

شماره ۱۰۵، زمستان ۱۳۹۳

صص: ۹۲~۸۱

اثر کشت دو قارچ *Pleurotus ulmarius* و *Phanerochaete chrysosporium* بر ترکیب شیمیایی و تجزیه‌پذیری خاک اره توسکا به عنوان خوراک دام

- مهناز بیات (نویسنده مسئول)
کارشناس ارشد تغذیه دام، دانشکده علوم کشاورزی، دانشگاه محقق اردبیلی، ایران.
 - فرزاد میرزایی آقجه قشلاق
استادیار گروه علوم دامی دانشکده علوم کشاورزی، دانشگاه محقق اردبیلی، ایران.
 - معراج شری
استادیار گروه علوم صنایع چ.ب و کاغذ دانشکده فناوری کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، ایران.
 - جمال سیف دواتی
استادیار گروه علوم دامی دانشکده علوم کشاورزی، دانشگاه محقق اردبیلی، ایران.
 - مهدی روحانی
استادیار علوم و صنایع چوب و کاغذ، گروه سلولزی و بسته بندی، پژوهشکده شیمی و پتروشیمی، پژوهشگاه استاندارد، کرج، ایران.
- تاریخ دریافت: دی ۹۲ تاریخ پذیرش: بهمن ۹۲
شماره تماس نویسنده مسئول: ۹۳۶۴۹۱۳۲۶۹
Email: Bayat.mz@gmail.com

چکیده

در این پژوهش اثر کشت دو گونه قارچ *Pleurotus ulmarius* و *Phanerochaete chrysosporium* بر ترکیب شیمیایی و تجزیه‌پذیری خاک اره چوب توسکا مورد بررسی قرار گرفت. نمونه‌های خاک اره پس از کشت با مایه قارچ به مدت ۷ و ۱۷ روز در 30 ± 3 درجه سانتی‌گراد و رطوبت نسبی $65\pm5\%$ گرمانه گذاری شدند. پس از آن، نمونه‌ها خشک گردیده و ترکیب شیمیایی آن‌ها تعیین شد. تجزیه‌پذیری با روش کیسه‌های نایلونی و با استفاده از دو رأس قوچ نزاد مغافنی دارای فیستولای شکمبهای انجام شد. نتایج نشان داد که غلاظت دیواره سلولی، دیواره سلولی منهای همی‌سلولز، خاکستر، هم چین تجزیه‌پذیری ماده خشک، دیواره سلولی، دیواره سلولی منهای همی‌سلولز و ماده آلی و فراسنجه‌های تجزیه‌پذیری شامل: بخش محلول (a)، بخش نامحلول (b)، نرخ ثابت تجزیه‌پذیری (c) و تجزیه‌پذیری موثر (ED) تحت تاثیر عمل آوری بیولوژیکی قرار گرفت ($P<0.05$). مقادیر، دیواره سلولی، دیواره سلولی منهای همی‌سلولز کاهش و فراسنجه‌های تجزیه‌پذیری ماده خشک و دیواره سلولی افزایش یافت ($P<0.01$). اثر مدت زمان (روز) بر فرآوری قارچی معنی دار بوده ($P<0.05$)، به طوری که بیشترین مقادیر بخش محلول ماده خشک در روز ۱۷ عمل آوری و کمترین مقادیر آن‌ها در نمونه شاهد مشاهده شد.

واژه‌های کلیدی: خاک اره توسکا، عمل آوری بیولوژیکی.

Animal Science Journal (Pajouhesh & Sazandegi) No 105 pp: 81-92

Effect of two fungi (*Phanerochaete chrysosporium* and *Pleurotus ulmarius*) on chemical composition and Degradability of *Alnus subcordata* saw dust as ruminant feed

By: 1: Mahnaz bayat, Master of animal Nutrition of Department of Agricultural sciences, University of Mohaghegh Ardabili, Islamic Republic of Iran *Corresponding author. , Bayat.mz@gmail.com,Tel.: +989388564360. 2: Farzad Mirzaei Aghjeh Gheshlagh, professor assistant of Department of animal science, Faculty of Agricultural sciences, University of Mohaghegh Ardabili, Islamic Republic of Iran.3: Mearaj sharari, professor assistant of Department of Wood and Paper Sciences and Technologi, Faculty of Agricultural Technology and Natural Recourses, University of Mohaghegh Ardabili, Islamic Republic of Iran. 4: Jamal seifdavati, professor assistant of Department of animal science, Faculty of Agricultural sciences, University of Mohaghegh Ardabili, Islamic Republic of Iran. 5: Mehdi Roohani, Assistant Professor, Department of Paper and Packaging, Faculty of Chemistry and Petrochemical Engineering, Standard Research Institute (SRI) , Karaj, Iran.

Received: January 2014**Accepted: February 2014**

This study was carried out to determine the chemical composition and degradability parameters of DM, ADF and NDF in *Alnus subcordata* saw dust (SD) biodegraded by *Phanerochaete chrysosporium* and *Pleurotus ulmarius* fungi. The SD samples were incubated by the fungi at $30 \pm 1^\circ\text{C}$ and $65 \pm 5\%$ relative humidity for 7 and 17 days. Biodegraded samples were sterilized to constant activity and oven dried for chemical composition and rumen degradability using of two ruminal cannulated Moghani male sheep, For this purpose. Results showed that, biological treatments decreased the NDF, ADF and Ash contents of the substrate. The rumen degradability of DM, ADF and NDF as well as soluble fraction (a), non soluble but degradable (b) fraction, degradability rate (C) and effective degradability (ED) in different times of biodegradation were increased ($P<0.05$) as a result of biological treatments. Period of biological treatment had significant effect on the biodegradability rate as the highest amount of biodegradability was found at 17 days of incubation where the lowest values were in control samples.

Key words: Sawdust of Alder, Biodegradability.**مقدمه**

1986). نتایج امیدوار کننده‌ای توسط روش‌های زیستی عمل- آوری سلولز، بخصوص با استفاده از قارچ‌ها برای تجزیه لیگنین Fazaee et al., 1999;2004;2006 به دست آمده است (1387). در بین قارچ‌ها، گروه قارچ‌های حسین نیا و پازوکی (and Kalmis et al., 2006). در بین قارچ‌ها، گروه قارچ‌های پوسیدگی سفید متعلق به راسته بازیدیومیست‌ها¹، دارای توانایی زیادی جهت تجزیه و مصرف لیگنین و ترکیب‌های دیواره سلولی Albores et al., 2006, Fazaee et al., 2006 هستند (and Kalmis et al., 2006).

آخر استفاده از این قارچ‌ها با توجه به توان لیگنین زدایی آنها Fazaee et al., 1999;2004;2006, Akinfemi et al., 2009;2010 مورد توجه متخصصین تغذیه دام قرار گرفته است (and Singh and Singh., 2005). اثر کشت قارچ Phanerochaete chrysosporium نیشکر توسط محققین بررسی و کاهش اجزای باگاس

کاه غلات و ضایعات حاصل از صنایع چوب از مهمترین بیوماس در بین ترکیبات لیگنوسلولزی می باشد. لیکن استفاده از آنها به منظور خوارک دام به دلیل ارزش غذایی کم و میزان نیتروژن Adamovic et al., 1998 and (Fazaee et al., 2004). در حدود ۲۰ درصد از چوب در صنایع چوب به ضایعاتی نظیر خاک ارده تبدیل می شود. این ترکیبات منابعی غنی از هیدروکربن‌ها نظیر همی سلولز، سلولز در پیوند با لیگنین هستند (Adamovic et al., 1998 and Fazaee et al., 2006). این پیوند قابلیت هضم و دستری به مواد مغذی آنها را کاهش داده است (فضایلی و همکاران ۱۳۸۷ و بابایی و همکاران ۱۳۸۹).

حقیقین چوب را به عنوان غذای نشخوار کنندگان با ارزش تغذیه‌ای پایین ارزیابی کرده و اذعان داشته اند که با عمل آوری Baertsche et al.,

کشت مایع قارچ و افزودنی های مغذی

از میسیلیوم های ۱۰ روزه رشد کرده در محیط کشت جامد، در شرایط آزمایشگاهی کاملاً استریل برای تلقیح محیط های کشت مایع استفاده شد. برای دستیابی به حداکثر رشد و تکثیر قارچ *Phanerochaete chrysosporium*، از محیط کشت مایع حاوی افزودنی های زیر به ازای یک لیتر استفاده شد: پیتون ۵ گرم به عنوان منبع نیتروژن، گلوکز ۱۰ گرم به عنوان منبع کربن و ۰/۵ $MgSO_4$. ۷ H_2O ، ۰/۱ NH_4Cl ، ۰/۵ K_2HPO_4 ، ۰/۱ گرم، $FeSO_4$ ، ۰/۰۵ گرم و ۰/۰۵ KH_2PO_4 گرم، ۰/۰۵ $CaCl_2$. ۲ H_2O گرم. سپس ۵۰ میلی لیتر از این مایع را درون ارلن های ۵۰۰ ریخته و برای جلوگیری از رشد سایر میکرووارگانیسم ها محلول فوق در دمای ۱۲۱ درجه سانتیگراد و فشار ۱۵ Psi به مدت ۱۵ دقیقه استریل گردید. درون هر ارلن یک لوب میسیلیوم تلقیح شد و در دمای ۳۰ درجه سانتی گراد به مدت ۱۰ روز در انکوباتور نگهداری شدند (شری و همکاران ۲۰۱۱) و برای قارچ *Pleurotus ulmarius*، از محیط کشت مایع حاوی افزودنی های زیر به ازای یک لیتر استفاده شد: عصاره مخمر ۵ گرم به عنوان منبع نیتروژن، گلوکز ۱۰ گرم به عنوان منبع کربن و مواد معدنی جهت رشد قارچ شامل، ۰/۱۵ $MgSO_4$. ۷ H_2O ، ۰/۰۵ KH_2PO_4 گرم، ۰/۰۵ $CaCl_2$ گرم، ۰/۰۲۵ $HPO_4^{(NH_4)_2}$ گرم، ۰/۰۱ $FeCl_3$ به میزان ۱/۳ میلی لیتر (صفره و بهنامیان ۱۳۹۰).

تلقیح قارچ و عمل آوری

نمونه های خاک اره در معرض هوا خشک شده و پس از توزین، درون کیسه های پلاستیکی مخصوص اتوکلاو قرار داده شده و پس از آغشته سازی با مایع مغذی، ۲۴ ساعت در دمای آزمایشگاه قرار گرفتند. سپس در دمای ۱۲۱ درجه سانتیگراد و فشار ۱۵ Psi به مدت ۱۵ دقیقه استریل گردیدند. میسیلیوم ها از محیط کشت مایع جمع آوری و مخلوط همگنی تهیه و روی خرد های چوب استریل، پاشیده شدند به طوری که خرد ها به خوبی آغشته شوند (مقدار میسیلیوم نسبت به جمع خاک اره ۱٪). نمونه ها به مدت ۱۷ روز درون ژرمنیاتور با دمای ۳۰ درجه و رطوبت ۶۵٪ قرار گرفته و

گزارش گردیده است (فضائلی و همکاران ۱۳۹۱). بنابراین، تحقیق حاضر با هدف بررسی امکان بھبود بیولوژیکی ارزش غذایی ضایعات چوب به منظور استفاده در تغذیه دام در جهت کاهش هزینه های تولیدات دامی صورت گرفت.

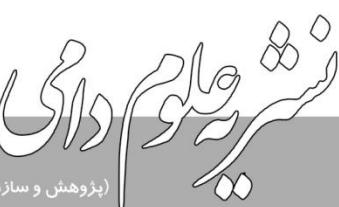
مواد و روش کار

تهیه خاک اره

در این پژوهش، سوبسترای مورد آزمایش (خاک اره توسکا) از چوب بری های واقع در شهر اسلام استان گیلان تهیه گردید که پس از هوا دادن و خشک کردن در محیط آزمایشگاه و نیز غربال کردن با الک آزمایشگاهی با مش ۰/۸، نمونه مورد آزمایش به صورت همگن و یکنواخت از آن انتخاب شد. میسیلیوم قارچ های پوسیدگی سفید *Phanerochaete chrysosporium* پس از تکثیر از طریق کشت مایع و *Pleurotus ulmarius* اضافه شدن به خاک اره، در طول دوره گرمانه گذاری روی خاک اره ها رشد نموده و فرآورده حاصل جهت آزمایش های بعدی مورد استفاده قرار گرفت.

کشت جامد قارچ

قارچ *Phanerochaete chrysosporium* از سازمان پژوهش های علمی و صنعتی ایران و قارچ *Pleurotus ulmarius* از آزمایشگاه باغبانی دانشکده کشاورزی دانشگاه محقق اردبیلی تهیه گردید. به منظور تکثیر قارچ در شرایط کاملاً استریل به هر کشت آگار دکستروز سیب زمینی Potato (PDA) Dextro Agar در دمای ۲۵ درجه سانتیگراد به مدت ۱۰ روز قرار داده شد. پس از آن کشت های تهیه شده جهت نگهداری و استفاده های بعدی در دمای ۴ درجه سانتیگراد درون یخچال قرار داده شدند. عمل کشت قارچ، زیر هود استریل کننده هوا (FASTER) – ۴۸ BHA (BHA ۴۸) انجام شده و پتریدیش ها تحت شرایط استریل نگهداری شده تا توده میسیلیوم قارچ رشد کند (شری و همکاران ۲۰۱۱).



در این رابطه؛ a بخش تجزیه پذیر سریع (٪)، b بخش تجزیه پذیر آهسته (٪)، c نرخ تجزیه پذیری (درصد در ساعت) و P تجزیه پذیری در واحد زمان (t) می‌باشد. همچنین با بکاربردن رابطه ۲ میزان تجزیه پذیری مؤثر ماده خشک، دیواره سلولی، دیواره سلولی بدون همی سلولز و ماده آلی با نرخ عبورهای ۲، ۵ و ۸ درصد در ساعت محاسبه گردید.

$$ERD = a + bc/(c+k) \quad \text{رابطه ۲}$$

تجزیه پذیری و فراسنجه‌های تجزیه پذیری برای ماده خشک، ماده آلی، دیواره سلولی و دیواره سلولی منهای همی سلولز اندازه گیری شد. داده‌های بدست آمده به صورت فاکتوریل (۲×۳) شامل دو نوع قارچ و سه زمان عمل آوری و در قالب طرح کاملاً تصادفی (CRD) تجزیه و تحلیل گردید. تجزیه آماری بوسیله نرم افزار SAS نسخه ۹/۱ و با استفاده از روش مدل عمومی خطی^۳ انجام شد. برای مقایسه میانگین از روش آزمون چند دامنه‌ای دانکن (DMRT)^۴ در سطح احتمال ۵ درصد استفاده شد. مدل آماری مورد استفاده به صورت:

$$Y_{ijk} = \mu + L_i + S_j + (L.S)_{ij} + \varepsilon_{ijk}$$

بود که در این مدل؛ μ میانگین کل، L_i اثر قارچ (i=۱، ۲)، S_j اثر مدت زمان عمل آوری (j= ۱، ۲، ۳)، $(L.S)_{ij}$ اثر متقابل قارچ و عمل آوری، ε_{ijk} عوامل کنترل نشده می‌باشد.

نتایج

نتایج حاصل از تجزیه شیمیایی خاک، اره توسکا قبل و بعد از عمل آوری با دو قارچ *Phanerochaete chrysosporium* و *Pleurotus ulmarius* یافته‌های تحقیق حاضر نشان داد که عمل آوری با قارچ، درصد ماده خشک، دیواره سلولی و دیواره سلولی منهای همی سلولز را به طور معنی‌داری کاهش و درصد خاکستر خام و چربی خام را به طور معنی‌داری افزایش داد. بر اساس نتایج حاضر نوع قارچ اثر معنی‌داری بر ترکیب شیمیایی خاک اره توسکا نشان داد ($P<0.01$).

در روز ۷ و ۱۷ جهت بررسی ترکیب شیمیایی برداشت و جهت توقف رشد قارچ پس از استریل سازی در یخچال ذخیره گردیدند. ماده خشک، چربی خام و خاکستر خام نمونه‌ها به روش Van Soest (۲۰۰۰) ADF و NDF و AOAC و همکاران، ۱۹۹۱) اندازه گیری شد.

تعیین تجزیه پذیری شکمبه‌ای نمونه‌ها

این مرحله با استفاده از دو رأس گوسفند نر بالغ نژاد مغانی (با وزن بدن 255 ± 2 کیلوگرم) دارای فیستولای شکمبه‌ای در ایستگاه آموزشی دانشکده کشاورزی دانشگاه محقق اردبیل انجام گرفت. خوراک مصرفي حیوانات مورد آزمایش شامل یونجه خرد شده و دانه جو و مکمل معدنی - ویتامینه بود که طبق روش پیشنهادی AFRC (1992) بر اساس وزن متابولیکی و به میزان ۱۰ درصد بالاتر از حد نگهداری (روزانه، 20 ± 810 گرم به ازای هر راس) طی دو وعده صبح و عصر در اختیار حیوانات قرار می‌گرفت و آب نیز به صورت آزاد در دسترس حیوانات بود (AFRC, 1992). از خاک اره فرآوری شده با قارچ (روزهای ۷ و ۱۷)، مقدار ۳ گرم نمونه خشک عمل آوری شده در زمان‌های صفر، ۸، ۱۶، ۲۴، ۴۸، ۷۲ و ۹۶ ساعت در سه تکرار (سه کیسه نایلونی با ابعاد 5×10 سانتی متر و با قطر منفذ ۴۵ تا ۵۰ میکرون) برای هر زمان، در شکمبه هر گوسفند انکوباسیون گردید. پس از طی زمان‌های انکوباسیون، کیسه‌های حاوی نمونه از شکمبه خارج و پس از شستشو در ماشین لباس‌شویی با آب سرد به مدت بیست دقیقه، در آون ۶۵ درجه به مدت ۴۸ ساعت خشک گردیدند (Cottrill and Evans, 1984).

تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها

میزان ناپدید شدن مواد در واحد زمان و همچنین فراسنجه‌های a، b، c و PD با استفاده از رابطه ۱ (رابطه غیرخطی Orskov and Fitcurve McDonald, 1997) و با استفاده از نرم افزار محاسبه گردید.

$$P = a + b(1 - e^{ct}) \quad \text{رابطه ۱}$$

جدول ۱- ترکیب شیمیایی خاک اره چوب توسکا قبل و بعد از عمل آوری (درصد)

نوع	DM	NDF	ADF	EE	ASH	OM
عمل آوری نشده با قارچ ۱	روز صفر	۹۵/۷۳ ^a	۹۱/۷۲ ^a	۷۲/۲۰ ^a	۰/۴۱ ^c	۹۹/۶۳ ^a
عمل آوری شده با قارچ ۱	روز ۷	۸۹/۶۸ ^b	۸۸/۹۶ ^c	۶۸/۹۶ ^c	۰/۵۱ ^{bc}	۹۹/۵۳ ^b
عمل آوری شده با قارچ ۱	روز ۱۷	۸۷/۶۷ ^c	۸۷/۷۲ ^{cd}	۶۷/۹۷ ^{cd}	۰/۵۶ ^{ab}	۹۹/۵۲ ^b
عمل آوری نشده با قارچ ۲	روز صفر	۹۵/۷۳ ^a	۹۱/۷۲ ^a	۷۲/۲۰ ^a	۰/۴۱ ^c	۹۹/۶۳ ^a
عمل آوری شده با قارچ ۲	روز ۷	۸۹/۴۹ ^b	۸۹/۴۷ ^b	۶۹/۵۷ ^b	۰/۲۴ ^{cd}	۹۹/۵۷ ^{ab}
عمل آوری شده با قارچ ۲	روز ۱۷	۸۶/۵۸ ^d	۸۷/۳۸ ^d	۶۸/۰۵ ^d	۰/۶۷ ^a	۹۹/۵۵ ^{ab}
خطای معیار	۰/۳۲	۰/۲۴	۰/۵۳	۰/۰۹	۰/۰۳	۰/۰۳
قارچ	**	**	**	**	**	*
معنی داری	زمان عمل آوری	**	**	**	*	n.s
معنی داری × قارچ	n.s	**	n.s	n.s	*	n.s

DM: ماده خشک، NDF: دیواره سلولی، ADF: دیواره سلولی منهای همی سلولز، EE: عصاره اتری، ASH: خاکستر، OM: ماده آلی، قارچ ۱: *Phanerochaete chrysosporium*، ماده آوری، قارچ ۲: *Pleurotus ulmarius*.

* نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح <0.05 . ** نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح <0.01 . ns: بیانگر عدم معنی داری می باشد.

در جدول ۱ میزان تجزیه پذیری ماده خشک خاک اره توسکا در زمانهای مختلف انکوباسیون با استفاده از کیسه های نایلونی گزارش شده است. نتایج نشان داد با افزایش زمان عمل آوری خاک اره، تجزیه پذیری ماده خشک نیز افزایش یافت. بیشترین مقدار تجزیه پذیری در ساعت مختلط مربوط به قارچ

Phanerochaete chrysosporium در روز ۱۷ کشت و کمترین میزان آن مربوط به خاک اره عمل آوری نشده (گروه شاهد) بود.

اثر قارچ و عمل آوری بر تجزیه پذیری ماده خشک معنی دار بود (<0.01).

در جدول ۲ میزان تجزیه پذیری ماده خشک خاک اره توسکا در زمانهای مختلف انکوباسیون با استفاده از کیسه های نایلونی گزارش شده است. نتایج نشان داد با افزایش زمان عمل آوری خاک اره، تجزیه پذیری ماده خشک نیز افزایش یافت. بیشترین مقدار تجزیه پذیری در ساعت مختلط مربوط به قارچ

جدول ۲- تجزیه پذیری ماده خشک خاک اره توسکا در زمانهای مختلف انکوباسیون با استفاده از روش کیسه های نایلونی (درصد)

زمانهای انکوباسیون در شکمبه (ساعت)	صفر	۲	۸	۱۶	۲۴	۴۸	۷۲	۹۶
عمل آوری نشده با قارچ ۱	روز صفر	۷/۹۰ ^d	۸/۲۹ ^e	۸/۷۹ ^d	۱۱/۶۱ ^d	۱۳/۱۶ ^c	۱۴/۳۰ ^c	۱۵/۱۸ ^e
عمل آوری شده با قارچ ۱	روز ۷	۱۰/۰۷ ^b	۱۰/۳۵ ^c	۱۱/۵۸ ^b	۱۳/۲۲ ^b	۱۵/۰۰ ^c	۱۶/۵۰ ^c	۱۸/۱۰ ^c
عمل آوری شده با قارچ ۱	روز ۱۷	۱۱/۰۶ ^a	۱۱/۳۶ ^a	۱۲/۴۷ ^a	۱۴/۴۵ ^a	۱۸/۱۶ ^a	۲۰/۷۳ ^a	۲۲/۰۲ ^a
عمل آوری نشده با قارچ ۲	روز صفر	۷/۹۰ ^d	۸/۲۹ ^e	۸/۷۹ ^d	۱۱/۶۱ ^d	۱۳/۱۶ ^c	۱۴/۳۰ ^c	۱۵/۱۸ ^e
عمل آوری شده با قارچ ۲	روز ۷	۹/۴۷ ^c	۹/۸۰ ^d	۱۱/۲۳ ^c	۱۲/۸۹ ^c	۱۴/۲۶ ^d	۱۵/۳۲ ^d	۱۵/۰۲ ^e
عمل آوری شده با قارچ ۲	روز ۱۷	۱۰/۷۱ ^a	۱۰/۹۶ ^b	۱۱/۷۰ ^b	۱۳/۳۵ ^b	۱۷/۲۶ ^b	۱۸/۳۷ ^b	۱۹/۲۷ ^b
خطای معیار	۰/۱۲	۰/۰۳	۰/۰۹	۰/۱۰	۰/۰۴	۰/۰۹	۰/۰۷	۰/۰۳
قارچ	**	**	**	**	**	**	**	**
معنی داری	زمان عمل آوری	**	**	**	**	**	**	**
معنی داری × قارچ	n.s	*	*	*	**	n.s	n.s	n.s

قارچ ۱: *Phanerochaete chrysosporium*، قارچ ۲: *Pleurotus ulmarius*، درج حروف متفاوت در هر ستون نشان دهنده تفاوت معنی دار بین میانگین ها می باشد (<0.05).

* نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح <0.05 . ** نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح <0.01 . ns: بیانگر عدم معنی داری می باشد.

روز ۱۷ کشت قارچ و *Phanerochaete chrysosporium* و کمترین میزان آن مربوط به خاک اره عمل آوری نشده بود. اثر قارچ و همچنین، اثر متقابل قارچ و عمل آوری بر کلیه فرستنده‌های تجزیه‌پذیری معنی دار بود ($P < 0.01$). اثر عمل آوری نیز بر کلیه فرستنده‌های تجزیه‌پذیری ماده خشک معنی دار بود ($P < 0.05$).

نتایج اثر قارچ و عمل آوری بر فرستنده‌های تجزیه‌پذیری ماده خشک خاک اره توسکا در جدول ۳ ارائه شده است.

به طور کلی با عمل آوری خاک اره روند افزایشی در بخش تجزیه‌پذیر سریع (a)، بخش تجزیه‌پذیر کند، پتانسیل تجزیه‌پذیری و تجزیه‌پذیری موثر (ED) در نرخ‌های عبور مختلف مشاهده شد. بیشترین بخش تجزیه‌پذیر سریع و بخش تجزیه‌پذیر کند، متعلق به

جدول ۳- اثر قارچ و عمل آوری بر فرستنده‌های تجزیه‌پذیری ماده خشک خاک اره توسکا (درصد)

فرستنده‌های تجزیه‌پذیری	a	b	c	PD	ED(0.02)	ED(0.05)	ED(0.08)
عمل آوری نشده با قارچ ۱	روز صفر	۸/۴۱ ^d	۷/۱۷ ^c	۰/۰۳۵ ^d	۱۵/۶۰ ^e	۱۲/۹۵ ^e	۱۱/۱۵ ^e
عمل آوری شده با قارچ ۱	روز ۷	۹/۷۴ ^b	۹/۷۴ ^b	۰/۰۳۱ ^e	۱۹/۰۵ ^c	۱۵/۳۵ ^c	۱۲/۳۰ ^c
عمل آوری شده با قارچ ۱	روز ۱۷	۹/۸۸ ^a	۹/۸۸ ^a	۰/۰۴۴ ^b	۲۳/۰۰ ^a	۱۸/۲۰ ^a	۱۵/۳۰ ^a
عمل آوری نشده با قارچ ۲	روز صفر	۷/۱۷ ^c	۷/۱۷ ^c	۰/۰۳۵ ^d	۱۵/۶۰ ^e	۱۲/۹۵ ^e	۱۰/۱۵ ^e
عمل آوری شده با قارچ ۲	روز ۷	۹/۰۸ ^d	۹/۰۸ ^d	۰/۰۴۸ ^a	۱۶/۳۰ ^d	۱۴/۲۰ ^d	۱۲/۶۰ ^d
عمل آوری شده با قارچ ۲	روز ۱۷	۹/۵۷ ^c	۹/۵۷ ^c	۰/۰۴۰ ^c	۱۹/۹۰ ^b	۱۶/۵۰ ^b	۱۴/۲۰ ^b
خطای معیار		۰/۰۴	۰/۰۴	۰/۰۰۰۵	۰/۰۲	۰/۰۳	۱۰/۱۵ ^c
قارچ							**
زمان عمل آوری							**
زمان عمل آوری × قارچ							**

a: بخش سریع تجزیه، b: بخش کند تجزیه، c: نرخ ثابت تجزیه در ساعت، PD: پتانسیل تجزیه‌پذیری، ED: تجزیه‌پذیری موثر در نرخ عبورهای مختلف،

قارچ ۱: *Phanerochaete chrysosporium*، قارچ ۲: *Pleurotus ulmarius*، درج حروف متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده تفاوت معنی دار بین میانگین‌ها می‌باشد ($P < 0.05$).

* نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح 0.05 و ** نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح 0.01 و NS: بیانگر عدم معنی داری می‌باشد.

سایر فرستنده‌های تجزیه‌پذیری دیواره سلولی معنی دار بود ($P < 0.01$ و $P < 0.05$).

در مورد دیواره سلولی منهای همی سلولز نیز با پیشرفت عمل آوری خاک اره، روند افزایشی معنی داری در بخش تجزیه‌پذیر سریع، پتانسیل تجزیه‌پذیری و تجزیه‌پذیری موثر مشاهده گردید. اثر قارچ و عمل آوری بر کلیه فرستنده‌های تجزیه‌پذیری دیواره سلولی منهای همی سلولز معنی دار بود ($P < 0.01$). همچنان اثر متقابل عمل آوری و قارچ نیز به جز بخش تجزیه‌پذیر کند، بر سایر فرستنده‌های تجزیه‌پذیر ADF تفاوت معنی داری ($P < 0.05$ و $P < 0.01$) را نشان داد.

نتایج مربوط به اثر قارچ و عمل آوری بر فرستنده‌های تجزیه‌پذیری دیواره سلولی و دیواره سلولی منهای همی سلولز خاک اره توسکا، در جداول ۴ و ۵ گزارش شده است. همان طور که مشاهده می‌شود، با افزایش زمان عمل آوری از ۷ به ۱۷ روز، بخش تجزیه‌پذیر سریع، پتانسیل تجزیه‌پذیری و تجزیه‌پذیری موثر دیواره سلولی معنی دار بود ($P < 0.01$). زمان عمل آوری (به غیر از نرخ ثابت تجزیه پذیری) بر سایر فرستنده‌های دیواره سلولی اثر معنی داری داشت ($P < 0.01$). همچنان مشخص گردید اثر متقابل عمل آوری و قارچ به غیر از بخش تجزیه‌پذیر کند و نرخ ثابت تجزیه در ساعت بر

جدول ۴- اثر قارچ و عمل آوری بر فراسنجه های تجزیه پذیری دیواره سلولی خاک اره توسکا (درصد)

ED(0.08)	ED(0.05)	ED(0.02)	PD	c	b	a	فراسنجه های تجزیه پذیری
۵/۳۰ ^e	۵/۸۰ ^e	۶/۶۰ ^e	۷/۷۰ ^e	۰/۰۳۷ ^c	۴/۸۶ ^d	۲/۸۱ ^c	روز صفر
۷/۸۰ ^c	۸/۴۰ ^c	۹/۶۰ ^c	۱۱/۶۰ ^c	۰/۰۳۸ ^c	۵/۸۵ ^c	۵/۷۳ ^b	روز ۷
۱۱/۲۰ ^a	۱۲/۲۰ ^a	۱۴/۴۰ ^a	۱۸/۰۰ ^a	۰/۰۷۰ ^a	۱۰/۴۲ ^a	۷/۶۰ ^a	روز ۱۷
۵/۳۰ ^e	۵/۸۰ ^e	۶/۶۰ ^e	۷/۷۰ ^e	۰/۰۳۷ ^c	۴/۸۶ ^d	۲/۸۱ ^c	روز صفر
۶/۹۰ ^d	۷/۳۰ ^d	۸/۱۰ ^d	۹/۳۵ ^d	۰/۰۴۲ ^{bc}	۴/۰۹ ^e	۵/۲۵ ^b	روز ۷
۹/۵۰ ^b	۱۰/۳۰ ^b	۱۱/۹۰ ^b	۱۴/۱۰ ^b	۰/۰۵۰ ^b	۸/۲۶ ^b	۵/۸۶ ^b	روز ۱۷
۰/۰۴	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۱۱	۰/۰۰۳	۰/۱۲	۰/۱۶	خطای معیار
**	**	**	**	**	**	**	قارچ
**	**	**	**	n.s.	**	**	زمان عمل آوری
**	**	**	**	n.s.	n.s.	*	زمان عمل آوری ×
							قارچ

a: بخش سریع تجزیه، b: بخش کند تجزیه، c: نرخ ثابت تجزیه در ساعت، PD: پتانسیل تجزیه پذیری، ED: تجزیه پذیری موثر در نرخ عبورهای مختلف،

قارچ ۱: *Pleurotus ulmarius*, قارچ ۲: *Phanerochaete chrysosporium*, درج حروف متفاوت در هر ستون نشان دهنده تفاوت معنی دار بین میانگین ها می باشد ($P < 0.05$).

*: نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح 0.05 و ns: بیانگر عدم معنی داری می باشد.

جدول ۵- اثر قارچ و عمل آوری بر فراسنجه های تجزیه پذیری دیواره سلولی منهای همی سلولز خاک اره توسکا (درصد)

ED(0.08)	ED(0.05)	ED(0.02)	PD	c	b	a	فراسنجه های تجزیه پذیری
۴/۰۰ ^e	۴/۶۰ ^e	۵/۸۰ ^e	۷/۳۵ ^d	۰/۰۳۱ ^c	۶/۸۲ ^c	۰/۰۵۴ ^d	روز صفر
۶/۸۵ ^d	۷/۴۵ ^c	۸/۹۵ ^c	۱۲/۷۰ ^b	۰/۰۱۹ ^d	۷/۱۹ ^c	۵/۴۸ ^b	روز ۷
۹/۳۰ ^a	۱۰/۴۰ ^a	۱۲/۹۰ ^a	۱۷/۵۰ ^a	۰/۰۵۸ ^a	۱۲/۱۴ ^a	۵/۴۰ ^b	روز ۱۷
۴/۰۰ ^e	۴/۶۰ ^e	۵/۸۰ ^e	۷/۳۵ ^d	۰/۰۳۱ ^c	۶/۸۲ ^c	۰/۰۵۴ ^d	روز صفر
۷/۰۵ ^c	۷/۲۵ ^d	۸/۰۵ ^d	۱۰/۱۵ ^c	۰/۰۱۶ ^d	۳/۷۱ ^d	۶/۴۰ ^a	روز ۷
۸/۴۰ ^b	۹/۲۰ ^b	۱۰/۸۰ ^b	۱۳/۱۰ ^b	۰/۰۵۰ ^b	۸/۷۳ ^b	۴/۳۹ ^c	روز ۱۷
۰/۰۳	۰/۰۳	۰/۰۳	۰/۲۵	۰/۰۰۲	۰/۲۰	۰/۱۳	خطای معیار
**	**	**	**	**	**	**	قارچ
**	**	**	**	**	**	**	زمان عمل آوری
**	**	**	*	**	n.s.	**	زمان عمل آوری ×
							قارچ

a: بخش سریع تجزیه، b: بخش کند تجزیه، c: نرخ ثابت تجزیه در ساعت، PD: پتانسیل تجزیه پذیری، ED: تجزیه پذیری موثر در نرخ عبورهای مختلف،

قارچ ۱: *Pleurotus ulmarius*, قارچ ۲: *Phanerochaete chrysosporium*, درج حروف متفاوت در هر ستون نشان دهنده تفاوت معنی دار بین میانگین ها می باشد ($P < 0.05$).

*: نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح 0.05 و ns: بیانگر عدم معنی داری می باشد.

مشاهده شد. اثر عمل آوری و قارچ بر کلیه فراسنجه‌های تجزیه‌پذیری ماده آلی معنی دار بود ($P < 0.01$). اثر متقابل عمل آوری و قارچ به جز بر فراسنجه بخش تجزیه‌پذیر سریع بر سایر فراسنجه‌های تجزیه‌پذیری ماده آلی معنی دار بود ($P < 0.01$).

نتایج مربوط به اثر قارچ و عمل آوری بر فراسنجه‌های تجزیه‌پذیری ماده آلی در جدول ۶ ارائه شده است. بر اساس نتایج جدول ذکر شده، با افزایش زمان عمل آوری خاک اره روند افزایشی در بخش تجزیه‌پذیر سریع، پتانسیل تجزیه‌پذیری و تجزیه‌پذیری موثر

جدول ۶- اثر قارچ و عمل آوری بر فراسنجه‌های تجزیه‌پذیری ماده آلی خاک اره توسکا (درصد)

فراسنجه‌های تجزیه‌پذیری	a	b	c	PD	ED(0.02)	ED(0.05)	ED(0.08)
عمل آوری نشده با قارچ ۱	روز صفر	۴/۱۳ ^e	۱۱/۶۱ ^c	۰/۰۳۴ ^e	۱۵/۷۵ ^e	۱۲/۳۵ ^e	۱۰/۲۰ ^e
عمل آوری شده با قارچ ۱	روز ۷	۸/۰۸ ^c	۱۱/۲۵ ^d	۰/۰۴۳ ^c	۱۹/۳۰ ^c	۱۳/۵۰ ^c	۱۲/۳۰ ^c
عمل آوری شده با قارچ ۱	روز ۱۷	۹/۹۱ ^a	۱۴/۵۳ ^a	۰/۰۷۰ ^a	۲۴/۴۵ ^a	۱۹/۱۰ ^a	۱۴/۳۵ ^a
عمل آوری نشده با قارچ ۲	روز صفر	۴/۱۳ ^e	۱۱/۶۱ ^c	۰/۰۳۴ ^e	۱۵/۷۵ ^e	۱۱/۳۵ ^e	۱۰/۲۰ ^e
عمل آوری شده با قارچ ۲	روز ۷	۷/۵۹ ^d	۹/۸۴ ^e	۰/۰۵۶ ^b	۱۷/۴۰ ^d	۱۴/۹۰ ^d	۱۱/۹۵ ^d
عمل آوری شده با قارچ ۲	روز ۱۷	۹/۳۸ ^b	۱۲/۳۰ ^b	۰/۰۳۹ ^d	۲۱/۶۵ ^b	۱۷/۵۰ ^b	۱۳/۶۰ ^b
خطای معیار	۰/۰۸	۰/۰۶	۰/۰۰۰۷	۰/۰۶	۰/۰۳	۰/۰۲	۰/۰۳
قارچ	**	**	**	**	**	**	**
زمان عمل آوری	**	**	**	**	**	**	**
زمان عمل آوری × قارچ	**	**	**	**	**	n.s	**

a: بخش سریع تجزیه، b: بخش کند تجزیه، c: نرخ ثابت تجزیه در ساعت، ED: تجزیه‌پذیری موثر در ترخ عبورهای مختلف،

قارچ ۱: *Phanerochaete chrysosporium* قارچ ۲: *Phanerochaete chrysosporium*، درج حروف متفاوت در هر سوتون نشان دهنده تفاوت معنی دار بین میانگین‌ها می‌باشد ($P < 0.05$).

*نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح 0.05 ، **نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار در سطح 0.01 و ns بیانگر عدم معنی داری می‌باشد.

بحث

تجزیه‌گر لیگنین، میزان درصد اجزاء دیواره سلولی کاهش محسوسی را بعد از عمل آوری نشان داد. این یافته‌ها با نتایج دیگر محققان در بررسی مشابهی که به وسیله آنزیم استخراج شده از قارچ *Phanerochaete chrysosporium* برای عمل آوری کاه جو انجام داده بودند مطابقت می‌نماید (Khazaal et al., 1990). تخریب ترکیبات دیواره سلولی فرآیند پیچیده‌ای است که از طریق فعالیت سینرژیک تعدادی از آنزیمهای برون سلولی انجام می‌شود. در قارچ‌های رشته‌ای، این آنزیم‌ها شامل لیگنیناز، همی سلولاژ، پکتیناز و سلولاژ می‌باشد

همانطور که در جدول ۱ دیده می‌شود، عمل آوری خاک اره توسکا با هر دو قارچ پوسیدگی سفید مورد مطالعه، سبب کاهش درصد ADF و NDF گردید. درصد ADF و NDF در روز ۱۷ کمتر از روز ۷ بود.

عوامل احتمالی این کاهش را می‌توان بدین گونه تفسیر نمود که قارچ‌های پوسیدگی سفید به طور اختصاصی در تجزیه لیگنین فعال بوده و باعث تجزیه کامل لیگنین به فرم معدنی آن می‌شوند (Alexopoulos, 1996). همچنین، به علت استفاده قارچ از پلی‌سارکاریدهای دیواره سلولی و به تبع آن، تولید آنزیم‌های

NDF و ADF کاهش یافت. NDF تاثیر قابل ملاحظه‌ای در گوارش پذیری دارد، بنابراین هر عملی که باعث کاهش این مقدار شود باعث بهبود گوارش پذیری خواهد شد. همچنین از آنجاکه غلظت لیگنین چوب از جمله عوامل اصلی در تعیین مقدار هضم در شکمبه می‌باشد بنابراین بایستی چوب خام به اندازه کافی عمل آوری شود تا لیگنین و سایر بازدارنده‌ها از بین بروود و انرژی خالص آن برای نشخوار کنند گان شیوه نشاسته گردد (بابایی و همکاران، ۱۳۸۹). طبق جدول ۳ فراستجه‌های تجزیه‌پذیری DM (a, b, c, PD) به طور معنی‌داری در خاک اره توسکا عمل آوری شده بیشتر بود که این ممکن است به دلیل کاهش NDF باشد. عمل آوری خاک اره توسکا با قارچ‌های پوسیدگی سفید ترکیب‌های دیواره سلولی را کاهش داده و میزان کربوهیدرات‌های محلول را در نتیجه تجزیه آنزیمی افزایش می‌دهد (Gutierrez et al., 1996). اختلافات در فراستجه‌های تجزیه‌پذیری می‌تواند به دلیل تفاوت در گونه قارچ، سیستم عمل آوری و نوع آنزیم‌های تولید شده به وسیله قارچ باشد. دلیل بیشتر بودن تجزیه‌پذیری دیواره سلولی در خاک اره عمل آوری شده، کمتر بودن میزان لیگنین و بیشتر بودن کربوهیدرات‌های محلول آن بوده که در نتیجه تجزیه پذیری آن‌ها را افزایش داد. همان‌طور که در جداول ۴، ۵ و ۶ مشاهده می‌شود خاک اره عمل آوری شده، از تجزیه پذیری (نایپدید شدن) ماده خشک، ماده آلی و ADF و NDF بالاتری برخوردار است. میزان نایپدید شدن شاخصی از تجزیه پذیری است (بابایی و همکاران، ۱۳۸۹).

نتیجه گیری

به طور کلی نتایج این آزمایش تاثیر مثبت عمل آوری چوب با قارچ را نشان داد. لذا به نظر می‌رسد که با توجه به تولید قابل توجه بقایای صنایع چوب به عنوان یک محصول فرعی حاصل از

که با تخریب زیست پلیمرهای دیواره سلولی مواد مغذی مورد نیاز قارچ تامین می‌شود. در بین تمام آنزیم‌های همی‌سلولاز، زایلاتاز Aro et al., (2005) بیشترین تحقیقات را به خود اختصاص داده است.

از آنجا که پلیمر لیگنین گسترده و بسیار شاخه‌دار می‌باشد، تخریب آن برون سلولی و منحصر به فرد می‌باشد. به دلیل وجود اتصالات اتری و کربن-کربن در لیگنین، نیاز به آنزیم‌های اکسیدکننده به جای آنزیم‌های هیدرولیز کننده جهت تخریب آن ضروری می‌باشد. یکی از آنزیم‌های اصلی لیگنولیتیکی برون سلولی قارچ P.chrysosporium، لیگنین پراکسیداز می‌باشد (Turpeinen, 2007). لیگنین پراکسیداز قارچ P.chrysosporium در مرحله دوم رشد، تحت تاثیر مقدار محدود مواد غذایی و فشار شدید اکسیژن تولید شده و در صورت عدم تولید آن، تخریب لیگنین بسیار کم اتفاق می‌افتد. لیگنین پراکسیداز، هسته آروماتیکی غیرفنولی مولکول لیگنین را با یک الکترون اکسید کرده و ترکیبات آروماتیک و غیرآروماتیک تولید Mullai and vishali, (2007). عمل آوری خاک اره توسکا با هر دو قارچ سبب افزایش درصد خاکستر خام گردید و این با نتایج دیگر محققین از جمله Akinfemi و همکاران (2009) مطابقت دارد. این مسئله به دلیل مورد استفاده قرار گرفتن بخشی از ماده آلی موجود در بستر کشت (سلولز و همی‌سلولز دیواره سلولی) و احتمالاً مصرف بیشتر مواد آلی و باقی ماندن زیادتر مواد معدنی در واحد وزن و نهایتاً افزایش نسبت خاکستر است (Shoukry and Hamissa, 1985). همانطور که در جدول ۲ مشاهده می‌شود در ساعت‌های مختلف انکوباسیون شکمبه‌ای، روند رو به افزایش تجزیه‌پذیری ماده خشک نمونه‌های مورد آزمایش، دیده شد. همانگونه که ذکر شد، با عمل آوری توسط قارچ، مقدار

مقالات پنجمین کنگره علوم دامی ایران، ۸ شهریور ۱۳۹۱. دانشگاه صنعتی اصفهان.

- 6- Adamovic M., G. Grubice, I. Milenkovice, R. Jovanovice, R. Protice, L. Sretenovice and L.Stoicevic. (1998). The biodegradation of wheat straw by *Pleurotus ostreatus* mushrooms and its use in cattle feeding. *Anim. Feed Science and Technology*, 71: 357- 362.
- 7- Agricultural and Food Research Council, (AFRC), (1992). Nutrient Requirements of Ruminants. Technical Committee on Responses to Nutrients. Report no: 10, Nutrient Abstract & Review Series B, 62:2:787- 835.
- 8- Akinfemi, A., Adu, O.A. and Adebiyi, O.A. (2009). Use of white rot fungi in upgrading maize straw and the resulting impact on chemical composition and *in-vitro* digestibility. *Journal of Animal Science*, Vol, 21, No, 10.pp: 213-220.
- 9- Akinfemi, A., Adu, O.A. and Doherty, F. (2010). Conversion of Sorghum Stover into animal feed with White-rot fungi: *Pleurotus ostreatus* and *Pleurotus pulmonarius*. *African Journal of Biotechnology*, Vol, 9. No, 11.pp: 1706-1712.
- 10- Albores, S., Pianzzola, M.J., Soubes, M. and Cerdeiras, M.P. (2006). Biodegradation of agroindustrial wastes by *Pleurotus* Spp for its use as ruminant feed. *Electronic Journal of Biotechnology*, Vol, 9, No, 3.pp: 216-220.
- 11- Alexopoulos, C.Y. (1996). Introductory mycology. John whey of sons. USA.

کارخانجات، می توان با عمل آوری بیولوژیکی، از آن در تغذیه نشخوار کنندگان استفاده نمود که البته نیاز به پژوهش های بیشتری در این زمینه خواهد بود.

پاورقی ها

1. Basidiomycetes
- 2 .Completely Randomized Design
3. General Liner Model
- 4 Duncans Multiple Range ANOVA

منابع

- ۱- بابایی، الف.، پیرمحمدی، ر. و عزیزی، س. (۱۳۸۹) مطالعه ترکیب های شیمیایی و تجزیه پذیری چوب صنوبر شیرین و انگور خام و عمل آوری شده با سود، مجله پژوهش های علوم دامی، شماره ۱، جلد ۴. ص ۷۹-۸۸.
- ۲- حسین نیا، الف. و پازوکی، م. (۱۳۸۷) تجزیه بیولوژیکی لیگین به وسیله قارچ *White Rot* پژوهشگاه مواد و انرژی. ص ۱-۸.
- ۳- صفره، م. و بهنامیان، م. (۱۳۹۰) بررسی اثر برخی از ضایعات صنایع تبدیلی کشاورزی بر پاره ای از خصوصیات رشد قارچ خوراکی صدفی *pleurotus ulmarius* مجموعه مقالات پنجمین همایش ملی محیط زیست، ۱۷ خرداد ۱۳۹۰. دانشگاه تهران.
- ۴- فضائلی ح. (۱۳۸۷) قابلیت هضم و مصرف اختیاری کاه گندم عمل آوری شده با قارچ صدفی در گوسفند و گاو. مجله علوم آب و خاک - علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی جلد ۱۲ شماره ۴۳ صفحات ۵۲۳-۵۳۱.
- ۵- فضائلی، ح.، خان والی، ح الف.، بنکدارپور، ب. و وهاب زاده، ف. (۱۳۹۱) بررسی اثر کشت قارچ فانوریکیت کریزوپوریوم بر ارزش غذایی باگاس نیشکر. مجموعه

- 12- AOAC. (2000). Official Methods of Analysis. 17th ed. Association of Official Analytical Chemists. Gaithersburg. M, D.
- 13- Aro, N., Pakula, T. and Penttilä, M. (2005). Transcriptional regulation of plant cell wall degradation by filamentous fungi. *FEMS Microbiology Reviews*, vol, 29, pp: 719–739.
- 14- Baertsche S.R., Yokoyama M.T. and Hanover J.W. (1986). Short rotation, hardwood tree biomass as potential ruminant feed chemical composition, nylon bag ruminal degradation and ensilement of selected species. *Journal of Animal Science*, Vol, 63,pp:2028 – 2043.
- 15- Cottrill, B.R and Evans, P. J. (1984). Estimation of Protein Degradability, Interdepartmental Protein Working Party. ARC Technical Review, Farnham Royal, Berks, UK: Agricultural Research Council, Commonwealth Agricultural Bureaux.
- 16- Fazaeli H., Jelan. Z.A., Azizi. A, Liang. J.B, Mahmoudzadeh. H and Osman. A. (1999). Biodegradation of wheat straw by *Pleurotus* fungi for improved digestibility: Comparison of the mycelial running rate of six cultures. *Malaysian Journal of Animal Science*, 5 (182):59-66.
- 17- Fazaeli H., Mahmoodzadeh H., Azizi A., Jelan Z. A., Liang. J. B., Rouzbehani. Y and Osman. A. (2004). Nutritive value of wheat straw treated with *Pleurotus* fungi. *Asian-Australian Journal of Animal Science*, 17 (12): 1681-1688.
- 18- Fazaeli H., Azizi A and Ameli M. (2006). Nutritive value index of treated wheat straw with *Pleurotus* fungi fed to sheep. *Pakistan Journal of Biological Science*, 9(13): 2444-2449.
- 19- Gutierrez, A., Prieto, A. and Martinez, A.T. (1996). Structure characterization of extracellular polysaccharides produced by fungi from the genus *Pleurotus*. *Carbohydrate Research*. Vol, 281,pp:143-154.
- 20- Kalmis, E., Azbar, N., Yildiz, H., Kalyoncu, F. (2006). Feasibility of using olive mill effluent (OME) as a wetting agent during the cultivation of oyster mushroom, *Pleurotus ostreatus*, on wheat straw. *Bioresource Technology*, Vol, 98,pp: 2512-2518.
- 21- Khazaal, K.A., Dodson Harvey and Palmer, P. (1990). A preliminary study of the treatment of barley straw with ligninase enzyme: effect on in-vitro digestibility and chemical composition. *Biological Wastes*, Vol, 33,pp: 53-62.
- 22- Mullai, P. and Vishali, S. (2007). Biodegradation of penicillin-G wastewater using *Phanerochaete chrysosporium* – An equilibrium and kinetic modeling. *African Journal of Biotechnology*, Vol, 6, N.12, pp: 1450-1454.
- 23- Ørskov, E.R. and McDonald, I. (1997). The estimation of protein degradability in the rumen from incubation measurements weighted according to rate of passage. *Journal of Agriculture Sciences*, Cambridge, Vol, 92. pp: 499-503.
- 24- Sharari, M., Jahan Latibari, A., Guillet, A.,



- Aurousseau, M., Mouhamadou, B., Rafeiee, Gh., Mirshokraei, A. and Parsapaghoh, D. (2011). Application of the white rot fungus *Phanerochaete chrysosporium* in biotreatment of bagasse effluent. *Springer Science and Business, Vol, 22*.pp: 421- 430.
- 25- Shoukry, M.M. and Hamissa, F.A. (1985). Nutritive improvement of some low quality roghages for ruminants. I. Effect of different microbial and chemical treatments on the quality of sugar canebagasse. Egypt. *Journal of Animal Production, Vol, 25, No, 2*.pp: 329-342.2.
- 26- Singh, D. and Singh, S.P. (2005). Modern mushroom cultivation. Updesh Purohit for Agrobios. Reprint, xvi, 229 p, pp: 86-93.
- 27- Turpeinen. (2007). *Lignocellulose degradation and humus modification by the fungus Paecilomyces inflatus*, Division of Microbiology Department of Applied Chemistry and Microbiology, University of Helsinki.
- 28- Van Soest, P.J., Roberson, J.B. and Lewis, B.A. (1991). Methods for dietary fiber, neutral detergent fiber, and non starch polysaccharides in relation to animal nutrition. *Journal of Dairy Science, Vol, 74*, pp: 3583-3597.

▪ ▪ ▪ ▪ ▪ ▪ ▪ ▪ ▪ ▪ ▪