratados con enzimas fibrolíticas, Pinos et al (27) reportaron, de igual forma, un aumento en la digestibilidad *in situ* de la FDN (DIFDN) y FDA (DIFDA) de 6 y 72 h. Asimismo, en otro trabajo, se encontró un aumento de la DIFDN utilizando tratamientos de *Saccharomyces cerevisiae* y *Aspergillus oryzae* en heno de alfalfa (28). Sin embargo, en el presente trabajo, tanto la FDN como la FDA tuvieron un comportamiento similar a lo descrito previamente para la MS. Por lo consiguiente, únicamente, al 0.2% (p/v) de porcentaje de inclusión, la DEFDN se redujo 37% y la td 60%, mientras que la DEFDA, a ese mismo porcentaje, se redujo 36% y la td 61%, cuando el tiempo de incubación aumentó de 7 a 13 días. Lo anterior representa algo contrario a lo que se esperaba basado en los reportes previamente publicados. En el presente trabajo, la disminución de las DEMS, DEMO, DEFDN and DEFDA, en el único nivel de porcentaje de inclusión (0.2% p/v) donde se reportaron diferencias significativas, fueron como consecuencia de la disminución de las td al aumentar los días de incubación, ya que, como se mencionó anteriormente, los cambios de las fSD fueron marginales (exceptuando para la FDA) y a que las td presentaron disminuciones muy marcadas cercanas al 60%.

En este trabajo, el efecto de la inoculación del hongo, en términos de concentración de MS, sus fracciones y degradación, pudo deberse al equilibrio de los diferentes procesos que tienen lugar en cada una de las etapas de crecimiento. Es posible que al nivel del 0.2% (p/v) de porcentaje de inclusión, la utilización de fracciones de fácil degradación, como la Hc, que se ha observado en otros trabajos

and degradation, could be due to the balance of the different processes that take place in each of the growth stages. It is possible that the level of 0.2% (w/v) of the percentage of inclusion, the use of easily degradable fractions, such as the Hc observed in other studies (11), could contribute to the decrease of the degradation of all fractions as the days of growth increased, since a fraction with high degradation is reduced leaving hard-degradation fractions. In this regard, the maximum time of growth of the fungus (13 days) could have limited the manifestation of enzymes on the fiber, since previous reports recommend up to 15 days (9,10) or more of fungal growth (11) to attain a significant effect. Even in these circumstances, the increase of 0.72 to 10.57% in the ADF's fSD, found at a level of 0.2% (w/v) of the percentage of inclusion as the time of inoculation increased, is a clear indicator of the effect that the enzymes of the fungus have on the fiber, as well as of the need to increase the time of incubation for this effect to be reflected on ED.

Under the conditions in which this study was conducted, it is concluded that the inoculation of the fungus *Fomes* sp. EUM1 in mechanized harvesting of sugarcane waste has an effect on the ADF that is not reflected in the increase of degradation, due to the use of a highly degradable compound such as Hc, which is used as a source of energy at the beginning of its growth, although this effect only occurred at a level of 0.2% (w/v) of the inclusion percentage. Also, it is concluded that degradation occurs in stages that must be considered for the determination of the levels of the percentage of inclusion or incubation times where the beneficial effects of the fungus are maximized in terms of ruminant nutrition. Finally, the results obtained from the analysis of the ED of the different fractions of the material studied and their subsequent comparison with their corresponding fSD and td, demonstrated the usefulness of this methodology to study the processes that take place during the establishment, growth and production of enzymes by the fungus. The above must be taken into consideration for the planning of new experiments.

Acknowledgements

To the National Council of Science and Technology (CONACYT) for the scholarship granted for the study of the postgraduate studies on Agro-Food Production in the Tropics of Colegio de Postgraduados, Campus Tabasco. To UAM Ixtapalapa for its contribution of the strain that was used in this research. To the research lines of Colegio de Postgraduados LPI2 and LPI5 for the financial support for reagents and laboratory materials. The effective degradation model was developed for this study by Mr. Luis Manuel Vargas-Villamil.

(11) pudiera contribuir a la disminución de la degradación de todas las fracciones conforme aumentaron los días de crecimiento, ya que se reduce una fracción que tiene una alta degradación, quedando fracciones de difícil degradación. En este mismo sentido, el tiempo de crecimiento máximo del hongo (13 días) pudo haber limitado la manifestación de las enzimas sobre la fibra, debido a que reportes previos recomiendan hasta 15 días (9,10) o más de crecimiento del hongo (11) para alcanzar un efecto significativo. Aún en estas circunstancias, el incremento del 0.72 al 10.57% de la fSD de la FDA, encontrada al nivel de 0.2% (p/v) de porcentaje de inclusión al aumentar el tiempo de inoculación, es un claro indicador del efecto que tienen las enzimas del hongo sobre la fibra, así como de la necesidad de incrementar el tiempo de incubación para que este efecto se refleje en la DE.

Bajo las condiciones en que se llevó este estudio, se concluye que la inoculación del Hongo *Fomes* sp. EUM1 en los residuos de cosecha mecanizada de la caña de azúcar tiene un efecto en la FDA que no se ve reflejado en el incremento de la degradación, debido a la utilización de compuesto altamente degradables, como la Hc, que son utilizados como fuente de energía al inicio de su crecimiento, aunque este efecto sólo fue manifestado al nivel de 0.2% (p/v) de porcentaje de inclusión. También, se concluye que la degradación se produce por etapas que son importantes considerar para la determinación de niveles de porcentaje de inclusión o de tiempos de incubación donde se maximicen los efectos benéficos del hongo en términos de la nutrición de rumiantes. Finalmente, los resultados obtenidos del análisis de la DE de las diferentes fracciones del material estudiado y su posterior comparación con su correspondiente fSD y td, demostraron la utilidad de esta metodología para estudiar los procesos que tienen lugar durante el establecimiento, crecimiento y producción de enzimas por parte del hongo. Lo anterior, habría que tomarse en cuenta para la planificación de nuevos experimentos.

Agradecimientos

Al Consejo Nacional de Ciencia y Tecnología (CONACYT) por la beca otorgada para el estudio del posgrado Producción Agroalimentaria en el Trópico del Colegio de Postgraduados, Campus Tabasco. A la UAM Ixtapalapa, por el aporte de la cepa que se utilizó en dicha investigación. A las líneas de Investigación del Colegio de Postgraduados LPI2 y LPI5 por el apoyo financiero para reactivos y materiales de laboratorio. El modelo de degradación efectiva fue desarrollado para este trabajo por el Dr. Luis Manuel Vargas-Villamil.

REFERENCES

1. Sistema Integral de Información Agroalimentaria y Pesquera [en línea]. 2011. (acceso noviembre del 2013). URL Disponible en: http://www.siap.gob.mx/index.php?option=com_wrapper&view=wrapper&Itemid=351.
2. Lal R. Soil quality impacts of residue removal for bioethanol production. *Soil Tillage Res* 2009; 102:233-241.
3. Aranda EM, Ruiz P, Mendoza GD, Marcoff CF, Ramos JA, Elías A. Cambios en la digestión de tres variedades de caña de azúcar y sus fracciones de fibra. *Rev Cubana Cienc Agric* 2004; 38:137-144.
4. Fernandez JA, Henao JM, Pedrosa AM, Quevedo B. Inmovilización de hongos ligninolíticos para la remoción de colorantes negro reactivos. *Rev Colomb Biotechnol* 2009; 11:59-72.
5. Krishna C. Solid state fermentation systems: An overview. *Crit Rev Biotechnol* 2005; 25:1-30.
6. Arora DK, Bridge DP, Bhatnagar D. *Handbook of Fungal Biotechnology*. New York: CRC Press; 2004.
7. Peláez AA, Meneses M, Miranda RL, Megias RM, Barcena GR, Loera O. Ventajas de la fermentación sólida con *Pleurotus sapidus* en ensilaje de caña de azúcar. *Arch Zootec* 2008; 57:25-33.
8. Ordaz A, Favela E, Meneses M, Mendoza G, Loera O. Hyphal morphology modification in the thermal adaptation by the white rot fungus *Fomes sp.* EUM1. *J Basic Microbiol* 2011;52:167-174.
9. Pal M, Calvo AM, Terrón MC, González AE. Solid-state fermentation of sugarcane bagasse with *Flammulina velutipes* and *Trametes versicolor*. *J Microbiol Biotechnol* 1995; 11:541-545.
10. Sánchez A, Ysunza F, Beltrán M, Esqueda M. Cultivo del hongo comestible *Pleurotus* sobre residuos vitivinícolas y su manejo pos cosecha. [Tesis de Maestría]. Hermosillo, México: Universidad de Sonora; 2005.
11. Peláez A, Meneses M, Miranda A, Ayala M, Crosby M, Loera O et al. Enzimas fibrolíticas producidas por fermentación en estado sólido para mejorar los ensilajes de caña de azúcar. *Agrociencia* 2011; 45:675-685.
12. O.A.C. Official Methods of Analysis (18th Ed). Washington D.C.: O.A.C International; 2005.
13. Van Soest PJ, Robertson JP, Lewis BA. Symposium: Carbohydrate methodology, metabolism and nutritional implications in dairy cattle. *J Dairy Sci* 1991; 74:3583-3597.
14. Noguera RR, Posada SL. Modelación de la cinética de degradación de alimentos para rumiantes. *Rev Col Cienc Pec* 2007; 20:174-182.
15. Berkeley Madonna (programa de computadora). Versión 8.0. Berkeley: University of California; 2000.
16. Steel GDR, Torrie HJ, Dickey DA. Principles and procedures of statistics a biometrical approach. 3ra Ed. Michigan, USA: McGraw Hill Companies, Inc; 1997.
17. SAS/STAT® (programa de computadora). Versión 9.3. SAS Institute Inc; 2013.
18. Valiño EC, Elías A, Torres V, Carrasco T, Albelo N. Mejoramiento de la composición del bagazo de caña de azúcar por la cepa *Trichoderma viride* M5-2 en un biorreactor de fermentación en estado sólido. *Rev Cubana Cienc Agric* 2004; 38:145-153.
19. García Y, Ibarra A, Valiño EC, Dustet JC, Oramas A, Albelo N. Estudio de un sistema de fermentación sólida con agitación en la biotransformación del bagazo de caña de azúcar por la cepa *Trichoderma viride* M5-2. *Rev Cubana Cienc Agric* 2002; 36:265-270.
20. Arce O. Producción de extractos de enzimáticos a partir de *Fomes sp* EUM1 y su evaluación en condiciones ruminales. [Tesis de Doctorado]. México: Universidad Autónoma Metropolitana, Unidad Iztapalapa; 2012.
21. Arias GM, Bueno G, Betancourt D, Álvarez I, González AL. Biotransformación de Residuos Lignocelulósicos con Hongos *Pleurotus*. *Rev CENIC Cienc Biol* 2005; 36:1-7.

22. Akinfemi A, Ogunnwole OA, Lapido MK, Adu OA, Osineye OMES. Enhancement of the nutritive value of maize leaf treated with white-rot fungi: *Pleurotus sajorcaju* and *Pleurotus pulmonarius*, and the effects on chemical composition and *in vitro* digestibility. *Prod Agric Technol* 2009; 1:106-110.
23. Salcedo M, López J, Flores P. Evaluación de enzimas para la hidrólisis de residuos (hojas y cogollos) de la cosecha caña de azúcar. *Dyna* 2010; 78:182-190.
24. Yan H, Son Y, Beauchemin KA. Effects of exogenous enzymes on ruminal fermentation and degradability of alfalfa hay and rice straw. *Asian-Aust J Anim Sci* 2011; 24:56-64.
25. Giraldo LA, Carro MD, Ranilla MJ, Tejido ML. Influence of fibrolytic enzymes on *in vitro* methane production and rumen fermentation of a substrate containing 60% of grass hay. *Livestock Research for Rural Development* [en línea] 2007 (acceso 15 de noviembre del 2013); 19:Article 185. URL disponible en: <http://www.lrrd.org/lrrd19/12/gira19185.htm>
26. Membrillo I, Sánchez C, Meneses M, Favela E, Loera O. Particle geometry affects differentially substrate composition and enzyme profiles by *Pleurotus ostreatus* growing on sugar cane bagasse. *J Microbiol Biotechnol* 2010; 2:1581-1586.
27. Pinos J, González S, Mendoza G, Bárcena R, Cobos M. Efecto de enzimas fibrolíticas exógenas en la digestibilidad *in vitro* de la pared celular de heno de alfalfa (*Medicago sativa*) o de ballico (*Lolium perenne*). *Interciencia* 2002; 27:28-32.
28. Miranda RLA, Mendoza MGD, Bárcena-Gama JR, González MSS, Ferrara R, Ortega CME et al. Effect of *Saccharomyces cerevisiae* or *Aspergillus oryzae* cultures and NDF level on parameters of ruminal fermentation. *Anim Feed Sci Technol* 1996; 63:289-296.