

شماره ۱۲۱، زمستان ۱۳۹۷

صص: ۲۳۱~۲۴۰

بررسی تأثیر بتائین بر کمیت و کیفیت آغوز و غلظت فراسنجه‌های خونی

در میش‌های آبستان سنجابی

• حمیدرضا صحرائی

دانشجوی دکتری علوم دامی، دانشگاه لرستان

• علی کیانی (نویسنده مسئول)

دانشیار گروه علوم دامی، دانشگاه لرستان.

• آرش آذرفر

دانشیار گروه علوم دامی، دانشگاه لرستان

• حسن خمیس آبادی

استادیار بخش تحقیقات علوم دامی، مرکز تحقیقات و آموزش کشاورزی و منابع طبیعی کرمانشاه،

سازمان تحقیقات و آموزش کشاورزی، تهران، ایران

تاریخ دریافت: دی ۱۳۹۶

شماره تماس نویسنده مسئول: ۰۹۱۸۸۵۰۵۳۶۱

Email: kiani.a@lu.ac.ir

چکیده

بتائین یک ترکیب دهنده گروه متیل است که در برخی از فرایندهای فیزیولوژیکی از جمله شیردهی موثر باشد. در پژوهش حاضر، تأثیر افزودن بتائین به جیره بر غلظت برخی فراسنجه‌های خونی، کمیت و کیفیت آغوز میش‌های سنجابی بررسی شد. تعداد ۲۰ رأس میش چند شکم زایش در ماه آخر آبستانی در دو گروه با جیره پایه (شاهد: $21/2 \pm 3/6$ کیلوگرم وزن بدن) و یا با جیره پایه بعلاوه پنج گرم بتائین در کیلوگرم ماده خشک (بتائین: $21/6 \pm 3/8$ کیلوگرم) تغذیه شد. مصرف خوراک، ساخت و پوسته بدن، و حجم پستان میش‌ها و همچنین غلظت خونی گلوکز، بتاھیدروکسی بوتیرات، آلبومین، پروتئین کل، اوره و هموسیستئین سرم در ماه اخر آبستانی تعیین شد. مقدار آغوز تولیدی تا شش ساعت بعد از زایش در دو نوبت با تزریق عضلانی اکسی توسین اندازه‌گیری شد و ترکیبات شیمیایی آن تعیین شد. مکمل بتائین تأثیری بر مقدار مصرف خوراک، ساخت و پوسته بدن، و حجم پستان میش‌ها نداشت. میانگین مقدار آغوز تولیدی (593 در مقابل 365 گرم) و چربی آغوز (93 در مقابل 59 گرم) و غلظت خونی هموسیستئین ($8/4$ در مقابل $1/8$ میکرومول در لیتر) در میش‌هایی که بتائین دریافت کردند بیشتر ($P < 0.05$) از میش‌های شاهد بود. در میش‌های بتائین یک روند کاهشی در غلظت گلوکز ($P = 0.098$) در مقابل $3/4$ میلی مول در لیتر) و غلظت بتا-ھیدروکسی بوتیرات ($P = 0.059$) در مقابل $4/6$ میلی مول در لیتر) در مقایسه با میش‌های شاهد مشاهده شد. نتیجه کلی اینکه مصرف ۵ گرم بتائین با ازای هر کیلوگرم ماده خشک ضمن تأثیر مثبت بر تولید و درصد چربی آغوز، باعث افزایش غلظت هموسیستئین، و کاهش اجسام کتونی احتمالاً با کاهش تجزیه چربی در میش‌های آبستان سنجابی شد.

واژه‌های کلیدی: بتائین، آغوز، فراسنجه خونی، هموسیستئین، میش

Animal Science Journal (Pajouhesh & Sazandegi) No 121 pp: 231-240

Effect of betaine supplementation on quantity and quality of colostrum and on circulating blood metabolites in Sanjabi pregnant ewes

By: H.R. Sahraei¹, A. Kiani^{2,*}, A. Azarfar² and H. Khamisabadi³

1: Ph.D. Student, 2Associate Prof., Dept. of Animal Sciences, Faculty of Agricultural and Natural Resources, University of Lorestan

3: Assistant Professor, Animal Science Department, Kermanshah Agricultural and Natural Resources Research and Education Center, Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO), Iran.

Received: March 2017

Accepted: May 2018

Betaine is a methyl group donor that can affect important physiological processes involved with hemocysteine such as lactation. In the present study, the effect of betaine supplementation on concentrations of some blood metabolites, and on quantity of colostrum in pregnant ewes was investigated. Twenty multiparous pregnant Sanjabi ewes were fed either a basal diet (Control: 71.2 ± 3.6 kg BW) or the basal diet supplemented with 5 g per kg dry matter betaine (Betaine: 71.6 ± 3.8 kg BW) during the last month of gestation. Feed intake, body condition score, udder volume, and circulating concentration of glucose, beta-hydroxybutyrate, albumin, total protein, urea and homocysteine were determined during the last month *prepartum*. The quantity of colostrum was measured in two times with oxytocin injection until six hours *post-partum*, and then was analysed for its chemical compositions. The dry matter intake, body condition score, and udder volume of ewes in both Control and Betaine were similar. Quantity of colostrum (593 vs. 365 g) and fat (93 vs. 59 g), and blood concentration of hemocysteine (8.4 vs. 8.1 $\mu\text{mol/L}$) in ewes receiving betaine was greater ($P < 0.05$) than those in Control. Ewes in Betaine had a tendency towards lower circulating concentration of glucose (3.2 vs. 3.4 mmol/L, $P=0.098$), and beta-hydroxybutyrate concentration (0.46 vs. 0.82 mmol/L, $P=0.059$) than control ewes. In conclusion, dietary supplementation of betaine increased quantity and fat content of colostrum, increased circulating hemocysteine, and reduced circulating ketone bodies most likely via suppressing fatty acid oxidation in Sanjabi pregnant ewes.

Key words: Betaine, blood metabolites, colostrum, homocysteine, sheep

مقدمه

هموسيستئين خون به متیونین است (Friesen و همکاران، ۲۰۰۷؛ Kalhan و Marczewski، ۲۰۱۲). در دوره آبستنی، رشد و نمو جنین به میزان زیادی وابسته به مبادله و چرخه گروه متیل است (Kalhan، ۲۰۱۶). در نشخوار کنندگان بتائین هم بر رشد و نمو سلولهای پستانی و هم بر ترکیب میکروب های شکمبه تأثیر می گذارد (Hall و همکاران، ۲۰۱۶). شواهدی وجود دارد که در دام های شیری، مکمل بتائین باعث افزایش تولید شیر Fernandez

بتائین یا تری-متیل-گلیسین از مشتقات کولین است که بعنوان دهنده گروه متیل در بدن عمل می کند. ترکیبات دهنده گروه متیل ترکیبات حیاتی برای متابولیسم سلولی هستند که در چرخه اسیدوفولیک و متیونین نقش دارند (Kalhan، ۲۰۱۶). اسید آمینه ضروری متیونین که یک جزء کلیدی در چرخه انتقال گروه متیل است. که خود یکی از اسید آمینه های محدود کننده تولید شیر است (NRC، ۲۰۰۷). یکی از مهمترین نقش های بتائین، تبدیل

تجذیه شد. ترکیب اجزاء و آنالیز تقریبی جیره پایه در جدول ۱ نشان داده شده است. محتوی ماده خشک جیره با خشک کردن در آون به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۱۰۳ درجه سانتی گراد، خاکستر خام با سوزاندن در کوره الکتریکی به مدت سه ساعت در دمای ۵۵۰ درجه سانتی گراد، پروتئین خام با روش کجلدا، چربی خام با استفاده از روش سوکسله تعیین شد (AOAC, 2006). الیاف نامحلول در شوینده خنثی (NDF، بدون آلفا-آمیلاز و سولفیت سدیم) و الیاف نامحلول در شوینده اسیدی (Van Soest) و همکاران (1991) آنالیز شد. میزان انرژی قابل هضم و انرژی قابل متابولیسم جیره، پس از محاسبه این مقادیر برای هر یک از اجزای خوراک و با استفاده از روابط (NRC (2007) محاسبه گردید. بتائین (بتایین هیدروکلرايد ۹۸٪، ساخت شرکت ویفانگ ساتوین، کشور چین) به صورت پودری ابتدا با دانه جو آسیاب شده مخلوط شد و سپس به خوراک اضافه گردید. خوراک روزانه بطور مساوی در دو وعده غذایی تقسیم شد و در ساعت‌های ۸:۳۰ و ۱۶:۰۰ تغذیه شد. آب بصورت آزاد در دسترس و مواد معدنی و ویتامینی روزانه برای تمامی میش‌ها فراهم بود. میش‌های هر تیمار در مدت آزمایش در باکس‌های انفرادی با ابعاد ۲×۲ متر نگهداری شدند. مصرف خوراک، وزن دام و اسکور بدنه به صورت هفتگی تا زمان زایش ثبت گردید. محاسبه حجم پستان به صورت هفتگی در طی چهار هفته آخر دوره آبستنی انجام شد. حجم پستان با استفاده از رابطه حجم نیم کره و پس از اندازه گیری دقیق طول و عرض پستان تقسیم بر دو محاسبه شد. حاصل جمع طول و عرض پستان اسفنج درون و اژدرن حاوی محاسبه شد و حجم خالی پستان از کم کردن میزان آغوز خارج شده از پستان در زمان زایش محاسبه گردید (Bencini و Purvis, 1990).

جهت اندازه گیری مقدار آغوز تولیدی، پستان میش‌ها قبل از زایش توسط پارچه کتانی پوشانده شد تا بردها نتوانند از پستان مادر تغذیه کنند. پس از زایش، بردها به مدت یک ساعت در کنار مادر نگهداری شدند تا توسط مادر خشک شوند. به هر میش به

و همکاران، ۲۰۰۴؛ Sánchez و همکاران، ۲۰۰۱؛ Wang و Nezamidoust و همکاران، ۲۰۱۰؛ Wang و همکاران، ۲۰۱۰) و همچنین تغییر در نسبت اسیدهای چرب فرار تولیدشده در شکمبه (Wang و همکاران، ۲۰۱۰) شده است. علاوه بر این در نشخوار کنندگان شواهدی وجود دارد که افزودن بتائین به جیره منجر به کاهش نیتروژن آمونیاکی، افزایش بهره‌وری مصرف نیتروژن، و افزایش رشد جمعیت باکتری‌های تجزیه کننده فیر در شکمبه شده است (Russell و همکاران، ۱۹۹۲). فرضیه پژوهش حاضر این است که افزودن مکمل بتائین به جیره میش‌های آبستن، سبب کاهش غلظت هموسیستین خون و همچنین بهبود کمیت و کیفیت آغوز خواهد شد. لذا در این پژوهش تأثیر مصرف بتائین در ماه آخر آبستنی بر کمیت و کیفیت آغوز، غلظت هموسیستین و برخی فراسنجه‌های خونی در میش‌های آبستن بررسی شد.

مواد و روش‌ها

در این پژوهش، تعداد ۲۰ رأس میش آبستن چند شکم زایش از توده گوسفند سنجابی، با میانگین وزن بدن $70/1 \pm 5/3$ کیلو گرم) در مزرعه تحقیقاتی مهر گان مرکز تحقیقات و آموزش کشاورزی و منابع طبیعی کرمانشاه استفاده شد. در فصل جفتگیری، فحلی میش‌ها با استفاده از اسفنج درون واژنی حاوی ۲۰ میلی گرم استات فلوروژستون (به مدت ۱۴ روز) و تزریق مقدار ۴۰۰ واحد^۱ PMSG پس از برداشت اسفنج همزمان‌سازی شد. قوچ اندازی دو روز پس از برداشتن اسفنج انجام شد. تغذیه میش‌ها در سه ماه اول دوره آبستنی به صورت یکسان به صورت چرا در پس چر مزارع انجام شد. دو ماه قبل از زایش میش‌ها به دو گروه آزمایشی با میانگین وزنی مساوی تقسیم شدند و در داخل جایگاه مسقف نگهداری شدند. در ماه آخر آبستنی، تعداد ۱۰ رأس میش با جیره پایه (شاهد: میانگین وزن: ۷۱/۲±۳/۶ کیلو گرم) و تعداد ۱۰ رأس دیگر با جیره پایه بعلاوه ۵ گرم بتائین به ازای هر کیلو گرم ماده خشک (بتائین: میانگین وزن: ۷۱/۶±۳/۸ کیلو گرم)

^۱ Pregnant Mare's Serum Gonadotropin

مدت سه ساعت در هوای آزاد نگهداری شد. سپس با دور ۳۰۰۰ به مدت ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ شد. سرم جدا شده به لوله‌های درب-دار برچسب‌دار انتقال یافت و در دمای ۲۰-درجه سانتی‌گراد تا زمان آنالیزهای بعدی نگهداری شد. غلظت گلوکر، اوره، پروتئین کل و آلبومین سرم خون به ترتیب با استفاده از کیت‌های تجاری (شرکت کریگ ویل، کورک، ایرلند) تعیین شد. غلظت بناهیدروکسی بوتیرات سرم خون با استفاده از کیت-CK-E91628 (است بیوفارم، هانگزو، چین) و غلظت هموسیستین با استفاده از کیت شماره DZ568A-K (دیازیم، هانوفر، آلمان) توسط دستگاه اتوآنالیزر بیوشیمی هیتاچی ۹۱۲ و به روش آنریماتیک براساس دستورالعمل‌های مربوطه تعیین شد.

میزان پنج واحد بین المللی هورمون اکسی توسین در دو نوبت در سه و شش ساعت پس از زایش به صورت عضلانی تزریق شد و آنگاه هر دو کارتیه راست و چپ پستان دوشیده شد. یک نمونه به مقدار ۱۰ میلی لیتر از آغوز برداشته شده و جهت تعیین ترکیبات شیمیایی در دمای ۲۰-درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. درصد چربی، پروتئین، لاکتوز، کل مواد جامد و مواد جامد بدون چربی آغوز با دستگاه میلکو اسکن (مدل Milkoscan-TMS50) (آمریکا) اندازه‌گیری شد.

نمونه‌های خون وریدی در روزهای ۱، ۷، ۱۴، ۲۸ و ۱ روز قبل از زایش از طریق ورید وداجی با استفاده از ونوجکت گرفته شد و در لوله‌های فاقد مواد ضدانعقاد ریخته شد. لوله‌های حاوی خون به

جدول ۱ - ترکیب اجزاء و آنالیز تقریبی جیره پایه مورد استفاده

اجزاء جیره غذایی	گرم در کیلوگرم ماده خشک
یونجه	۶۲۰
سیلوی ذرت	۳۴۳
دانه جو	۲۷
نمک طعام	۷/۵
نمک لیسیدنی	۲/۵
ترکیبات شیمیایی جیره پایه	
انرژی قابل هضم (مگا کالری در کیلوگرم)	۲/۳۴
انرژی قابل متابولیسم (مگا کالری در کیلوگرم)	۱/۸۸
پروتئین خام (گرم در کیلوگرم)	۱۰۶
فیبر نامحلول در شوینده اسیدی (گرم در کیلوگرم)	۳۸۰
فیبر نامحلول در شوینده خنثی (گرم در کیلوگرم)	۵۴۴
کلسیم (گرم در کیلوگرم)	۹/۱
فسفر (گرم در کیلوگرم)	۲/۱

و زمان به عنوان اثر ثابت در مدل لحاظ شد. مدل آماری به شرح زیر بود.

$$Y_{ijk} = \mu + T_i + P_j + L_k + (T^* P)_{ij} + \varepsilon_{ijk}$$

داده‌های تکرار شده در زمان همانند حجم پستان با استفاده از رویه مختلط در نرم افزار آماری SAS 9.2 آنالیز شد. میش به عنوان اثر تصادفی و تیمار، زمان و اثر متقابل تیمار

خوراک و حجم تخمینی پستان نداشت (جدول ۲). مشابه با نتایج پژوهش حاضر، عدم تأثیر بتائین بر مصرف خوراک و افزایش وزن بدن میش در سایر پژوهش ها (Nezamidoust و همکاران، Monteiro و Fernandez ۲۰۱۲؛ ۲۰۰۰ و همکاران، ۲۰۱۷) گزارش شده است. در مقابل گزارش های همکاران، دیگری نیز وجود دارد که به تأثیر مثبت مصرف بتائین بر عملکرد رشد و مصرف خوراک گاو های شیرده اواسط شیردهی در شرایط استرس گرمایی اشاره دارد (Zhang و همکاران، ۲۰۱۴). نحوه تأثیر بتائین بر مصرف خوراک و وزن بدن ممکن است به شرایط و وضعیت فیزیولوژیکی دام مربوط باشد.

که در آن: $Y_{ijk} = \text{مقدار هر مشاهده} + \mu_i + \text{میانگین صفت} + T_j = \text{اثر تیمار}(\text{جیره های آزمایشی}), P_j = \text{اثر زمان خونگیری}, L_k = \text{اثر تصادفی دام}, \epsilon_{ijk} = \text{خطای آزمایش بود.}$ داده های بدون تکرار در اندازه گیری با استفاده از آزمون SAS ۹.۲ مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت.

نتایج و بحث

افروden بتائین به جیره میش های آبستن در یک ماه آخر آبستنی تأثیر معنی داری بر شاخص وضعیت بدن، وزن بدن میش، مصرف

جدول ۲- تأثیر مصرف مکمل بتائین بر مصرف ماده خشک، وزن بدن، شاخص وضعیت بدن و حجم پستان میش های آبستن سنجابی

در ماه آخر آبستنی

		صرف ماده خشک (کیلو گرم)	وزن بدن (کیلو گرم)	شاخص وضعیت بدن	حجم پستان (میلی لیتر) در روز)	تیمار
۲۹۸۴	۳/۶۳	۷۲/۵	۱/۶۳			شاهد
۳۲۱۲	۳/۶۸	۷۳/۶	۱/۶۲			بتائین
۵۱۲	۰/۱۶	۳/۶۱	۰/۱			خطای میانگین استاندارد زمان خونگیری
۱۷۱۸ ^b	۳/۵۳	۷۱/۲ ^b	۱/۶			روز قبل از زایش ۲۸
۲۹۸۲ ^a	۳/۷۴	۷۲/۳ ^b	۱/۶۱			روز قبل از زایش ۱۴
۳۷۳۳ ^a	۳/۷۲	۷۴/۳ ^a	۱/۶۴			روز قبل از زایش ۷
۴۰۸۶ ^a	۳/۵۵	۷۳/۵ ^{ab}	۱/۶۳			روز قبل از زایش ۱
۳۰۷	۰/۱	۲/۴۸	۰/۰۵۵			خطای میانگین استاندارد
						P-value
۰/۲۸۱	۰/۷۶۷	۰/۸۲۹	۰/۹۲۳			تیمار
۰/۰۰۱	۰/۰۵۱	۰/۰۰۱	۰/۲۴۰			زمان
۰/۴۵۸	۰/۲۴۴	۰/۰۲۵	۰/۸۲۴			تیمار × زمان

^{b,a} در هر ستون برای زمان خونگیری نشان دهنده اختلاف معنی دار بین میانگین ها است. معنی داری در سطح ۵ درصد ($P < 0.05$) در نظر گرفته شده است.

Mitchell و همکاران، ۱۹۷۹) و لذا با تغییر نسبت استات به پروپیونات در شکمبه موجب افزایش چربی آغوز شده باشد. استات تولیدی در شکمبه یکی از پیش سازهای ساخت چربی در بافت پستان است، لذا افزایش چربی آغوز می‌تواند ناشی از تجزیه بخشی از بتائین در شکمبه و تبدیل آن به استات باشد. مشابه با نتایج حاضر، استفاده از بتائین در گاوهای شیری (Wang و همکاران، ۲۰۱۰)، بزهای شیری (Fernandez و همکاران، ۲۰۰۴؛ Sánchez و همکاران، ۲۰۰۱) و همچنین میش‌های شیرده (Nezamidoust و همکاران، ۲۰۱۲) موجب افزایش تولید و درصد چربی شیر شده است.

تأثیر مصرف بتائین بر کمیت و کیفیت آغوز در جدول ۳ نشان داده شده است. میش‌هایی که بتائین دریافت کردند در مقایسه با میش‌های شاهد، مقدار آغوز بیشتری تولید کردند ($P < 0.05$). علاوه بر این درصد چربی آغوز در میش‌های گروه بتائین بیشتر از میش‌های گروه شاهد بود ($P < 0.05$). افزایش تولید آغوز در میش‌های دریافت کننده بتائین ممکن است به این دلیل باشد که بتائین افزوده شده تا حدودی کمبود برخی از اسید آمینه‌های محدود کننده تولید شیر به ویژه متیونین را جبران کرده باشد (NRC، ۲۰۰۷). علاوه بر این ممکن است بتائین توسط باکتری‌های شکمبه تجزیه و به استات و تری متیل آمین تبدیل شود (Löest و همکاران، ۲۰۱۳؛ Nakai ۲۰۰۰).

جدول ۳- تأثیر مصرف بتائین بر کمیت و ترکیبات شمیایی آغوز میش‌های سنجابی

P-value	بتائین	شاهد	مقدار آغوز تولیدی
۰/۰۵۶	۲۴۸ ± ۵۱	۱۶۹ ± ۳۸	آغوز تولیدی پس از تولد بره (گرم)
۰/۰۴۲	۳۴۵ ± ۴۷	۱۹۶ ± ۷۰	آغوز شش ساعت پس از زایش (گرم)
۰/۰۴۵	۵۹۳ ± ۵۹	۳۶۵ ± ۱۲۳	کل آغوز تا ۶ ساعت پس از زایش (گرم)
			ترکیبات شمیایی آغوز
۰/۰۴	۹۳ ± ۱۰/۹	۵۹ ± ۹/۲	چربی آغوز (گرم در کیلو گرم)
۰/۱۷	۹۰ ± ۱۱/۹	۷۱ ± ۱۰/۰	پروتئین شیر (گرم در کیلو گرم)
۰/۸۳	۱۳/۴ ± ۵/۵	۱۲/۸ ± ۳/۵	لاکتوز (گرم در کیلو گرم)
۰/۱۸	۱۸۸ ± ۴۰/۴	۱۳۹ ± ۴۹/۷	کل مواد جامد (گرم در کیلو گرم)
۰/۱۳	۹۰ ± ۱۵/۲	۶۲ ± ۲۸/۳	مواد جامد غیر چربی (گرم در کیلو گرم)

اعداد به صورت میانگین ± انحراف معیار هستند.

نتایج مشابه نتایج فراناندز و همکاران (۲۰۰۹) است که گزارش کردند استفاده از بتائین تأثیر معنی‌داری بر میزان پروتئین کل و آلبومین سرم خون بزهای شیرده نداشت. در پژوهش حاضر غلظت اوره خون تحت تأثیر مصرف

تأثیر مصرف بتائین بر فراسنجه‌های خونی میش‌های سنجابی در جدول ۴ آمده است. غلظت پروتئین کل و غلظت آلبومین سرم خون میش‌هایی که بتائین دریافت کردند اختلاف معنی‌داری با میش‌های شاهد نداشت. این

شیر بافت پستان شده است. افزودن بتائین به جیره میش ها باعث یک روند کاهشی در غلظت خونی گلوکز شد($P=0.98$). به نظر می رسد کاهش غلظت گلوکز در میش های گروه بتائین در اثر تولید گلیسین از دی متیل- گلیسین باشد که هنگام متیله شدن هموسیستین و تبدیل آن به متیونین توسط بتائین تشکیل می شود. تحقیقات نشان داده است که سطوح بالای گلایسین با افزایش حساسیت به انسولین در ارتباط است(Ejaz و همکاران، ۲۰۱۶) و Magnusson و همکاران، (۲۰۱۵).

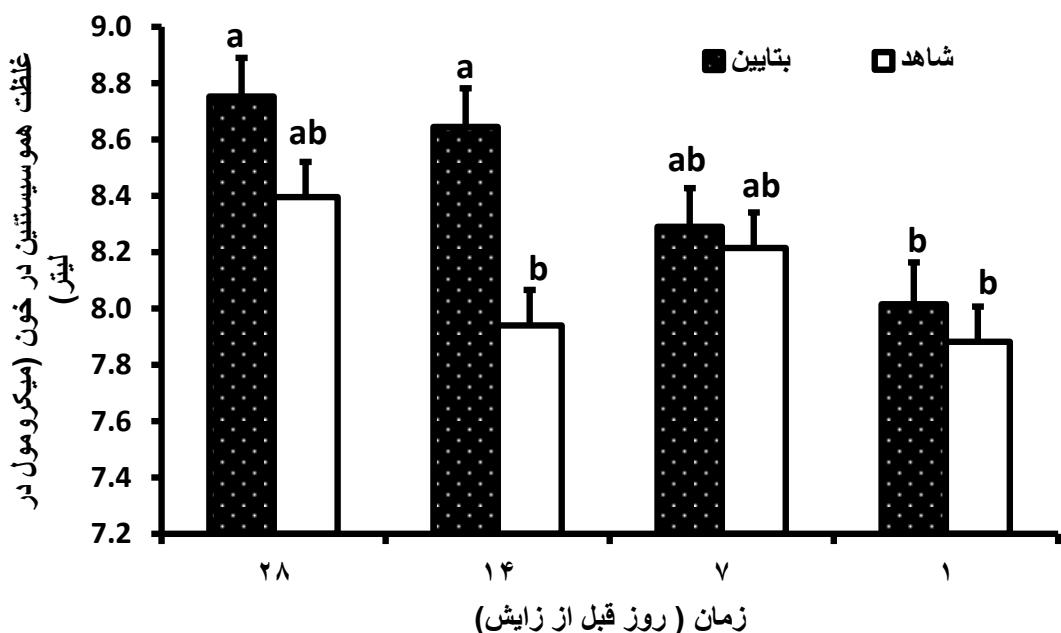
سطح هموسیستین خون میش های دریافت کننده بتائین نسبت به میش های شاهد بیشتر بود ($P<0.05$). در آزمایش حاضر، بدون توجه به نوع تیمار آزمایشی، غلظت خونی هموسیستین با نزدیک شدن به زمان زایش کاهش یافت. هموسیستین محصول دمتیلاسیون متیونین است (MacCoss و همکاران، ۲۰۰۱). ابتدا متیونین به به اس-آدنوزیل متیونین تبدیل می شود و سپس اس- آدنوزیل متیونین به اس-آدنوزیل هموسیستین و نهایتاً به هموسیستین تبدیل می شود. هموسیستین هم می تواند به صورت برگشت ناپذیر به سیستئین تبدیل شود که به نوبه خود می تواند برای ستر پروتئین استفاده شود و هم می تواند دوباره با گرفتن متیل از ترکیات دهنده متیل (از قبیل کولین و بتائین) به متیونین تبدیل شود. آنزیم بتائین هموسیستین متیل ترانسفراز انتقال متیل از بتائین به هموسیستین و تشکیل متیونین را کاتالیز می کند (Odle و همکاران، ۲۰۰۰). تحقیقات نشان داده افزودن بتائین باعث افزایش مقدار اس-آدنوزین متیونین می شود و افزایش میزان اس- آدنوزین متیونین باعث کاهش فعالیت آنزیم بتائین هموسیستین متیل- ترانسفراز می شود (Deminice و همکاران، ۲۰۱۵) Obeid (۲۰۱۳). لذا به نظر می رسد میزان ۵ گرم بتائین مورد استفاده در آزمایش حاضر بیش از کشش چرخه متیونین بوده است و در نتیجه فعالیت آنزیم بتائین هموسیستین متیل ترانسفراز کاهش یافته است و احتمالاً هموسیستین تولید شده از چرخه متیونین مجدداً متیله نشده است و منجر به تجمع هموسیستین در خون شده است.

بتائین قرار نگرفت. مشابه با نتایج این پژوهش، فرناندز و همکاران (۲۰۰۹) نیز گزارش کردند که غلظت نیتروژن اوره ای خون بزهای شیرده تحت تأثیر مصرف بتائین قرار نگرفت. یک روند کاهش در غلظت بتاهیدروکسی بوتیرات در میش های دریافت کننده بتائین نسبت به میش های گروه شاهد مشاهده شد($P=0.059$). شبیه این یافته، فرناندز و همکاران (۲۰۰۹) و همچنین دیگیا کامو و همکاران (۲۰۱۶) نیز نشان دادند افزودن بتائین به جیره باعث کاهش معنی دار اجسام کتونی (بتاهیدروکسی بوتیرات) به ترتیب در خون بزهای شیرده و میش های مرینوس شد. ممکن است بتائین با تأثیر بر بیان ژن های مرتبط با جذب و نقل و انتقال اسیدهای چرب بداخل سلول ها نقش در متابولیسم چریها داشته باشد. مشخص شده است تغذیه بتائین باعث افزایش پروتئین FABP3 می شود (Sebastián و همکاران، ۲۰۰۹) Yagyu و همکاران، (۲۰۰۳). پروتئین FABP3 پروتئین مهمی است که در انتقال اسیدهای چرب در داخل سلول نقش دارد (Hertzel و همکاران، ۲۰۰۰). شواهدی مبنی بر نقش بتائین در افزایش بیان ژن لیپو پروتئین لیپاز وجود دارد. لیپو پروتئین لیپاز آنزیمی است که در هیدرولیز تری گلیسریدهای جریان خون و جذب لیپیدها به داخل سلول ها نقش دارد (Yagyu و همکاران، ۲۰۰۳). بطور کلی به نظر می رسد اثر بتائین بر جذب اسیدهای چرب بیشتر از اکسیداسیون آنها باشد. از آنجا که بیش از ۶۰ درصد چربی شیر از تری آسیل گلیسرول های پلاسما می باشد که توسط بافت پستان از جریان خون جذب می شود و همکاران (Palmquist) و همکاران، (۱۹۹۳)، لذا می توان بیان کرد که بالاتر بودن درصد چربی آغوز میش های گروه بتائین می تواند ناشی از دو موضوع باشد؛ اول آنکه بخشی از بتائین در شکمبه تجزیه شده و به استات تبدیل می شود و بخش دیگر از بتائین به صورت سالم از محیط شکمبه خارج شده Nakia) و همکاران، (۲۰۱۳) و در بدن میش باعث جذب چربی ها به داخل سلول ها و از جمله سلول های ترشح کننده

جدول ۴- تأثیر مصرف بتایین بر غلظت فرانسجاهای خونی میش‌های آبستن در روزهای مختلف

تیمار	بنا هیدروکسی بوتیرات(میلی مول در لیتر)	گلوکز(میلی مول در لیتر)	اوره (میلی مول در لیتر)	آلبومن(میلی مول در لیتر)	پروتئین کل (گرم در لیتر)	همو سیستین(میکرو مول در لیتر)
شاهد	۰/۸۲	۳/۴	۹/۱	۰/۴۴	۷۰	۸/۱
بتایین	۰/۴۶	۳/۲	۹/۰۳	۰/۴۳	۷۴	۸/۴
خطای میانگین استاندارد زمان خوننگیری	۰/۱۷	۰/۱۱	۰/۳۸	۰/۰۰۶	۱/۱	۰/۰۷
۲۸	۰/۴۸	۳/۳	۸/۸۹	۰/۴۵ ^a	۷۸ ^a	۸/۶ ^a
۱۴	۰/۶	۳/۴	۹/۴۲	۰/۴۴ ^a	۷۳ ^{ab}	۸/۳ ^b
۷	۰/۶	۳/۵	۹/۵۷	۰/۴۳ ^{ab}	۷۱ ^{ab}	۸/۲ ^b
۱	۰/۷۴	۳/۱	۸/۳۹	۰/۴۲ ^b	۷۰ ^b	۷/۹ ^c
خطای میانگین استاندارد	۰/۱۴	۰/۱۴	۰/۵۲	۰/۰۰۸	۱/۵	۰/۰۹
P-value						
تیمار	۰/۰۵۹	۰/۰۹۸	۰/۳۲۳	۰/۳۲	۰/۱۱	۰/۰۳۲
زمان	۰/۷۲۳	۰/۳۵۴	۰/۱۰۷	۰/۰۰۰۴	۰/۰۲	۰/۰۰۰۴
اثر متقابل تیمار و زمان	۰/۶۳۵	۰/۹۷۵	۰/۸۹۲	۰/۷۴۹	۰/۳۷۸	۰/۰۴۷

^{a,b,c} در هر ستون برای زمان خوننگیری نشان‌دهنده اختلاف معنی دار بین میانگین‌ها است. معنی داری در سطح ۵ درصد ($P<0.05$) در نظر گرفته شده است.



نمودار ۱- اثر متقابل تیمار و زمان خوننگیری بر غلظت خونی همو سیستین در میش‌های آبستن سنجابی

^{a,b,c} میانگین‌ها با حروف لاتین غیر مشابه اختلاف معنی داری در سطح ۵ درصد ($P<0.05$) دارند.

نتیجه‌گیری

استفاده از بتائین به میزان ۵ گرم در کیلوگرم ماده خشک مصرفی در جیره میش‌های شیرده، در یک ماه آخر آبستنی باعث افزایش کمیت آغوز تولیدی و همچنین درصد چربی آغوز شد که می‌تواند در تأمین نیاز انرژی بره‌های تازه متولد شده مفید باشد. مصرف بتائین سبب کاهش غلظت اجسام کتونی در خون میش‌ها شد که نشان‌دهنده نقش مثبت بتائین در متابولیسم چربی‌ها است که می‌تواند در پیشگیری از بیماری کتوز در میش‌های آبستن موثر باشد. با این وجود، بر خلاف فرضیه این پژوهش، استفاده از بتائین باعث افزایش غلظت خونی هموسیستئین در میش‌های آبستن شد. یافتن دلایل افزایش غلظت خونی هموسیستئین در میش‌های آبستن بعد از مصرف بتائین نیاز به تحقیقات بیشتری دارد.

منابع

AOAC. (2006). Official Methods of Analysis. 18th ed. AOAC, Arlington, VA.

Bencini, R. and Purvis, I.W. (1990). The yield and composition of milk from merino sheep. *Proceeding of the Australian Society of Animal Production*. 18: 144-147.

Deminice, R., da Silva, R.P., Lamarre, S.G., Kelly, K.B., Jacobs, R.L., Brosnan, M.E., et al. (2015). Betaine supplementation prevents fatty liver induced by a high-fat diet: effects on one-carbon metabolism. *Amino Acids*. 47(4): 839-846.

Digiacomo, K., Simpson, S., Leury, B.J. and Dunshea, F.R. (2016). Dietary betaine impacts the physiological responses to moderate heat conditions in a dose dependent manner in sheep. *Animals*. 6 (51): 1-13

Ejaz, A., Martinez-Guino, L., Goldfine, A., Aulinas, F., De Nigris, V., Gonzalez-Franquesa, S., et al. (2016). Dietary betaine supplementation increases Fgf21 levels to improve glucose homeostasis and reduce hepatic lipid accumulation in mice. *Diabetes*. 65 (4):902-912.

Fernandez, C., Fontecha, J., Latorre1, M.A., Garcés, C., Soler, M. and de la Fuente, J.M. (2004). Influence of betaine on goat milk production and composition. *South African Journal of Animal Science*. 34:165-168.

Fernandez, C., Lopez-Saez, A., Gallego, L. and de la Fuente, J.M. (2000). Effect of source of betaine on growth performance and carcass traits in lambs. *Animal Feed Science and Technology*. 86: 71-82.

Fernandez, C., Mata, C., Piquer, O., Bacha, F. and de la Fuente, J.M. (2009). Influence of betaine on goat milk yield and blood metabolites. *Tropical and Subtropical Agroecosystems*. 11 (1): 209 – 213.

Friesen, R., Novak, E.M. and Innis, S.M. (2007). Relationship of dimethylglycine, choline, and betaine with oxoproline in plasma of pregnant women and their newborn infants. *Journal of Nutrition*. 137: 2641–2646.

Hall, L.W., Dunshea, F. R., Allen, J. D., Rungruang, S., Collier, J. L., Long, N. M., et al. (2016). Evaluation of dietary betaine in lactating Holstein cows subjected to heat stress. *Journal of Dairy Science*. 99: 9745-9753.

Hertzel, A.V. and Bernlohr, D.A. (2000). The mammalian fatty acid-binding protein multigene family: molecular and genetic insights into function. *Trends in Endocrinology and Metabolism*. 11(5):175–180.

Kalhan, S.C. (2016). One carbon metabolism in pregnancy: Impact on maternal, fetal and neonatal health. *Molecular and Cellular Endocrinology*. 435:48-60.

Kalhan, S. C. and Marczewski, SE. (2012). Methionine, homocysteine, one carbon metabolism and fetal growth. *Reviews in Endocrine & Metabolic Disorders*. 13 (2):109–119.

Löest, C. A., Armendariz, C. K. and Titgemeyer, E. C. (2000). *In vitro* degradation of betaine by ruminal microbes.

- D.M. (1993). Feed and animal factors influencing milk fat composition. *Journal of Dairy Science*. 76(6):1753-1771.
- Russell, J.B., O'connor, J.D., Fox, D.G., Van soest, P.J. and Sniffen, C.J. (1992). A net carbohydrate and protein system for evaluating cattle diets: I. Ruminal fermentation. *Journal of Animal Science*. 70: 3551–3561.
- Sánchez, P., Muelas, R., Sánchez, A., Rubert, J., Montanel, J., Luengo, C., et al. (2001). Influence of betaine on somatic cell count and goat milk composition. *Annual Meeting of European Association for Animal Production*. Budapest (Hungary).
- Sebastián, D., Guitart, M., García-Martínez, C., Mauvazin, C., Orellana-Gavalda, J.M., Serra, D., et al. (2009). Novel role of FATP1 in mitochondrial fatty acid oxidation in skeletal muscle cells. *Journal of Lipid Research*. 50(9):1789–1799.
- Van Soest, P.J., Robertson, J.B. and Lewis, B.A. (1991). Methods for dietary fiber, neutral detergent fiber, and nonstarch polysaccharides in relation to animal nutrition. *Journal of Dairy Science*. 74: 3583–3597.
- Wang, C., Liu, Q., Yang, W.Z., Wu, J., Zhang, W. and Dong, K.H. (2010). Effects of betaine supplementation on rumen fermentation, lactation performance, feed digestibilities and plasma characteristics in dairy cows. *Journal of Agricultural Science*. 148: 487–495.
- Yagyu, H., Chen, G., Yokoyama, M., Hirata, K., Augustus, A., Kako, Y., et al. (2003). Lipoprotein lipase (LpL) on the surface of cardiomyocytes increases lipid uptake and produces a cardiomyopathy. *Clinical Investigation*. 111(3):419–26.
- Zhang, L., Ying, S.J., AN, W.J., Lian, H., Zhou, G.B. and Han, Z.Y. (2014). Effects of dietary betaine supplementation subjected to heat stress on milk performances and physiology indices in dairy cow. *Genetics and Molecular Research*. 13 (3): 7577-7586.
- Kansas Agricultural Experiment Station Research Reports. Article 391: 43-44.
- MacCoss, M. J., Fukagawa, N. K. and Matthews, D. E. (2001). Measurement of intracellular sulfur amino acid metabolism in humans. *American Journal of Physiology-Endocrinology and Metabolism*. 280 (6): 947–955.
- Magnusson, M., Wang, T.J., Clish, C., Engström, G., Nilsson, P., Gerszten, R.E., et al. (2015). Dimethylglycine deficiency and the development of diabetes. *Diabetes*. 64 (8): 3010-3016.
- Mitchell, A.D., Chappell, A. and Knox, K.L. (1979). Metabolism of betaine in the rumen. *Journal of Animal Science*. 49:764–774.
- Monteiro, A.P.A., Bernard, J.K., Guo, J.R., Weng, X.S., Emanuele, S., Davis, R., et al. (2017). Effects of feeding betaine-containing liquid supplement to transition dairy cows. *Journal of Dairy Science*. 100:1063–1071.
- Nakai, T., Sato, T., Teramura, M., Sadoya, H., Ohtani, M., Takahashi, T., et al. (2013). The Effect of a continuous supply of betaine on the degradation of betaine in the rumen of dairy cows. *Bioscience, Biotechnology & Biochemistry*. 77 (3): 666–669.
- Nezamidoust. M., Alikhani. M., Ghorbani, G.R. and Edris, M.A.(2012). Effect of betaine and sulfate supplementation on milk and wool production of Naeini ewes. *Small Ruminant Research*. 105: 170-175.
- NRC, (2007). Nutrient Requirements of Small Ruminants. Sheep, Goats, Cervids, and New World Camelids. National Research Council. *The National Academies Press*, Washington, DC, USA.
- Obeid, R. (2013). The metabolic burden of methyl donor deficiency with focus on the betaine homocysteine methyltransferase pathway. *Nutrients*. 5 (9):3481–3495.
- Odle, J., Heo, K.N. and Lin, X. (2000). The role of carnitine and betaine in lean growth modulation of swine. *Asian-Australasian Journal of Animal Science*. 13:386–395.
- Palmquist, D.L., Beaulieu, A.D. and Barbano,