



مقایسه قابلیت هضم پیت نیشکر عمل آوری شده با بخار تحت فشار توسط باکتری‌ها یا میکروارگانیزم‌های شکمبه گاو هلشتاین و گاومیش خوزستان

محمود رفیعی طاقانکی^۱، *مرتضی چاجی^۲، طاهره محمدآبادی^۲ و محسن ساری^۲

^۱دانشجوی کارشناسی ارشد تغذیه دام، آستادیاران گروه علوم دامی دانشگاه کشاورزی و منابع طبیعی رامین خوزستان

تاریخ دریافت: ۹۱/۱۱/۱۰؛ تاریخ پذیرش: ۹۲/۰۱/۲۷

چکیده

در این مطالعه به بررسی مقایسه هضم پذیری پیت نیشکر عمل آوری شده با بخار تحت فشار توسط کل میکروارگانیزم‌ها یا باکتری‌های شکمبه گاو هلشتاین و گاومیش خوزستان در شرایط تغذیه‌ای مشابه پرداخته شده است. قابلیت هضم ماده خشک (DM)، الیاف نامحلول در شوینده خستی (NDF) و الیاف نامحلول در شوینده اسیدی (ADF) پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل میکروارگانیزم‌ها و باکتری‌های شکمبه گاو و گاومیش به روش هضم دو مرحله‌ای و استفاده از تکنیک تولید گاز اندازه گیری شد. قابلیت هضم ماده خشک توسط کل میکروارگانیزم‌های شکمبه گاومیش (۶۳/۷۱ درصد) بیشتر از گاو (۶۰/۰۴ درصد) شد، همچنین قابلیت هضم ماده خشک و ADF توسط باکتری‌های شکمبه گاومیش (۳۸/۱۸ و ۲۲/۱۹ درصد) بیشتر از گاو (۳۴/۷۴ و ۱۳/۷۲ درصد) شد ($P < 0.05$). صرف نظر از نوع میکروارگانیزم قابلیت هضم ماده خشک و ADF توسط میکروارگانیزم‌های شکمبه گاومیش (۵۰/۹۴، ۳۳/۲۳ درصد) بیشتر از گاو (۴۷/۳۹، ۲۸/۳۵ درصد) شد ($P < 0.05$). پتانسیل تولید گاز (B) پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل میکروارگانیزم‌ها و باکتری‌های شکمبه گاومیش (۹۱/۰۲ و ۶۱/۲۵ میلی لیتر) بیشتر از گاو (۶۸/۸۳ و ۲۴/۲۷ میلی لیتر) بود ($P < 0.05$). نرخ گاز تولید شده (C) پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل میکروارگانیزم‌ها و باکتری‌های شکمبه گاو به طور معنی داری بیشتر از گاومیش بود ($P < 0.05$). پارتیشنینگ فاکتور، تولید توده میکروبی و راندمان تولید توده میکروبی برای باکتری‌ها و کل میکروارگانیزم‌های شکمبه گاو

*مستول مکاتبه: mortezachaji@yahoo.com

به‌طور معنی‌داری بیشتر از شکمبه گاومیش به‌دست آمد ($P < 0/05$). جمعیت کل باکتری‌های شکمبه گاومیش خوزستان بیشتر از گاو هلشتاین بود ($P < 0/05$). بنابراین نتایج برتری گاومیش نسبت به گاو هلشتاین را در استفاده از پیت نیشکر عمل‌آوری شده با بخار آب تحت فشار را نشان داد.

واژه‌های کلیدی: ماده آلی قابل هضم، تکنیک تولید گاز، جمعیت باکتریایی، هضم دو مرحله‌ای

مقدمه

در جنوب کشور سطح زیر کشت نیشکر در حدود ۷۰ هزار هکتار است که در سال تولید مقادیر زیادی از محصولات فرعی نیشکر مثل باگاس (حدود ۲/۲ میلیون تن در سال)، پیت خام نیشکر و سر شاخه نیشکر تولید می‌شود. از راه‌های استفاده از باگاس تهیه خوراک برای نشخوارکنندگان است (چاجی و محمدآبادی، ۲۰۱۲). پیت نیشکر که پس از پوسته‌گیری از باگاس بدست می‌آید. به علت کیفیت کم تغذیه‌ای با روش‌های مختلف مانند استفاده از بخار آب تحت فشار (دمای بالای ۱۶۰ درجه سلسیوس)، سود و آنزیم جهت افزایش ارزش تغذیه‌ای عمل‌آوری می‌شود. استفاده از پیت نیشکر عمل‌آوری شده با بخار آب تحت فشار باعث افزایش تولید شیر و بهبود ترکیبات آن شده است (کاسترو و ماکادو، ۱۹۹۰). بخار آب تحت فشار گروه‌های استیل را از ماتریکس همی سلولزی آزاد کرده و تولید اسید استیک را به همراه دارد و تا حد قابل قبولی منجر به شکستن دیواره سلولی می‌گردد (تویسانت و همکاران، ۱۹۹۱).

در نواحی گرمسیری، بیشتر نشخوارکنندگان از علوفه‌های کم کیفیت، پس‌مانده‌های محصولات کشاورزی و فرآورده‌های فرعی کارخانجات صنعتی که اساساً حاوی سطح بالایی از مواد لیگنوسلولزی بوده و سطح کربوهیدرات‌های قابل تخمیر و پروتئین این مواد از کیفیت خوبی برخوردار نیستند استفاده می‌کنند (دیوندر و سیلوا، ۲۰۰۲ و واناپت، ۲۰۰۹). بر اساس آنزیم‌های تجزیه‌کننده دیواره سلولی، میکروارگانیسم‌های شکمبه شامل باکتری، پروتوزوا و قارچ می‌باشند (چنگ و همکاران، ۱۹۹۱) که تقریباً حدود ۷۰ تا ۸۵ درصد ماده خشک قابل هضم را برای حیوان تجزیه می‌نمایند (بوم هوم، ۱۹۹۰). فراوان‌ترین ترکیب دیواره سلول گیاهی سلولز است (بهاتیا و همکاران، ۲۰۰۳) که نشخوارکنندگان از طریق یک رابطه همزیستی با میکروارگانیسم‌های شکمبه از آن استفاده می‌کنند (فرانزولین و دهوریتی، ۱۹۹۶). باکتری‌های سلولیتیک بطور متوسط ۵ تا ۷ درصد از جمعیت کل

باکتری‌های شکمبه را به خود اختصاص می‌دهند (اکین، ۱۹۸۶). اگر چه باکتری‌ها همیشه نمی‌توانند بزرگترین توده‌ی میکروبی را تشکیل دهند، ولی مهمترین نقش را در هضم و تجزیه‌ی مواد فیبری و سایر پلی‌ساکاریدهای موجود در دیواره‌ی سلولی گیاهی، مواد نشاسته‌ای و پروتئینی دارند (دهوریتی، ۲۰۰۳). محققان با مطالعه روی گونه‌ها و جمعیت میکروبی شکمبه گاو میش و گاو دریافتند، که اختلاف معنی‌داری در تعداد باکتری، قارچ و پروتوزوای شکمبه وجود دارد (بهاتیا و همکاران، ۲۰۰۴). گزارش شده است که باکتری‌های تجزیه کننده سلولز در گاو میش هندی ۳۵ تا ۳۹ درصد از کل باکتری‌های زنده را تشکیل می‌دهد ولی در گاو، این گروه از باکتری‌ها، ۲۱ درصد از کل باکتری‌های شکمبه را تشکیل می‌دهند (تواتیا و بهاتیا، ۱۹۹۶)؛ اما با وجود این تفاوت‌ها در کل، قابلیت هضم مواد آلی، کم و بیش مشابه هم بود و تفاوت معنی‌داری بین گاو و گاو میش مشاهده نشد (واناپت و پیمپا، ۱۹۹۹). یکی از صفات بارز و برجسته گاو میش تغذیه آن از علوفه خشبی است و از این نظر نسبت به گاو برتری دارد، زیرا دستگاه گوارش گاو میش از گاو حجیم‌تر و چین خوردگی‌های آن بیشتر بوده و میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو میش از لحاظ تعداد و تنوع از گاو گسترده‌ترند (واناپت، ۲۰۰۱). این حیوان مدت زمان زیادی را صرف نشخوار غذای انباشته شده در شکمبه می‌کند (بهاتیا و همکاران، ۲۰۰۴). دیگر آزمایشات نشان داده که اگر چه گاو میش به طور آشکار، از قابلیت هضم سلولز بیشتری نسبت به گاو برخوردار بوده، اما گاو قابلیت هضم NDF و همی سلولز بیشتری را نسبت به گاو میش نشان داده است (بهاتیا و همکاران، ۲۰۰۴). گزارش شده است که تحت شرایط پرورشی یکسان، گاو میش‌ها می‌توانند خوراک مصرفی را با بازدهی حدود ۲ تا ۳ درصد بیشتر از گاو‌ها مورد استفاده قرار دهند (واناپت و پیمپا، ۱۹۹۹). علت بهبود بازده در گاو میش نسبت به گاو به طور کامل مشخص نشده است، ولی شاید بتوان تا حدی آن را به نوع تخمیر، فرآورده‌های تخمیر و جمعیت میکروبی شکمبه‌ی این حیوان نسبت داد. از آنجایی که تعداد و نوع باکتری‌های شکمبه‌ی در گاو و گاو میش‌های مربوط به مناطق مختلف با هم متفاوت است، بدیهی است که هضم پذیری دیواره سلولی در دو دام مذکور نیز متفاوت می‌باشد (بهاتیا و همکاران، ۲۰۰۴). در منابع بسته به نوع منطقه جغرافیایی قابلیت گاو و گاو میش‌ها با یکدیگر متفاوت گزارش شده است. بنابراین برای داشتن اطلاع کافی از توان گاو میش هر منطقه باید به مطالعه اختصاصی آن منطقه پرداخت. با توجه به اینکه اطلاعات در مورد جمعیت و فعالیت هضمی باکتری‌های شکمبه گاو میش بومی خوزستان وجود ندارد و یا خیلی محدود است، بنابراین این آزمایش برای مطالعه مقایسه‌ای کل جمعیت و فعالیت باکتری‌های

شکمبه گاو میش خوزستان و گاو هلشتاین در هضم پیت نیشکر عمل آوری شده با بخار تحت فشار، صورت پذیرفت.

مواد و روش‌ها

جهت انجام این پژوهش از ۳ رأس گوساله نر گاو (میانگین وزن ۴۳۰ کیلوگرم) و ۲ رأس جوانه گاو میش (میانگین وزن ۴۲۰ کیلو گرم) مجهز به فیستولا استفاده شد. جیره‌ی غذایی دام‌های مورد مطالعه بر اساس وزن دام‌ها و بر طبق جداول احتیاجات غذایی (۱۹۹۶، انجمن ملی تحقیقات) تنظیم شدند. اجزاء جیره شامل یونجه خشک، کاه گندم، ختن (خوراک تفاله نیشکر)، کنجاله سویا، دانه جو، سبوس گندم، دانه ذرت، اوره، مواد معدنی و مواد ویتامینی بودند. خوراک روزانه در دو وعده غذایی صبح و عصر توزین شده و به صورت یکنواخت در اختیار دام‌ها قرار داده شد. آب در تمامی دوره به صورت آزاد در اختیار دام‌ها قرار گرفت. پس از تغذیه دام‌ها با جیره خوراکی مورد نظر به مدت ۵۶ روز، برای انجام آزمایش‌های بعدی قبل از تغذیه وعده خوراکی صبح از گاو و گاو میش‌ها مایع شکمبه جمع آوری گردید.

با استفاده از مایع شکمبه گاو و گاو میش‌هایی که در شرایط تغذیه‌ای یکسان نگهداری می‌شدند، قابلیت هضم پیت نیشکر عمل آوری شده با روش هضم دو مرحله‌ای (تلی و تری، ۱۹۶۳) با کل میکروارگانسیم‌ها و یا محیط حاوی باکتری‌ها به تنهایی مطالعه گردید. برای یافتن اطلاعات بیشتر و دقیق‌تر فراسنجه‌های تولید گاز با استفاده از کل میکروارگانسیم‌ها و باکتری‌های شکمبه گاو هلشتاین و گاو میش خوزستان با هم مورد مقایسه قرار گرفت.

برای انجام هضم آزمایشگاهی مایع شکمبه جمع آوری شده با پارچه متقال ۴ لایه، صاف و درون فلاسک آب گرم با دمای ۳۹ درجه سلسیوس قرار داده و به سرعت به آزمایشگاه منتقل گردید. در آزمایش هضم دو مرحله‌ای برای دست یافتن به محیطی که فقط باکتری‌ها در آن وجود داشته باشند به روش ذیل عمل شد: برای جدا نمودن پروتوزواها، مایع شکمبه در ۱۰۰۰ دور برای ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ شد (دانش مسگران و همکاران، ۲۰۰۹)، سپس با استفاده از قارچ کش‌ها (بنومیل به میزان ۵۰۰ قسمت در میلیون در هر لیتر و متالاکسیل به میزان ۱۰ میلی‌گرم در هر لیتر)، قارچ‌های بی‌هوازی از مایع به دست آمده شسته شدند (ژنگ و همکاران، ۲۰۰۶). محصول به دست آمده به عنوان محیط حاوی باکتری‌های شکمبه استفاده شد. در ادامه قابلیت هضم آزمایشگاهی پیت نیشکر عمل آوری شده

توسط کل میکروارگانیسم‌ها و باکتری‌های شکمبه گاو و گاومیش که با روش فوق تهیه شده بود، با استفاده از روش هضم دو مرحله‌ای تلی و تری (۱۹۶۳)، در لوله‌های آزمایش ۱۰۰ میلی‌لیتری که حاوی ۰/۵ گرم نمونه، ۴۰ میلی‌لیتر بزاق مصنوعی و ۱۰ میلی‌لیتر مایع شکمبه بود (نسبت ۱:۴)، اندازه‌گیری شد. بزاق مصنوعی به روش مک دوگال (۱۹۴۸) تهیه شد. پس از بستن درب، لوله‌های حاوی مخلوط بزاق و مایع شکمبه در حمام آب گرم در دمای ۳۹ درجه سلسیوس قرار گرفت. روزانه در دو نوبت لوله‌های آزمایشی تکان داده شد که این عمل نشان‌گر حرکت محتویات شکمبه‌ای، در درون شکمبه می‌باشد. در پایان روز دوم، پس از گذشت ۴۸ ساعت از شروع آزمایش، با افزودن اسید کلریدریک به محیط، شرایط برای افزودن آنزیم پپسین مهیا گردید. آنزیم پپسین (مرک-M785، ۱:۳۳۰۰) به هر لوله اضافه شد. پس از گذشت ۴۸ ساعت (تقلید هضم شیردانی) مواد باقیمانده شسته شده و در آن (۴۸ ساعت در دمای ۶۰ درجه سلسیوس) خشک گردید. قابلیت هضم ماده خشک، ایاف نامحلول در شوینده خنثی و اسیدی با توجه به اختلاف ماده اولیه و مواد باقیمانده در پایان آزمایش هضم محاسبه گردید. ایاف نامحلول در شوینده خنثی (ون‌سوست و همکاران، ۱۹۹۱) و اسیدی (AOAC, ۲۰۰۲) با روش متداول اندازه‌گیری شد.

تولید گاز پیت نیشکر عمل‌آوری شده با بخار تحت فشار (۱۹ بار، ۳ دقیقه) توسط کل میکروارگانیسم‌ها و باکتری‌های شکمبه گاو و گاومیش با استفاده از روش منک و استینگس (۱۹۸۸)، در سرنگ‌های شیشه‌ای ۱۰۰ میلی‌لیتری که حاوی ۵۰۰ میلی‌گرم نمونه، ۳۰ میلی‌لیتر بزاق مصنوعی و ۱۰ میلی‌لیتر مایع شکمبه بود، اندازه‌گیری شد. بزاق مصنوعی با مخلوط نمودن ۰/۱۲ میلی‌لیتر محلول معدنی کم نیاز (شامل: کلرید کلسیم، کلرید منگنز، کلرید کبالت و کلرید آهن)، ۲۴۰ میلی‌لیتر محلول معدنی پر نیاز (شامل: فسفات هیدروژنه سدیم، فسفات هیدروژنه پتاسیم و سولفات منیزیم)، ۲۴۰ میلی‌لیتر محلول بافری (شامل: بیکربنات سدیم و بیکربنات آمونیوم)، ۱/۲۲ میلی‌لیتر محلول ریززورین ۰/۱ درصد و ۴۰ میلی‌لیتر محلول احیاء (سولفید سدیم ۹ آب و سود یک مولار تهیه شد. مایع شکمبه جمع‌آوری شده با استفاده از پارچه متقال ۴ لایه صاف و با حجم مناسبی (نسبت ۱:۲) از بزاق مصنوعی مخلوط شد (منک و استینگس، ۱۹۸۸). ریززورین به عنوان شناساگر اکسیژن استفاده گردید و از دی‌اکسید کربن برای کاستن آلودگی اکسیژنی مخلوط مایع شکمبه و بزاق مصنوعی استفاده شد. برای تعیین تولید گاز توسط باکتری‌های شکمبه، با روش ژنگ و همکاران (۲۰۰۶) باکتری‌ها خالص

سازی شدند. تولید گاز سرنگ‌ها در دمای ۳۹ درجه سلسیوس در زمان‌های ۲، ۴، ۸، ۱۲، ۲۴، ۴۸، ۷۲ و ۹۶ ساعت انکوباسیون اندازه‌گیری شد.

نتایج حاصل از تولید گاز پیت نیشکر عمل‌آوری شده با بخار تحت فشار توسط کل میکروارگانسیم‌ها و باکتری‌های شکمبه گاو و گاو میش با استفاده از معادله نمایی ارسکوف و مکدونالد (۱۹۷۹)، برای توصیف روند تخمیر در روش تولید گاز استفاده شد:

$$Y = b(1 - e^{-ct})$$

Y = حجم تولید گاز از ماده خوراکی در زمان t = b = تولید گاز از بخش قابل تخمیر (میلی لیتر)
 c = نرخ تولید گاز (میلی لیتر در ساعت) t = مدت زمان قرار دادن نمونه در حمام آب گرم

فاکتور جزء بندی (Pf) بیان کننده نسبت تجزیه واقعی سوسترا به حجم گاز تولید شده در دوره‌های زمانی انکوباسیون می‌باشد (اولی ویرا، ۱۹۹۸). جهت برآورد این فاکتور، پس از پایان انکوباسیون سرنگ‌ها در تکنیک تولید گاز، محتوای سرنگ‌ها کاملاً به درون ظرفی منتقل گردید و با ۲۰ سی سی محلول شوینده خنثی مخلوط و به مدت یک ساعت جوشانیده شد. پس از گذشت این زمان محلول صاف شده و باقیمانده درون بوتلهایی که از قبل وزن خالی آن‌ها ثبت شده بود، ریخته شد. بوتله‌ها به آون (دمای ۹۰ درجه سانتی‌گراد، ۲۴ ساعت) منتقل گردید تا نمونه‌ها خشک شود. سپس بوتله‌ها از آون خارج و به دسیکاتور منتقل شده تا خنک شده و پس از خنک شدن، بوتله‌ها توزین شد. سپس بوتله‌های حاوی باقی‌مانده به کوره الکتریکی (۵۵۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳/۵ ساعت) منتقل گردید تا خاکستر به دست آید. بعد از گذشت این زمان بوتله‌ها به دسیکاتور منتقل شده و پس از خنک شدن آن‌ها، به دقت وزن شدند. در نهایت برای محاسبه Pf از فرمول ذیل استفاده گردید:

خاکستر - باقی‌مانده - مقدار اولیه = ماده آلی واقعاً هضم شده (میلی گرم)

$$PF = \frac{\text{میلی گرم ماده آلی حقیقی هضم شده}}{\text{میلی لیتر گاز تولید شده}}$$

توده میکروبی (میلی گرم) = نصف گاز تولید شده در ۹۶ ساعت $\times (Pf - 2/2)$

درصد راندمان سنتز توده میکروبی = $Pf /$ ماده آلی واقعاً تجزیه شده

همچنین هضم پذیری ماده آلی و انرژی قابل متابولیسم با استفاده از معادله منک و استینگس (۱۹۸۸)، محاسبه شد:

$$\begin{aligned} &= 0.651 \text{Ash} + 4.5 \text{CP} + 8.89 \text{GP} + 14.88 \\ &= 2.20 + 0.136 \text{GP} + 0.057 \text{CP} + 0.0029 \text{CP}^2 \\ \text{GP} &= \text{گاز تولیدی در طی ۲۴ ساعت} = \text{CP} = \text{درصد پروتئین ماده انکوبه شده} = \text{Ash} = \text{درصد خاکستر ماده انکوبه شده} \end{aligned}$$

برای شمارش باکتری‌های شکمبه از محلول رقیق کننده که شامل محلول نمکی ۱ (شامل فسفات هیدروژن دی پتاسیم)، محلول نمکی ۲ (شامل فسفات دی هیدروژن پتاسیم، سولفات آمونیوم، کلرید سدیم و کلرید کلسیم) و مایع شکمبه سانتریفیوژ شده استفاده شد. محیط کشت‌هایی با رقت 10^{-1} تا 10^{-5} تهیه شد و پس از افزودن قارچ‌کش به هر لوله، لوله‌های کشت به مدت ۱۰ تا ۱۲ روز در انکوباتور ۳۹ درجه نگهداری شدند. پس از طی شدن مدت زمان مذکور pH نمونه‌ها اندازه گیری شد. سپس با مقایسه مشاهدات با جداول MPN (روش محتمل ترین تعداد) و نرم افزارهای موجود شمارش باکتری‌ها صورت گرفت (دهوریتی، ۲۰۰۳).

داده‌های حاصل با استفاده از طرح پلات خرد شده مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. در آزمایش‌های حیوان به عنوان پلات اصلی و میکروارگانیسم‌ها در پلات فرعی قرار گرفتند. مدل آماری طرح به صورت زیر بود:

$$Y_{ijk} = \mu + P_i + \delta_{ik} + T_j + (PT)_{ij} + \epsilon_{ijk}$$

Y_{ijk} : متغیر وابسته (مقدار مشاهده مورد نظر)

μ : میانگین کل جامعه

P_i : اثر دام (گاو و گاو میش)

T_j : اثر تیمار (نوع میکروارگانیسم، کل یا باکتری خالص)

$(PT)_{ij}$: اثر متقابل تیمار در دام

δ_{ik} : خطای پلات اصلی

ϵ_{ijk} : خطای آزمایش

نتایج حاصل از آزمایش با رویه عمومی مدل خطی برنامه آماری SAS و پیرایش ۹/۱ مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. برای مقایسه میانگین‌ها از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۵ درصد خطا استفاده شد.

نتایج و بحث

قابلیت هضم پیت نیشکر عمل آوری شده با بخار تحت فشار توسط کل میکروارگانسیم‌های شکمبه: بر اساس نتایج مشخص شد که قابلیت هضم ماده خشک، NDF و ADF پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو‌میش بیشتر از گاو می‌باشد. که این اختلاف برای قابلیت هضم ماده خشک بین دو دام معنی‌دار بود ($P < 0.05$) (جدول ۱). در شرایطی نزدیک به آزمایش حاضر، جباری و همکاران (۲۰۱۲) و شاکرمی (۲۰۱۱) گزارش نمودند، قابلیت هضم ماده خشک، NDF و ADF پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو‌میش خوزستان بیشتر از گاو بود. همچنین مطابق با نتایج حاضر محققان گزارش نمودند که میزان هضم‌پذیری DM و نرخ هضم‌پذیری علوفه و کاه گندم در گاو‌میش نسبت به گاو نر بیشتر است که این نشانگر آن است که گاو‌میش نسبت به گاو علوفه کم کیفیت را بهتر هضم می‌نماید (سرور و همکاران، ۱۹۹۷). مخالف با نتایج حاضر وانایت و همکاران (۲۰۰۳) بیان نمودند که بین قابلیت هضم ماده خشک کاه برنج توسط کل میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو و گاو‌میش هیچ تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد. ممکن است یکی از دلایل تفاوت هضم در گاو و گاو‌میش مربوط به میکروارگانسیم‌های شکمبه آن‌ها باشد. شکمبه دارای تعداد زیادی از باکتری‌های سلولیتیک، قارچ‌های بی‌هوازی و پروتوزوای فایبرولیتیک است که بین گاو و گاو‌میش از نظر مقدار فعالیت آن‌ها تفاوت وجود دارد (چن و وانگ، ۲۰۰۸). محققان گزارش نمودند جمعیت باکتری‌های سلولیتیک در شکمبه‌ی گاو‌میش باتلاقی بیش‌تر از گاو بوده است، اما با وجود این تفاوت‌ها در کل، قابلیت هضم مواد آلی، کم و بیش مشابه هم بود و تفاوت معنی‌داری بین گاو و گاو‌میش مشاهده نشد، اما گاو‌میش‌ها می‌توانند خوراک مصرفی را با بازدهی حدود ۲ تا ۳ درصد بیشتر از گاوها مورد استفاده قرار دهند (وانایت و پیمپا، ۱۹۹۹). علت بهبود راندمان در گاو‌میش نسبت به گاو به طور کامل مشخص نشده است، ولی شاید بتوان تا حدی آن را مربوط به نوع تخمیر، فرآورده‌های تخمیر و جمعیت میکروبی شکمبه‌ی این

حیوان نسبت داد. فرانزولین و دهوریتی (۱۹۹۹) بیان نمودند که هضم پذیری مواد فیبری میکروبیهای شکمبه گاو میش در مقایسه با گاو بهتر است. از جمله دلایل دیگر اختلاف در هضم پیت نیشکر عمل آوری شده توسط گاو و گاو میش را می توان به جمعیت باکتریایی مختلف آن ها نسبت داد، به طوری که گاو میش باکتری بیشتری نسبت به گاو دارد (جدول ۷). باکتری ها نقش بسیار مهمی را در هضم مواد فیبری ایفا می نمایند، به نظر می رسد باکتری های غالب هضم کننده الیاف در شکمبه فیبروباکتر سوکسینوزنز، رومینوکوکوس آلبوس و رومینوکوکوس فلوفسینس باشند که به صورت فعال سبب تجزیه بیشتر بافت هایی می شوند که قابلیت هضم پایینی دارند (برایان، ۱۹۷۳).

جدول ۱- مقایسه قابلیت هضم پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری ها و کل میکروارگانیسم های شکمبه گاو و گاو میش.

دام	میکروارگانیسم	ماده خشک (درصد)	الیاف نامحلول در شوینده خشی (درصد)	الیاف نامحلول در شوینده اسیدی (درصد)
گاو میش	کل	۶۳/۷۱ ^a	۴۶/۷۰ ^a	۴۴/۲۷ ^a
گاو	باکتری	۳۸/۱۸ ^c	۲۵/۲۰ ^b	۲۲/۱۹ ^c
	کل	۶۰/۰۴ ^b	۴۴/۰۷ ^a	۴۲/۹۸ ^a
	باکتری	۳۴/۷۴ ^d	۲۳/۲۷ ^b	۱۳/۷۲ ^d
	SEM	۰/۶۸۲	۱/۳۸۶	۱/۰۰۳
	احتمال معنی داری	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱

SEM: خطای استاندارد میانگین ها، در هر ستون اعداد دارای حروف غیر مشابه از نظر آماری اختلاف معنی داری دارند ($P < 0.05$).

قابلیت هضم پیت نیشکر عمل آوری شده با بخار تحت فشار توسط باکتری های شکمبه: قابلیت هضم ماده خشک، NDF و ADF پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری های شکمبه گاو میش و گاو به ترتیب ۳۸/۱۸، ۲۵/۲۰، ۲۲/۱۹ و ۳۴/۷۴، ۲۳/۲۷، ۱۳/۷۲ درصد بود (جدول ۱). هضم پذیری ماده خشک، NDF و ADF پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری های شکمبه گاو میش و گاو به ترتیب، ۵۹/۹۲، ۵۳/۹۶، ۵۰/۱۲ و ۵۷/۸۶، ۵۲/۸۰، ۳۲/۹۲ درصد از هضم توسط کل جمعیت میکروبی شکمبه شد، که در شکمبه گاو میش سهم باکتری در مورد هضم پذیری ماده خشک و NDF

و ADF بیشتر از گاو می‌باشد ($P < 0/05$). با توجه به یکسان بودن جیره و شرایط نگهداری دام‌های مورد آزمایش احتمالاً دلیل بیشتر بودن قابلیت هضم ماده خشک و ADF پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری‌های شکمبه گاو نسبت به گاو میش تفاوت در جمعیت باکتریایی گاو و گاو میش می‌باشد به طوری که همسو با نتایج آزمایش حاضر مطالعات نشان داد که جمعیت باکتری‌های سلولیتیک در شکمبه‌ی گاو میش هند در مقایسه با شکمبه گاو سه برابر می‌باشد (تواتیا و بهاتیا، ۱۹۹۶). باکتری بوتیری و بیبریو فیبریوسولونس با غلظت‌های بالا در گاو میش، در مقایسه با گاو تغذیه شده با جیره‌ی کاه گندم و کنسانتره مشاهده شد (سینگ و همکاران، ۱۹۹۳). موافق با نتایج آزمایش حاضر برتوسی و همکاران (۱۹۹۷) نیز، تعداد بیشتر باکتری‌ها و تجزیه بهتر مواد فیبری را برای گاو میش در ایتالیا نسبت به گاو هلشتاین در جیره بر پایه علوفه یونجه و سیلوی ذرت گزارش کردند. همچنین گزارش شده که در جیره بر پایه سیلوی ذرت، تجزیه پروتئین در شکمبه گاو میش نسبت به گاو بالاتر بود (تراموسیا و همکاران، ۲۰۰۰). استرپتوکوکوس بویس در گاو نسبت به گاو میش، که هر دو با جیره‌ای بر پایه‌ی کاه گندم و کنجاله‌ی بادام زمینی یا کنجاله‌ی پنبه دانه تغذیه شده‌اند بیشتر است (سینگ و همکاران، ۲۰۰۳). لذا با توجه به بیشتر بودن جمعیت آمولیتیک‌ها (استرپتوکوکوس بویس) هضم فیبر در گاو در جیره‌های کنسانتره‌ای نسبت به گاو میش به طور منفی‌تری متأثر می‌گردد. علاوه بر این مطابق با نتایج آزمایش حاضر در مطالعه مقایسه‌ای توسط وورانا (۲۰۰۶) که روی گاو و گاو میش‌های تغذیه شده با کاه برنج عمل آوری شده با اوره و علف کاساوا انجام داد، مشاهده نمود که قابلیت هضم ماده خشک در گاو میش بیشتر از گاو است. واناپت (۲۰۱۰) گزارش داد که میکروارگانیزم‌های شکمبه گاو میش نسبت به گاو گوشتی متفاوت می‌باشند، به خصوص باکتری‌های شکمبه که در هر دو گونه اختلاف و تفاوت فاحشی وجود دارد (کولادو و سنز، ۲۰۰۶)، که در چرخه نیتروژنی شکمبه توانایی فعالیت دارند. اما بر خلاف نتایج آزمایش حاضر واناپت و چردهانگ (۲۰۰۹) بیان نمودند که هیچ گونه تغییر و اختلافی بین گاو و گاو میش باتلاقی و تعداد باکتری، پروتوزوا و قارچ‌های شکمبه در قابلیت هضم تخمیری مواد تولیدی در دسترس، برای جذب و استفاده توسط نشخوارکنندگان وجود ندارد. به دلیل اختلاف در فیزیولوژی هضم گاو میش باتلاقی و گاو فریزن، شکمبه گاو میش میکروفلورای بیشتری را تولید می‌نماید و هضم بهتر پروتئین خام را در جیره‌هایی که کربوهیدرات ساختمانی بیشتری دارند، نشان می‌دهد در حالی که در گاو هضم بهتر مواد آلی و سلولز وجود دارد (پاپو و همکاران، ۲۰۰۲). از طرفی در منابع یکی از علل اختلاف در هضم را اندازه متفاوت بدن دام‌ها بیان نمودند که البته در

آزمایش حاضر دامها تقریباً هم وزن بودند. در رابطه با این موضوع هانگیت (۱۹۶۶) بیان نمود که میزان تخمیر به ازای هر واحد وزنی محتویات شکمبه افزایش می‌یابد و با اندازه بدن گونه‌های نشخوار کننده کاهش می‌یابد که احتمالاً با انرژی مورد نیاز حیوان در ارتباط است و آن را می‌توان به‌طور تقریبی، برابر با وزن بتوان ۰/۷۵ ذکر نمود.

صرف نظر از نوع میکروارگانیسم (کل یا باکتری) قابلیت هضم ماده خشک، NDF و ADF توسط میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو همیشه بیشتر از گاو بود (جدول ۲). در این میان بین گاو و گاو میش در قابلیت هضم ماده خشک و ADF تفاوت معنی‌داری مشاهده شد ($P < 0/05$). علاوه بر دلایلی که در بالا اشاره شد، بهاتیا و همکاران، (۲۰۰۴) بیان نمودند که در نتیجه تفاوت در جمعیت میکروبی شکمبه گاو و گاو میش، قابلیت هضم خوراک نیز در شکمبه گاو و گاو میش با هم متفاوت خواهد بود. بر اساس مشاهدات حاضر، قابلیت هضم ماده خشک، NDF و ADF توسط میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو میش به ترتیب ۳/۵۵، ۲/۲۸ و ۴/۸۸ درصد بیشتر از گاو بود. مخالف با نتایج آزمایش حاضر مبنی بر این که اختلاف معنی‌داری در قابلیت هضم NDF بین گاو و گاو میش ملاحظه نشد ($P > 0/05$)، حسین و چک (۱۹۹۶) گزارش نمودند که در جیره‌ای بر پایه کاه چاودار و سیلوی ذرت، هضم پذیری NDF به‌طور معنی‌داری در گاو میش آبی نسبت به گاو هر فورد بیشتر است. ولی برتونی و همکاران (۱۹۹۳) بیان نمودند که قابلیت هضم NDF در گاو بیشتر بود، که این مسئله به نوع جیره استفاده شده نیز بستگی دارد. پراداهان (۱۹۹۱) گزارش داد هضم بهتر شکمبه گاو میش نسبت به گاو، به دلیل بزرگ‌تر بودن جمعیت میکروبی و همچنین غلظت آمونیاک شکمبه‌ای بیشتر گاو میش می‌باشد.

جدول ۲- مقایسه قابلیت هضم مواد مغذی پیت نیشکر عمل آوری شده با بخار آب توسط میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو و گاو میش

دام	ماده خشک (درصد)	الیاف نامحلول در شوینده خنثی (درصد)	الیاف نامحلول در شوینده اسیدی (درصد)
گاو	۴۷/۳۹ ^b	۳۳/۶۷	۲۸/۳۵ ^b
گاو میش	۵۰/۹۴ ^a	۳۵/۹۵	۳۳/۲۳ ^a
SEM	۰/۴۸۲	۰/۹۸۰	۰/۷۰۹
احتمال معنی‌داری	۰/۰۰۰۸	۰/۱۳۸۷	۰/۰۰۱۳

SEM: خطای استاندارد میانگین‌ها، در هر ستون اعداد دارای حروف غیر مشابه از نظر آماری اختلاف معنی‌داری دارند ($P < 0/05$).

طبق داده‌های گزارش شده در آزمایش حاضر مشخص می‌شود که هضم پذیری پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل جمعیت میکروبی و باکتری‌های شکمبه گاو همیشه بیشتر از گاو می‌باشد. در این رابطه محققین بیان نمودند هضم پذیری مواد فیبری میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو همیشه در مقایسه با گاو بهتر است (بهاتیا و همکاران، ۱۹۹۹ و فرانزولین و دهوریتی، ۱۹۹۹)، که این می‌تواند به بیشتر بودن و متنوع بودن میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو همیشه ارتباط داشته باشد (بهاتیا، ۲۰۰۴).

تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو و گاو میش:
تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده با بخار آب انکوبه شده در مایع شکمبه گاو و گاو میش با کل میکروارگانسیم‌های شکمبه و یا باکتری‌ها به تنهایی در جدول ۳ آورده شده است. بر طبق نتایج، آزمایش پتانسیل تولید گاز (B) پیت نیشکر عمل آوری شده در حضور کل میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو میش و گاو در طی ۹۶ ساعت انکوباسیون به ترتیب ۹۱/۰۲ و ۶۸/۸۳ میلی‌لیتر بود (جدول ۳)، که پتانسیل تولید گاز از پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو میش بیشتر از گاو بود ($P < 0/05$). ولی نرخ گاز تولید شده (C) از پیت نیشکر عمل آوری شده با کل میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو به طور معنی‌داری بیشتر از گاو میش بود (به ترتیب ۰/۱۶۷ و ۰/۱۲۱ میلی‌لیتر بر ساعت) ($P < 0/05$). چان‌تاخان و واناپت (۲۰۱۲) گزارش دادند که پتانسیل تولید گاز به ترتیب برای گاو میش و گاو در محدوده‌ی ۱۶۸/۶۰-۶۳/۵۰ و ۱۳۲/۰۰-۵۳/۶۰ قرار داشت که اختلاف معنی‌داری بین تیمارها و گونه‌ها وجود داشت ($P < 0/05$). ولی نرخ گاز تولید شده از تفاوت معنی‌داری بین گاو میش و گاو در بین تیمارها برخوردار نبود. این محققین بیان نمودند که پتانسیل تولید گاز بیشتر در گاو میش نسبت به گاو، به هضم‌پذیری بالاتر علوفه‌ی کاساوا و کنسانتره‌ها در گاو میش بستگی دارد. از سوی دیگر، چامپا وادی و همکاران (۲۰۰۶) بیان نمودند که کاه برنج، کاه غلات، اسفناج چینی و علف دم اسبی در شکمبه هضم پذیری بالایی دارند. شاید بتوان بیان نمود بیشتر شدن پتانسیل تولید گاز به خاطر هضم بیشتر مواد فیبری توسط باکتری‌های شکمبه گاو میش می‌باشد، زیرا بر اساس نتایج این آزمایش جمعیت باکتریایی شکمبه گاو میش به مراتب بیشتر از گاو بود. شاید علت بالاتر بودن نرخ تولید در گاو نسبت به گاو میش را بتوان به تفاوت در جمعیت میکروارگانسیم‌های آنها ارتباط داد. در گاو میش سویه‌های سلولایتیک بیشتر از گاو است که بدلیل

نیاز به زمان طولانی تر نسبت به تجزیه کنندگان نشاسته و همی سلولز برای کلنی سازی و شروع فعالیت هضمی، با نرخ کند تری هضم را انجام می‌دهند (واناپت و همکاران، ۲۰۰۳). تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری‌های شکمبه گاو و گاومیش: نتایج نشان داد پتانسیل تولید گاز از پیت نیشکر عمل آوری شده (جدول ۳) توسط باکتری‌های شکمبه گاومیش و گاو طی ۹۶ ساعت انکوباسیون به ترتیب ۶۱/۲۵ و ۲۴/۲۷ میلی‌لیتر بود. که پتانسیل گاز تولید شده از پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری‌های شکمبه گاومیش بیشتر از گاو بود ($P < 0/05$). نرخ تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری‌های شکمبه گاو بیشتر از گاومیش بود، (به ترتیب ۰/۳۳۲ و ۰/۱۲۰) ($P < 0/05$). پتانسیل تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده توسط کل میکروارگانیسم‌ها نسبت به باکتری‌ها در گاومیش و گاو به طور معنی‌داری بیشتر بود ($P < 0/05$). پتانسیل تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری‌های شکمبه گاومیش و گاو به ترتیب ۶۷/۲۹ و ۳۵/۲۶ درصد از پتانسیل گاز تولیدی کل میکروارگانیسم‌های شکمبه بود، که سهم باکتری‌های شکمبه گاومیش به مراتب بیشتر از گاو بود.

صرف نظر از نوع میکروارگانیسم (کل یا باکتری) پتانسیل تولید گاز توسط میکروارگانیسم‌های شکمبه گاومیش به طور معنی‌داری بیشتر از گاو می‌باشد (جدول ۴) ($P < 0/05$). ولی نرخ تولید گاز توسط میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو به طور معنی‌داری بیشتر از گاومیش بود ($P < 0/05$). بالاتر بودن میانگین حجم گاز تولید شده در گاومیش نسبت به گاو را ممکن است بتوان به بالا بودن میزان تخمیر و تجزیه خوراک توسط جمعیت میکروبی شکمبه گاومیش (آگراوال و همکاران، ۱۹۹۱) ارتباط داد. تولید گاز بیشتر که نشانه هضم بیشتر مواد فیبری می‌باشد می‌تواند به سبب بیشتر بودن جمعیت باکتری‌های شکمبه گاومیش باشد، در این مورد محققین در بررسی مقایسه‌ای اکولوژی شکمبه گاومیش و گاو با مطالعه روی گونه‌ها و جمعیت میکروبی دریافتند، تعداد باکتری‌های تجزیه کننده سلولز در شکمبه گاومیش از گاو بیشتر می‌باشد (واناپت، ۲۰۰۱). همچنین شمار باکتری‌های شکمبه گاومیش نسبت به گاو بیشتر بوده (پاپو و گراندونی، ۱۹۹۴) که این بیانگر آن است که هضم‌پذیری مواد فیبری در شکمبه گاومیش در مقایسه با گاو بهتر صورت می‌پذیرد.

جدول ۳- تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری و کل میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو و گاومیش

دام	میکروارگانیسم	B (میلی لیتر)	C (میلی لیتر بر ساعت)
گاومیش	کل	۹۱/۰۲ ± ۴/۸۴ ^a	۰/۰۱۲۱ ± ۰/۰۰۱۳ ^c
	باکتری	۶۱/۲۵ ± ۳/۶۵ ^c	۰/۰۱۲۰ ± ۰/۰۰۱۴ ^c
گاو	کل	۶۸/۸۳ ± ۳/۴۶ ^b	۰/۰۱۶۷ ± ۰/۰۰۲۱ ^b
	باکتری	۲۴/۲۷ ± ۰/۴۱۵ ^d	۰/۰۳۳۲ ± ۰/۰۰۲۰ ^a
	SEM	۱/۶۵۶	۰/۰۰۰۹۴
احتمال معنی داری		۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱

SEM: خطای استاندارد میانگین‌ها، B: تولید گاز از بخش قابل تخمیر، C: نرخ تولید گاز، در هر ستون اعداد دارای حروف غیر مشابه از نظر آماری اختلاف معنی داری دارند ($P < 0.05$).

جدول ۴- تولید گاز توسط میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو و گاومیش صرف نظر از نوع میکروارگانیسم

دام	B (میلی لیتر)	C (میلی لیتر بر ساعت)
گاو	۴۶/۵۵ ^b	۰/۰۲۴۹ ^a
گاومیش	۷۶/۱۳ ^a	۰/۰۱۲۰ ^b
SEM	۱/۱۷۳	۰/۰۰۰۶
احتمال معنی داری	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱

SEM: خطای استاندارد میانگین‌ها، B: تولید گاز از بخش قابل تخمیر، C: نرخ تولید گاز، در هر ستون اعداد دارای حروف غیر مشابه از نظر آماری اختلاف معنی داری دارند ($P < 0.05$).

فراسنجه‌های تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده: همان‌گونه که در جدول ۵ نشان داده شده است مقدار Pf پیت عمل آوری شده برای باکتری‌ها و کل میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو و گاومیش به ترتیب برابر با ۱۵/۴۲، ۸/۴۶ و ۶/۵۰، ۶/۲۲ میلی گرم بر میلی لیتر، تولید توده میکروبی به ترتیب ۱۶۱/۰۴، ۱۸۷/۸۰ و ۱۰۴/۵۰، ۱۵۱/۳۶ میلی گرم و راندمان تولید توده میکروبی به ترتیب ۸۶/۰۰، ۷۴/۰۰ و ۶۴/۵۰ درصد می‌باشد. مقدار Pf، تولید توده میکروبی و راندمان تولید توده میکروبی برای باکتری‌ها و کل میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو به طور معنی داری بیشتر از شکمبه گاومیش به دست آمد، که ممکن است به سبب تولید گاز بیشتر پیت عمل آوری شده توسط باکتری‌ها و کل میکروارگانیسم‌های شکمبه گاومیش (در ساعت ۹۶) نسبت به گاو باشد. در نتیجه همانطور که بلومل

و همکاران (۱۹۹۷) گزارش نمودند با افزایش تولید متان، پارتیشنینگ فاکتور کاهش می‌یابد. گزارش شده است که میزان سنتز پروتئین میکروبی در شکمبه‌ی گاو، براساس جیره‌هایی همانند کاه گندم-یونجه-کنسانتره و کاه گندم-شبدلر برسیم نسبت به گاو میش هند بیشتر است (بهاتیا و همکاران، ۲۰۰۴). عمل‌آوری با بخار آب منجر به تبدیل بخش‌های همی سلولزی به قندهای محلول می‌شود، از طرفی منجر به دپلمریزاسیون لیگنین (توزیع مجدد درون سلولی لیگنین) و تورم دیواره سلول می‌گردد که همگی باعث افزایش تولید گاز و ماده آلی قابل هضم آن‌ها می‌شود (بلاک‌بورن، ۱۹۸۴؛ چاجی و محمدآبادی، ۲۰۱۲).

قابلیت هضم ماده آلی برای باکتری‌ها و کل میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو و گاو میش به ترتیب برابر با ۲۶۲/۵۳، ۲۸۸/۰۷ و ۲۷۴/۷۴، ۳۲۸/۰۸ گرم بر کیلوگرم ماده خشک شد که از نظر آماری تفاوت معنی‌اری بین قابلیت هضم ماده آلی توسط میکروارگانیسم‌های دو دام مشاهده نشد ($P > 0.05$). مقدار انرژی قابل متابولیسم توسط باکتری‌ها و کل میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو و گاو میش به ترتیب برابر با ۴/۳۱ و ۴/۱۱ (مگاژول بر کیلوگرم ماده خشک) بدست آمد که این مقدار فقط برای کل میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو میش نسبت به گاو به‌طور معنی‌داری بیشتر بود ($P < 0.05$).

بر اساس جدول ۶ صرف نظر از نوع ماده خوراکی مقدار Pf، تولید توده میکروبی و راندمان تولید توده میکروبی برای میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو به‌طور معنی‌داری نسبت به گاو میش بیشتر شد ($P < 0.05$) ولی قابلیت هضم ماده آلی و انرژی قابل متابولیسم برای میکروارگانیسم‌های شکمبه هر دو دام از تفاوت معنی‌داری برخوردار نبود ($P > 0.05$).

مقایسه جمعیت باکتری‌های شکمبه گاو و گاو میش: بر اساس نتایج به‌دست آمده در جدول ۷، مقایسه تراکم باکتری‌ها با مصرف جیره‌های مشابه نشان داد که تراکم باکتری‌ها در هر میلی‌لیتر مایع شکمبه گاو میش و گاو تغذیه شده با جیره آزمایشی یکسان به ترتیب 1.9×10^5 و 0.92×10^5 در هر میلی‌لیتر مایع شکمبه شد. تراکم کل باکتری‌های شکمبه گاو میش بیشتر از گاو بود. موافق با نتایج آزمایش حاضر، در آزمایش مقایسه‌ای که بین گاو نر و گاو میش باتلاقی توسط وورانا (۲۰۰۶) انجام شد، نشان داده شد که با استفاده از جیره کاه برنج عمل‌آوری شده با اوره و علوفه کاساوا، کل تعداد باکتری‌های زنده شکمبه گاو میش به‌طور معنی‌دار نسبت به گاو زیادتر بودند (به ترتیب 4.4×10^{12} و 3.6×10^{12}). همچنین پاپو و همکاران (۱۹۹۳) گزارش نمودند تعداد باکتری‌های سلولیتیک در شکمبه گاو میش باتلاقی نسبت به گاو فریزن بیشتر است (به ترتیب 1.16×10^{11} و 0.84×10^{11}). با این حال چودری و همکاران (۲۰۱۲) گزارش نمودند در جیره‌ی بر پایه کاه گندم (۶۰ درصد) و کنسانتره (۴۰

درصد) جمعیت باکتریایی در گاومیش هند ($1/49 \times 10^{11}$) با گاو ($1/51 \times 10^{11}$) تفاوت معنی داری نداشت. پاپو و گراندونی (۱۹۹۴) بیان کردند در جیره‌ی بر پایه مواد فیبری (۷۵ درصد پیت نیشکر عمل آوری شده و ۲۵ درصد کنسانتره) تعداد کل باکتری‌های زنده در شکمبه گاو و گاومیش تقریباً مشابه بود و اختلاف معنی داری با هم نداشتند (به ترتیب $0/72 \times 10^{11}$ و $0/81 \times 10^{11}$). گاو نر و گاومیش باتلاقی اختلافاتی را در جمعیت باکتریایی و پروتوزوایی و قارچ‌ها با هم دارند، علت آن می‌تواند این باشد که گاومیش‌های باتلاقی به طور شرطی وزن بدن بهتری نسبت به گاوها دارند به خصوص در طول فصل‌های خشک که علوفه سبز گراسی یافت نمی‌شود (واناپت، ۲۰۰۰؛ واناپت، ۲۰۰۰a؛ واناپت، ۲۰۰۰b). محققین علت اختلاف‌های موجود را توضیح داده‌اند: جمعیت میکروبی شکمبه همواره ثابت و یکنواخت نیست بلکه عوامل فیزیولوژیکی مانند سن دام، رفتارهای تغذیه‌ای، سطح تولید، سلامت دام، ماهیت و روابط بین جمعیت‌های میکروبی مختلف و همچنین عوامل خارجی از قبیل ترکیب شیمیایی جیره غذایی، ماهیت جیره، مقدار خوراک، تعداد دفعات خوراک، تغییر جیره غذایی، تغییر فصل، تغییرات در طول شبانه روز و عوامل جغرافیایی، نسبت و تراکم گروه‌های مختلف میکروارگانیسم‌های شکمبه را تحت تاثیر قرار می‌دهند (راسل و همکاران، ۱۹۸۸). با در نظر گرفتن نوع جیره، مقدار و دفعات خوراک‌دهی و شرایط نگهداری مشابه، احتمالاً تفاوت جمعیت باکتری‌های بی‌هوازی بین گاو و گاومیش خوزستان ناشی از نوع دام و شرایط جغرافیایی می‌باشد.

جدول ۵- فراسنجه‌های تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری‌ها و کل میکروارگانیسم‌های شکمبه گاو و گاومیش.

نوع دام	نوع میکروارگانیسم	Pf (میلی گرم بر میلی لیتر)	توده میکروبی (میلی گرم)	درصد راندام سنتز توده میکروبی	انرژی قابل متابولیسم (مگاژول بر کیلوگرم ماده خشک)	قابلیت هضم ماده آلی (گرم بر کیلوگرم)
گاومیش	کل	۶/۲۲ ^c	۱۵۱/۳۶ ^d	۶۴/۵۰ ^c	۴/۹۳ ^a	۳۲۸/۰۸ ^a
	باکتری	۶/۵۰ ^c	۱۰۴/۵۰ ^c	۶۶/۰۰ ^c	۴/۱۱ ^b	۲۷۴/۷۴ ^b
گاو	کل	۸/۴۶ ^b	۱۸۷/۸۰ ^b	۷۴/۰۰ ^b	۴/۳۱ ^b	۲۸۸/۰۷ ^a
	باکتری	۱۵/۴۲ ^a	۱۶۱/۰۴ ^{cd}	۸۶/۰۰ ^a	۳/۹ ^b	۲۶۲/۵۳ ^b
SEM		۰/۱۷۳	۵/۰۹۳	۰/۹۰	۰/۱۵۵	۱۰/۳۲۲
احتمال معنی داری		۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۳۷۴	۰/۰۳۹۶

SEM. خطای استاندارد میانگین‌ها، در هر ستون اعداد دارای حروف غیر مشابه از نظر آماری اختلاف معنی داری دارند ($P < 0/05$).

جدول ۶- مقایسه فراسنجه‌های تولید گاز توسط میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو و گاومیش

نوع دام	Pf (میلی گرم بر میلی لیتر)	توده میکروبی (میلی گرم)	درصد راندمان سنتز توده میکروبی	انرژی قابل متابولیسم (مگاژول بر کیلوگرم ماده خشک)	قابلیت هضم ماده آلی (گرم بر کیلوگرم)
گاو	۱۱/۹۴ ^a	۱۷۴/۴۲ ^a	۸۰/۰۰ ^a	۴/۱۲	۲۷۵/۳۰
گاومیش	۶/۳۶ ^b	۱۲۷/۹۳ ^b	۶۵/۲۵ ^b	۴/۵۲	۳۰۱/۴۱
SEM	۰/۱۲۲	۳/۶۰	۰/۶۳	۰/۱۰۹	۷/۲۹
احتمال معنی داری	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۸	۰/۰۰۰۱	۰/۰۶۰۷	۰/۰۶۴۷

SEM: خطای استاندارد میانگین‌ها، در هر ستون اعداد دارای حروف غیر مشابه از نظر آماری اختلاف معنی داری دارند (P<۰/۰۵).

جدول ۷- مقایسه جمعیت باکتری‌های شکمبه گاو و گاومیش.

SEM	گاومیش	گاو	تعداد باکتری (در هر میلی لیتر مایع شکمبه)
۱۲۰۰	۱/۹×۱۰ ^۵ a	۰/۹۲×۱۰ ^۵ b	

SEM: خطای استاندارد میانگین‌ها، در هر ستون اعداد دارای حروف غیر مشابه از نظر آماری اختلاف معنی داری دارند (P<۰/۰۵).

نتیجه‌گیری کلی

بر پایه نتایج این آزمایش سهم باکتری در شکمبه گاومیش در مورد هضم پذیری ماده خشک و الیاف نامحلول در شوینده خنثی بیشتر از گاو می‌باشد. پتانسیل تولید گاز پیت نیشکر عمل آوری شده توسط باکتری‌های شکمبه گاومیش به مراتب بیشتر از گاو بود، ولی در مورد نرخ تولید گاز نتیجه عکس بود. همچنین مقدار پارٹیشنینگ فاکتور، تولید توده میکروبی و راندمان تولید توده میکروبی برای باکتری‌ها و کل میکروارگانسیم‌های شکمبه گاو بیشتر از شکمبه گاومیش به دست آمد. مطالعات مربوط به جمعیت باکتری‌های بی‌هوازی در شکمبه گاو و گاومیش نشان داد با تغذیه جیره مشابه، تراکم باکتری‌های شکمبه گاومیش بیشتر از باکتری‌های شکمبه گاو بود. در کل می‌توان این‌گونه نتیجه‌گیری نمود که قابلیت هضم پیت نیشکر عمل آوری شده توسط میکروارگانسیم‌های شکمبه گاومیش

خوزستان بیشتر از گاو هلشتاین می‌باشد. لذا در شرایط آب و هوای سخت خوزستان به سبب وجود گرمای شدید استفاده از گاومیش برای تولید گوشت و شیر با استفاده از مواد خشبی حاصل از کشاورزی و صنایع جانبی نیشکر یک مزیت به حساب می‌آید.

سیاسگزاری

بدینوسیله نویسندگان مراتب سپاس خود را از دانشگاه کشاورزی و منابع طبیعی رامین خوزستان به سبب فراهم آوردن زمینه انجام این تحقیق و پژوهش اعلام می‌دارند.

منابع

1. Agarwal, N., Kewalramani, N., Kamra, D.N., Agarwal, D.K. and Nath, K. 1991. Hydrolytic enzymes of buffalo rumen comparison of cell free rumen fluid, bacterial and protozoal fractions. Buffalo J. 7: 203-207.
2. Akin, D.E. 1986. Interaction of ruminal bacteria and fungi with southern forages. J. Anim. Sci. 63: 962-977.
3. Association of Official Analytical Chemists. 2002. Official Method of Analysis. 15th ed. AOAC Arlington.
4. Bartocci, S., Amici, A., Verna, M., Terramoccia, S. and Martillotti, F. 1997. Solid and fluid passage rate in buffalo, cattle and sheep fed diets with different forage to concentrate ratios. Livestock Production Science. 52: 201-208.
5. Bertoni, G., Amici, A., Lombardelli, R. and Bartocci, S. 1993. Variations of metabolic profile and hormones in blood of buffalo, cattle and sheep males fed the same diets. Proceedings of the international symposium, Prospects of buffalo production in the Mediterranean and Middle East, Wageningen, The Netherlands. European Association for Animal Production, publication no. 62: 345-348.
6. Bhatia, S.K., Kumar, S. and Sangwan, D.C. 2003. Nutritional microbiology and digestive physiology of buffalo and cattle. Teaching Manual. Department of Animal Nutrition. CCS HAU. Hisar. P: 42-44.
7. Bhatia, S.K., Kumar, S. and Sangwan, D.C. 2004. Advances in buffalo-cattle nutrition and rumen ecosystem. International Book Distributing Co.
8. Bhatia, S.K., Pradhan, K., Sangwan, D.C. and Singh S. 1999. Relative *in sacco* dry matter degradation in cattle and buffalo due to source and level of dietary protein and fiber. Indian J. Anim. Nutr. 16: 315-319.
9. Blackburn, F. 1984. Sugarcane, Longman, New York.
10. Blummel, M., Steingss, H. and Becker, K. 1997. The relationship between *in vitro* gas production, *in vitro* microbial biomass yield and ¹⁵N incorporation and

- its implications for the prediction of voluntary feed intake of roughages. *British J. Nutr.* 77: 911–921.
11. Bonhomme, A. 1990. Rumen ciliates: their metabolism and relationships with bacteria and their hosts. *Anim. Feed Sci. Technol.* 30: 203-266.
 12. Bryant, M.P. 1973. Nutritional requirements of the predominant rumen cellulolytic bacteria. *Federation Proceedings*. Vol. 32. No. 7: 1809-1813.
 13. Castro, F.B. and Machado, P.F. 1990. Feeding value of steam sugar cane bagasse in ruminant ration. *Lives. Research for rural development* 2: (1).
 14. Chaji, M. and Mohammadabadi, T. 2012. Determination of Rumen Fungi Growth on Steamtreated Sugarcane Pith by Quantitative Competitive Polymerase Chain Reaction. *Anim Nutr Feed Techn.* 12: 47-53.
 15. Champawadee, S., Sommart, K., Vongpralub, T. and Pattarajinda, V. 2006. Nutritional elevation of crop residues and selected roughages for ruminants using *in vitro* gas production technique. *Chiang. Mai. J. Sci.* 33: 371-380.
 16. Chanthakhoun, V. and Wanapat, M. 2012. The *in vitro* gas Production and Ruminant Fermentation of Various Feeds using Rumen Liquor from Swamp Buffalo and Cattle. *Asian J. Anim. Vet. Adv.* 7(1): 54-60.
 17. Chaudhary, P.P., Dagar, S.S. and Sirohi, S.K. 2012. Comparative quantification of major rumen microbial population in Indian Cattle and Buffalo fed on wheat straws based diet. *Prime Journal of Microbiology Research.* 2(3): 105-108.
 18. Chen, X.L. and Wang, J.K. 2008. Effects of chemical treatments of rice straw on rumen fermentation characteristics, fibrolytic enzyme activities and populations of liquid and solid associated ruminal microbes *in vitro*. *Animal Feed Sci. Technol.* 141: 1-14.
 19. Cheng, K.J., Forsberg, C.W., Minato, H. and Costerton, J.W. 1991a. Microbial ecology and physiology of feed degradation within the rumen. In: Tsuda, T. Sasaki, Y., and Kawashima, R. (Ed.) *Physiological aspects of digestion and metabolism in ruminants*. Academic Press, Toronto. pp: 595.
 20. Collado, M.C. and Sans, Y. 2006. Quantification of mucosa-adhered microbiota of lambs and calves by the use of culture methods and fluorescent *in situ* hybridization coupled with flow cytometry techniques. *Vet. Microbiol.* 121: 299-306.
 21. Danesh Mesgaran, M., Mohammadabadi, T., Heravi Mousavi, A. and Nasiri, M.R. 2009. Disappearance of dry matter and neutral detergent fibre (NDF) of sunflower meal treated with sodium hydroxide or formaldehyde by isolated mixed rumen bacteria using *in vitro* culture. *Proc. Br. Soci. Anim. Sci.* 183.
 22. Dehority, B.A. 2003. *RUMEN MICROBIOLOGY*. Academic Press, London.
 23. Devendra, C. and Sevilla, C.C. 2002. Availability and use of feed resources in crop-animal systems in Asia. *Agricultural Systems.* 7: 59-73.
 24. Franzolin, R. and Dehority, B.A. 1996. Effect of prolonged high-concentrate feeding on ruminal protozoa concentrations. *J. Anim. Sci.* 74: 2803-2809.

25. Franzolin, R. and Dehority, B.A. 1999. Comparison of protozoal populations and digestion rates between buffalo and cattle fed an all forage diet. *Journal of Applied Animal Research* 16: 33-46.
26. Jabbari, S., Eslami, M., Chaji, M., Mohammadabadi, T. and Bojarpour, M. 2012. A comparison between water buffalo (Khuzestani) and cow rumen fluids in terms of the *in vitro* digestibility of steam treated sugarcane pith. *Proceeding of WCDS Advances in Dairy Technology, University of Alberta, Canada* 24: 405.
27. Hungate, R.E. 1966. *THE RUMEN AND ITS MICROBES*. Academic Press. New York and London.
28. Hussain, I. and Cheeke, P.R. 1996. Evaluation of animal ryegrass straw: corn juice silage with cattle and water buffalo: digestibility on cattle v. buffalo, and growth performance and subsequent lactational performance of Holstein heifers. *Animal Feed Science and Technology*. 57: 195-202.
29. McDougall, E.L. 1948. Studies on ruminant saliva. 1. The composition and output of sheep's saliva. *J. Biochem.* 43: 99-106.
30. Menk, K.H. and Stenigass, H. 1988. Estimation of the energetic feed value obtained from chemical analysis and *in vitro* gas production using rumen fluid. *Animal Research and Development*. 28: 6-55.
31. NRC. 1996. *Nutrient Requirements of Beef Cattle*. 7th ed. Natl. Acad. Press. Washington. DC.
32. Olivera, M.P. 1998. Use of *in vitro* gas production technique to assess the contribution of both soluble and insoluble fraction on the nutritive value of forage. A thesis submitted to the University of Aberdeen, Scotland, in partial fulfillment of the degree of Master of Science in Animal Nutrition.
33. Pradhan, K. 1991. Feeding value of poor quality feeds in cattle and buffalo. In *proceedings of 25th Interl. Symp. Of tropical Agri. Res. Tsukuba. Japan*.
34. Puppo, S. and Grandoni, F. 1994. Comparison between buffaloes and cattle fed on fibrous diets: variation in ruminal microflora and VFA during the day. *Proceedings of the Society of Nutrition Physiology. Frankfurt. Germany. DLGVerlag* 3: 210.
35. Puppo, S., Bartocci, S., Terramoccia, S., Grandoni, F. and Amici, A. 2002. Rumen microbial counts and *in vivo* digestibility in buffaloes and cattle given different diets. *British Society of Animal Science*. 75: 323-329.
36. Puppo, S., Grandoni, F. and Annicchiarico, G. 1993. Rumen microflora in buffaloes and cattle fed diets with different roughage, *Proceedings of the International Symposium. Prospects of buffalo production in the Mediterranean and the Middle East. Cairo. Egypt. EAAP Publication Number* 62: 319-322.
37. Russell, J.B., Strovel, H.J., and Chen, G. 1988. Enrichment and isolation of a ruminal bacterium with a very high specific activity of ammonia production. *Applied and Environmental Microbiology*. 54: 872-877.

38. Sarwar, M., Mahr-un-Nisa. Bhatti, S.A. and Ali, C.S. 1997. *In Situ* ruminal digestion kinetics of forages and feed byproducts in cattle and buffalo. Asian-Australian J. Anim. Sci. 11(2): 128-132.
39. SAS. 1998. SAS/STAT User's Guide: Version 6. 12th Ed. SAS Institute Inc. Cary. NC. USA.
40. Sing, S., Bhatia, S.K., Pradhan, K., Sangwan, D.C. and Sagar, V. 1993. Isolation of ruminal of bacteria from cattle and buffalo fed wheat straw-concentrate diet. Indian J. Anim. Nutr, 10: 49-52.
41. Singh S., Bhatia, S.K., and Pradhan, K. 2003. Relative ruminal ciliates distribution and physiology of bacteria isolated in buffalo and cattle fed wheat straw-preformed protein diets. Indian F. Anim. Sci. 73: 663-667.
42. Shakarami, F. 2011. The comparison of *in vitro* digestibility of stem treated sugarcane pith and wheat straw by whole rumen microorganisms and anaerobic fungi of cow and buffalo in Khuzestan. Khuzestan ramin Univ. thesis. (In Persian)
43. Terramoccia, S., Bartocci, S., Amici, A., and Martillotti, F. 2000. Protein and protein-free dry matter rumen degradability in buffalo, cattle and sheep fed diets with different forage to concentrate ratios. Livestock Production Science. 65: 185-195.
44. Tewatia, B.S. and Bhatia, S.K. 1996. Comparative studies in rumen ammonia anabolizing enzymes, microbial and mineral profiles between buffalo and cattle fed fibrous diet. Buffalo. 12: 169.
45. Tilley, J.M.A., and Terry, R.A. 1963. A two stage technique for the indigestion of forage crops. Journal of the British Grassland Society . 18: 104-111.
46. Toussaint, B., Excofier, G. and Vignon, M.R. 1991. Effect of steam explosion treatment on the physico-chemical characteristics and enzymic hydrolysis of poplar cell wall components. Anim. Feed Sci. Technol. 32: 235-242.
47. Van Soest, P., Robertson, J.B. and Lewis, B.A. 1991. Methods for dietary fiber, neutral detergent fiber, and non-starch polysaccharides in relation to animal nutrition. J. Dairy Sci. 74: 3583-3597.
48. Wanapat, M. 2000. Rumen Manipulation to Increase the Efficient use Local Feed Resources and Productivity of Ruminants in the Tropics. In: Proc. the 9th AAAP Congress. (Eds. Stone, G. M.). University of New South Wales. Sydney. Australia. Asian-Aus J. Anim. Sci. 13: 59-67.
49. Wanapat, M. 2000a. Rumen manipulation to increase the efficient use of local feed resources and productivity of ruminants in the tropics. Asian-Aust. J. Anim. Sci. 13(Suppl.): 59-67.
50. Wanapat, M. 2000b. Role of cassava hay as animal feed in the tropics. In: Proc. International Workshop on Current Research and Development in Use of Cassava as Animal Feed. Khon Kaen University. Thailand. pp: 13-19.

51. Wanapat, M. 2001. Swamp buffalo rumen ecology and its manipulation. National workshop on swamp buffalo development. Thailand.
52. Wanapat, M. 2009. Potential uses of local feed resources for ruminants. *Trop. Anim. Health. Prod.* 41: 1035-1049.
53. Wanapat, M. 2010. Current researches towards rumen fermentation and microbial ecology of swamp buffaloes. *Proc. of The International Conference on Biochemist and Medical Chemest.* Feb 23-25. Cambridge. UK. pp: 431-435.
54. Wanapat, M., and Cherdthong, A. 2009. Use of real time PCR technique in studying rumen cellulolytic bacterial population as affected by level of roughage in swamp buffalo. *Curr. Microbiol.* 58: 294-299.
55. Wanapat, M., and Pimpa, O. 1999. Effect of ruminal NH₃-N levels on ruminal fermentation Purina derivatives, digestibility and rice straw intake in swamp buffaloes. *Asian-Aus. J. Anim. Sci.* 12: 904-907.
56. Wanapat, M., Nontaso, N., Yuangklang, C., Wora-anu, S., Ngarmasang, A., Wachirapakorn, C., and Rowlinson, P. 2003. Comparative study on between swamp buffalo and native cattle in feed digestibility and potential transfer of buffalo rumen digesta into cattle. *Asian-Aust. J. Anim. Sci.* 16(4): 473-634.
57. Wora-anu, S. 2006. Study on predominant Ruminant cellulolytic bacteria in ruminants under various rumen ecology. Ph.D. Thesis. Khon Kaen University. Thailand. pp: 128.
58. Zhang, Y., Gao, W. and Meng, Q. 2006. Fermentation of plant cell walls by ruminal bacteria, protozoa and fungi and their interaction with fibre particle size. *Arch. of Anim. Nutr.* 61(2):114-125.



Gorgan University of Agricultural
Sciences and Natural Resources

J. of Ruminant Research, Vol. 1 (1), 2013

<http://ejrr.gau.ac.ir>

The comparison of digestibility of steam treated sugarcane pith by rumen bacteria or rumen microorganisms of Holstein cow and buffalo of Khuzestan

M. Rafiei Taghanaki¹, *M. chaji², T. Mohammadabadi² and M. Sari²

¹M.Sc. Student of Animal Nutrition and ²Assistant professors, Department of Animal Sciences, Khuzestan Ramin Agriculture and Natural Resource University

Received: 01/29/2013; Accepted: 04/16/2013

Abstract

The aim of this study was to compare the digestibility of sugarcane pith treated with steampressed by rumen microorganisms and rumen bacterial of Holstein cow and buffalo of Khuzestan under similar feeding conditions. Digestibility of dry matter (DM), neutral detergent fiber (NDF) and acid detergent fiber (ADF) of steam treated sugarcane pith was measured by total rumen microorganisms and rumen bacterial of cow and buffalo. Two-stage digestion method and gas production techniques were used. *In vitro* digestibility of DM of steam treated sugarcane pith by total rumen microorganisms of buffalo (63.71%) were more than cow (60.04%), also DM and ADF digestibility by the rumen bacterial of buffalo (38.18 and 22.19%) was more than cow data significantly (34.74 and 13.72%) ($P < 0.05$). However, about the NDF and ADF digestibility by total rumen microorganisms and NDF by the rumen bacterial, digestibility of rumen buffalo was more than cow numerically ($P > 0.05$). Regardless of the type of microorganism, DM and ADF digestibility by rumen microorganisms of buffalo (50.94, 33.23%) was higher than cow (47.39, 28.35%) ($P < 0.05$). Potential of gas production (B) of steam treated sugarcane pith by total rumen microorganisms and buffalo rumen bacterial (91.02, 61.25 ml) was more than cow (68.83, 24.27 ml) ($P < 0.05$). But rate of gas production (C) of steam treated sugarcane pith by total rumen microorganisms and rumen bacterial of cow were significantly higher than buffalo ($P < 0.05$). Partitioning Factor (PF), microbial biomass and microbial biomass efficiency of steam treated sugarcane pith for rumen bacterial and total rumen microorganisms of cow were significantly higher than buffalo ($P < 0.05$). The total bacteria population of Khuzestan buffalo (1.9×10^5 cells/ml) was significantly more than Holstein cows (0.92×10^5 cells/ml) ($P < 0.05$).

Keywords: Digestible organic matter; Gas production technique; Bacteria population; Two-stage digestion

*Corresponding Author; Email: mortezachaji@yahoo.com