

## تأثیر سرعت رشد جنین بر غلظت متابولیت‌های پلاسمای میش رگامه‌های پایانی آبستنی و پس از زایش

احمد زارع شحنه و حسن صادقی پناه<sup>۱</sup>

### چکیده

به منظور بررسی آثار سرعت رشد جنین بر غلظت‌های گلوکز، کلاسترول، تری گلیسرید، کل پروتئین و اوره پلازما، ۱۶ رأس میش سالم و آبستن ورامینی در یک طرح آزمایشی کاملاً تصادفی به ۴ گروه ۴ رأسی تقسیم شدند که در فصل جفت‌گیری به ترتیب با قوچ نژاد ورامینی (گروه اول)، قوچ نژاد مغانی (گروه دوم)، قوچ نژاد افشاری (گروه سوم) و قوچ نژاد شال (گروه چهارم) جفت‌گیری کرده بودند. بنابراین انتظار می‌رفت با توجه به ظرفیت ژنتیکی متفاوت پایه پدری، سرعت رشد جنین در هر کدام از گروه‌ها متفاوت باشد. با توجه به یکسان بودن جیره برای هر ۴ گروه انتظار می‌رفت که تفاوت در سرعت رشد جنین بر بسنج ذخائر چربی و پروتئین بدن میش‌ها اثر متفاوت گذاشته و غلظت متابولیت‌های خون مادر را تغییر دهد. بنابراین با نمونه‌گیری خون از سیاهرگ وداج میش‌ها طی دو ماه آخر آبستنی (هفته‌ای یک‌بار پیش از وعده غذای صبح و در هفته آخر یک روز در میان) و یک هفته پس از زایمان (یک روز در میان) غلظت متابولیت‌های خون مادر اندازه‌گیری شد.

میزان گلوکز، کلاسترول و تری گلیسرید پلازما در بین ۴ گروه تفاوت نداشت. میزان کل پروتئین پلازما در میش‌هایی که جنین‌های سنگین‌تر داشتند (پایه پدری شال) کمتر و در میش‌هایی که جنین‌های سبک‌تر داشتند (پایه پدری ورامینی) به طور معنی‌داری بیشتر بود ( $P < 0/05$ ). برعکس، غلظت اوره پلازما در میش‌هایی که جنین‌های سنگین‌تر داشتند (پایه پدری شال) بیشتر و در میش‌هایی که جنین‌های سبک‌تر داشتند (پایه پدری ورامینی) کمتر بود. به نظر می‌رسد میش‌هایی که جنین‌های سنگین‌تر داشتند، توانسته‌اند گلوکز مورد نیاز را تأمین کنند که بخشی از آن با هزینه کردن امینواسیدها انجام شده است.

واژه‌های کلیدی: میش، سرعت رشد جنین، آبستنی، گلوکز، پروتئین، اوره، کلاسترول، تری گلیسرید

### مقدمه

و وزن تولد آنها (output) افزایش یابد ولی از طرف دیگر تولیدکنندگان هنگام سرمایه‌گذاری برای پایین نگه داشتن هزینه‌ها، نهاده‌ها (input) از جمله تغذیه میش‌ها را محدود

امروزه در صنعت پرورش گوسفند به منظور رقابت در بازار جهانی سعی می‌شود تعداد بچه‌های متولد شده به ازای هر میش

۱. به ترتیب دانشیار و دانشجوی دکتری علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تهران

می‌کنند و در نتیجه باعث تضعیف میش‌های پرتولید می‌شود که یکی از نمودهای آن مسمومیت آبستنی است.

مطالعات کمی در مورد اثر تغییر سرعت رشد جنین از طرق مختلف از جمله آمیخته‌گری بر وضعیت متابولیک و فیزیولوژیک مادر انجام شده است، ولی روشن است که افزایش احتیاجات مواد مغذی به علت افزایش رشد جنین در اواخر آبستنی با تغییرات شدید در نحوه توزیع مواد مغذی در بدن مادر همراه است (۹ و ۱۲). از طرف دیگر کارهای زیادی در اصلاح نژاد و آمیخته‌گری گوسفند انجام شده که باعث تغییر متغیرهای فیزیولوژیک و متابولیک حیوان گردیده است. مشخص شده است که نژاد پدر از طریق تغییر دادن سرعت رشد جنین می‌تواند بر صفات فیزیولوژیک مادر از جمله غلظت هورمون‌ها و متابولیت‌های خون تأثیر داشته باشد (۹). در کشورما نیز برنامه‌های تحقیقاتی آمیخته‌گری اکثراً با هدف افزایش وزن تولد و سرعت رشد بعد از تولد اجرا شده یا در دست اجرا می‌باشد که متأسفانه به طور عمده بدون در نظر گرفتن تغییرات فیزیولوژیک احتمالی و تغییر نیازهای غذایی میش آبستن می‌باشد.

تولد بره‌های سنگین‌تر برای دام‌دار مطلوب‌تر است چرا که معمولاً بره‌هایی که وزن تولد بیشتر دارند سرعت رشد بعد از تولد آنها نیز بهتر است و از طرفی اقتصاد انرژی در بره‌های سنگین‌تر بهتر می‌باشد چرا که نسبت سطح به حجم بدن در آنها کمتر و در نتیجه اتلاف انرژی آنها نیز کمتر می‌باشد و نیز مشخص شده که در بره‌های سبک‌تر به علت نمو کمتر فولیکول‌های ثانویه پوست، رویش پشم کمتر است و بنابراین عایق‌بندی حرارتی ضعیف‌تری دارند (۱۵). با توضیحات فوق مزیت‌های بره سنگین‌تر مشخص می‌شود ولی باید توجه داشت که هرگونه تغییر در سرعت رشد جنین (وزن تولد بره) باید با اقدامات مدیریتی، بخصوص در زمینه تغذیه میش در دو ماه آخر آبستنی همراه باشد.

برای برنامه‌ریزی تغذیه مادر اطلاع از الگوی رشد جنین لازم می‌باشد و باید دانست که حداکثر وزن‌گیری جنین که

مصادف با حداکثر فشار متابولیک بر مادر است، در چه دوره‌ای از آبستنی رخ می‌دهد. جنین تا ۹۰ روزگی تنها ۱۵٪ از وزن هنگام تولد خود را کسب کرده و از ۹۰ تا ۱۲۰ روزگی ۳۵٪، از ۱۲۰ تا ۱۵۰ روزگی (تولد) ۵۰٪ بقیه را کسب می‌کند. در ضمن در اواخر آبستنی وزن مایعات جنینی نیز افزایش می‌یابد که به فشار فیزیکی بر میش در اواخر آبستنی اضافه می‌شود (۱۵). بنابراین، طبیعی است در این هنگام که اکثراً در فصل زمستان می‌باشد، یعنی زمان فقدان علوفه تازه، سطح کنسانتره جیره افزایش یابد. فصل بره‌زایی در ایران نیز به طور عمده زمستان است. مشخص شده که در گوسفند سرعت ساخت و تخریب (ترن اور) گلوکز خون و پاسخ دهی بافت به انسولین در طول مدت قرار گرفتن در معرض سرما افزایش می‌یابد (۱۶، ۱۸ و ۲۰). بنابراین بره زایی در زمستان مستلزم خوراندن جیره کنسانتره در اواخر آبستنی است (۷).

در نشخوارکنندگان در اثر تخمیر، کربوهیدرات‌های جیره به وسیله میکروارگانیسم‌های شکمبه به اسیدهای چرب فرار تبدیل می‌شوند که این اسیدها منبع اصلی انرژی هستند. باید توجه داشت که مواد مغذی مورد نیاز برای رشد جنین همان مواد جذب شده از معده و روده نیستند و کبد مادر باید متابولیت‌های غیر قابل استفاده برای جنین را به مواد مغذی قابل استفاده برای جنین تبدیل کند. بیشتر گلوکز مورد استفاده جنین و مادر باید به وسیله گلوکونئوز از مواد گلوکوژنیک (گلوکزساز) مانند پروپونات، لاکتات، گلیسرول و برخی آمینواسیدها حاصل شود (۴ و ۵). آبستنی باعث تحریک گلوکونئوز مادر می‌شود، حتی اگر مصرف خوراک کم باشد (۱۷ و ۲۱). این گلوکونئوز بیشتر از پروپونات است (۲۱) ولی در صورت کافی نبودن کربوهیدرات‌های سهل الهضم در جیره، اتکای بیشتر به پیش ماده‌های گلوکزساز از منابع داخلی یعنی آمینو اسیدها، لاکتات و گلیسرول می‌باشد که به عنوان یک سازگاری در اواخر آبستنی به شمار می‌رود (۱۲). در طول هفته‌های آخر آبستنی، احتیاجات شدید به گلوکز (برای میش‌های تک قلو آبستن ۱/۵ و دوقلو آبستن ۲ برابر سطح نگاه‌داری) برای مادر به وجود می‌آید که

همان‌طور که قبلاً اشاره شد به خاطر وزن‌گیری چند برابر جنین می‌باشد. با کاهش فضای شکمی (به خاطر افزایش جثه جنین و مایعات جنینی)، مصرف خوراک محدود شده و ذخائر بافت چربی به طور روز افزون بسیج می‌شوند که البته با افزایش اسیدهای چرب آزاد و کتون بادی‌ها در خون همراه است (۱۰) و (۱۶). البته این متابولیت‌ها نمی‌توانند مورد استفاده جنین واقع شوند زیرا سوخت اصلی جنین گلوکز می‌باشد (۱۲). می‌توان این‌گونه نتیجه‌گیری کرد که مادر در مصرف گلوکز به نفع جنین صرفه جویی کرده و خود از ذخائر چربی استفاده می‌کند و گلوکز را به مصرف جنین می‌رساند. بررسی‌های انجام شده این امر را تأیید می‌کنند به طوری که در اواخر آبستنی اگر تغذیه مادر کفایت احتیاجات جنین را ندهد، تراکم پروتئین ناقل گلوکز حساس به انسولین (Glut 4) در بافت ماهیچه و چربی مادر کاهش یافته (حالت مقاومت به انسولین) بدین ترتیب مصرف گلوکز مادر کم می‌شود و بر عکس تراکم پروتئین ناقل گلوکز غیر حساس به انسولین (Glut 3) در جفت افزایش یافته و انتقال گلوکز به جنین زیاد می‌شود (۲). در حالت عادی حدود ۴۰٪ قند خون مادر را جنین مصرف می‌کند و اگر به هر دلیلی تولید گلوکز توسط مادر کم باشد، مصرف گلوکز توسط جنین کم نخواهد شد حتی اگر به قیمت کاهش قند خون مادر (به هم خوردن هومئوستازی گلوکز مادر) تمام شود.

همان‌طور که قبلاً اشاره شد به خاطر وزن‌گیری چند برابر جنین می‌باشد. با کاهش فضای شکمی (به خاطر افزایش جثه جنین و مایعات جنینی)، مصرف خوراک محدود شده و ذخائر بافت چربی به طور روز افزون بسیج می‌شوند که البته با افزایش اسیدهای چرب آزاد و کتون بادی‌ها در خون همراه است (۱۰) و (۱۶). البته این متابولیت‌ها نمی‌توانند مورد استفاده جنین واقع شوند زیرا سوخت اصلی جنین گلوکز می‌باشد (۱۲). می‌توان این‌گونه نتیجه‌گیری کرد که مادر در مصرف گلوکز به نفع جنین صرفه جویی کرده و خود از ذخائر چربی استفاده می‌کند و گلوکز را به مصرف جنین می‌رساند. بررسی‌های انجام شده این امر را تأیید می‌کنند به طوری که در اواخر آبستنی اگر تغذیه مادر کفایت احتیاجات جنین را ندهد، تراکم پروتئین ناقل گلوکز حساس به انسولین (Glut 4) در بافت ماهیچه و چربی مادر کاهش یافته (حالت مقاومت به انسولین) بدین ترتیب مصرف گلوکز مادر کم می‌شود و بر عکس تراکم پروتئین ناقل گلوکز غیر حساس به انسولین (Glut 3) در جفت افزایش یافته و انتقال گلوکز به جنین زیاد می‌شود (۲). در حالت عادی حدود ۴۰٪ قند خون مادر را جنین مصرف می‌کند و اگر به هر دلیلی تولید گلوکز توسط مادر کم باشد، مصرف گلوکز توسط جنین کم نخواهد شد حتی اگر به قیمت کاهش قند خون مادر (به هم خوردن هومئوستازی گلوکز مادر) تمام شود.

حالت مقاومت به انسولین علاوه بر کاهش مصرف گلوکز به وسیله بافت‌های مادر باعث افزایش آزاد شدن گلوکز از کبد مادر می‌شود (۱۲). همه این رخدادها دست به دست هم داده و مزیتی را برای رحم آبستن ایجاد می‌کنند که باعث پیروزی جفت در رقابت با بافت‌های مادری می‌شود، چرا که انتقال گلوکز توسط جفت تحت تأثیر انسولین مادری قرار ندارد (۸). عامل احتمالی ایجاد حالت مقاومت به انسولین در بافت‌های مادر لاکتوزن جفتی می‌باشد (۶).

چنانچه فقر غذایی در اواخر آبستنی (هنگام رشد سریع جنین) شدید باشد، استفاده از ذخائر چربی تشدید می‌شود، به طوری که غلظت گلوکز از حد طبیعی کمتر شده و غلظت

کتون بادی‌ها و اسیدهای چرب آزاد افزایش می‌یابند (۱۹) و وقتی غلظت آنها به حد پاتولوژیک برسد، میش دچار مسمومیت آبستنی خواهد شد (۱۰). این بیماری معمولاً در ماه آخر آبستنی روی داده و بیشتر در میش‌هایی دیده می‌شود که دارای یک جنین بزرگ هستند یا بیش از یک جنین دارند و می‌تواند در نهایت منجر به مرگ میش شود. هر چه سرعت رشد جنین بیشتر باشد افت گلوکز نیز بیشتر خواهد بود (۳).

### مواد و روش‌ها

مسمومیت آبستنی یکی از مشکلات عمده در پرورش گوسفند می‌باشد ولی تحقیقات بنیادی و بررسی شیوع و دلایل فیزیولوژیک آن در گوسفندان بومی ایران کمتر مورد توجه بوده است. این‌گونه تحقیقات برای اصلاح ساختار پرورش گوسفند در کشور لازم می‌باشد. به منظور بررسی آثار تغییر سرعت رشد جنین، حاصل از آمیخته‌گری نژادهای گوسفند ایرانی بر غلظت متابولیت‌های خون میش‌ها در اواخر آبستنی این مطالعه انجام شد، که هدف از انجام آن یافتن راه‌های پیش‌گیری از شیوع مسمومیت آبستنی و فشارهای متابولیک بر میش در اثر تغییرات حاصل از آمیخته‌گری در سرعت رشد جنین می‌باشد.

این پژوهش در فصل زمستان (از ۱۵ دی ماه الی ۲۶ اسفند ماه) سال ۱۳۷۹ در محل گوسفندداری ایستگاه آموزشی - پژوهشی دانشکده کشاورزی دانشگاه تهران در شهر کرج انجام شد. فصل زمستان در این منطقه اکثراً با بارندگی و یخبندان همراه است و امکان استفاده از مرتع بسیار کم است. حیوانات آزمایشی شامل ۱۶ رأس میش سالم آبستن از نژاد ورامینی بودند که به چهار گروه ۴ رأسی تقسیم شدند. قوچ‌اندازی از اوائل مهر ماه صورت گرفته بود. در فصل جفت‌گیری گروه اول با قوچ نژاد ورامینی، گروه دوم با قوچ نژاد مغانی، گروه سوم با قوچ نژاد افشاری و گروه چهارم با قوچ نژاد شال جفت‌گیری کرده بودند. با توجه به ظرفیت‌های ژنتیکی هر کدام از نژادهای پایه پدری انتظار می‌رفت که جنین‌های حاصل، سرعت رشد متفاوت و در نتیجه وزن تولد متفاوت

داشته باشند.

انتظار می‌رفت میش‌ها به هنگام شروع آزمایش (۱۵ دی ماه) وارد ماه چهارم آبستنی شده باشند که بعداً با وقوع زایمان مشخص شد که این پیش بینی درست بوده است.

ساختمان محل نگره‌داری میش‌ها از نوع نیمه باز بوده و شرایط نگره‌داری برای هر چهار گروه یکسان بود. جیره غذایی هر چهار گروه یکسان و شامل یونجه خشک به مقدار ۲ کیلوگرم و دانه جو به مقدار ۰/۲۵ کیلوگرم در روز به ازای هر رأس میش بود. دسترسی به آب و سنگ نمک آزاد بود.

با استفاده از لوله‌های خلاءدار حاوی ماده ضد انعقاد (EDTA)، از سیاهرگ و داج میش‌ها هر هفته یکبار و در هفته آخر آبستنی و نیز در یک هفته بعد از زایمان یک روز در میان پیش از وعده غذایی صبح (ناشتا) نمونه خون گرفته شد. نمونه‌ها با سرعت ۳۰۰۰ دور در دقیقه و به مدت ۲۰ دقیقه سانتریفوژ شدند، سپس با استفاده از پیت پاستور، پلاسما جدا و نمونه‌های پلاسما به ظروف دردار پلاستیکی منتقل و در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد تا زمان انجام تجزیه آزمایشگاهی نگره‌داری شدند. غلظت‌های گلوکز، کلسترول، تری‌گلیسرید، اوره پلاسما با روش‌های آنزیمی به وسیله دستگاه اتوآنالایزر و کل پروتئین پلاسما با روش بیوره اندازه‌گیری شدند. تمامی کیت‌ها از شرکت پارس آزمون تهیه شدند.

شاخص‌های سوء تغذیه اواخر آبستنی در گوسفند افزایش غلظت اسیدهای چرب آزاد پلاسما به میزان ۵۰۰ میکرواکی والان در لیتر و ۳- هیدروکسی بوتیرات به میزان ۰/۷ میلی‌مول در لیتر می‌باشند. افزایش بیشتر تا حدود ۳ برابر مقادیر فوق که با هیپوگلیسمی همراه است به مسمومیت آبستنی منجر می‌شود (۱۵). متأسفانه امکان اندازه‌گیری این دو متابولیت وجود نداشت ولی غلظت دو فرآورده دیگر لیپولیز بافتی یعنی کلسترول و مجموع تری‌گلیسریدهای پلاسما اندازه‌گیری شد. به هنگام زایمان وزن و جنس بره‌های متولد شده ثبت شد. اگرچه وزن تولد الگوی دقیق رشد جنین را مشخص نمی‌کند

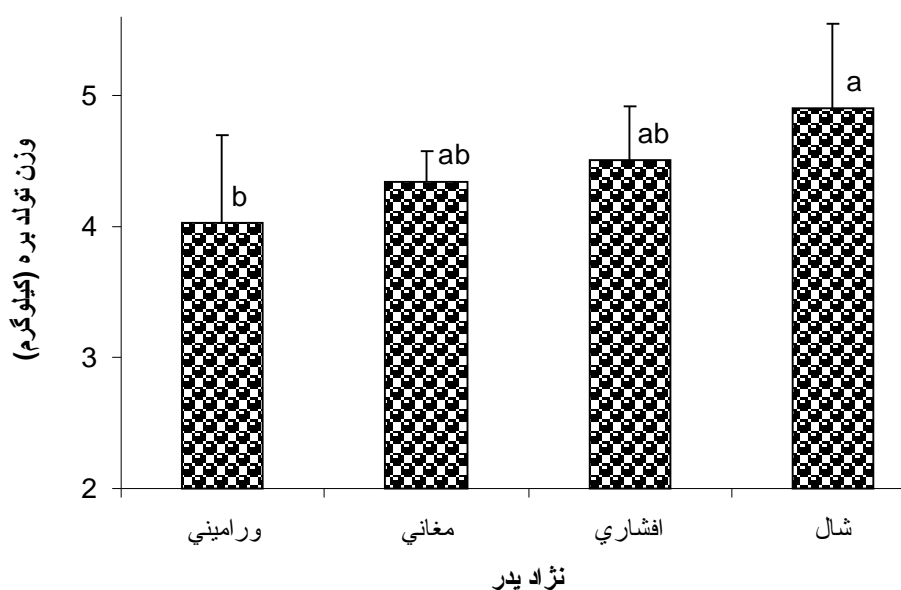
ولی به لحاظ پرهزینه بودن روش‌های کشتار مقایسه‌ای در مراحل مختلف آبستنی و سایر روش‌ها که به تجهیزات خاص نیاز داشتند از وزن تولد به عنوان شاخص سرعت رشد استفاده شد. لازم به ذکر است که در بیشتر تحقیقات انجام شده وزن تولد به عنوان تنها شاخص سرعت رشد جنین در نظر گرفته شده است (۱۵). طرح آماری مورد استفاده طرح کاملاً تصادفی با چهار تیمار و چهار تکرار بود. اثر جنس بره، وزن و سن مادر به عنوان عوامل کواریت در مدل قرار گرفتند و آنالیز واریانس و مقایسه میانگین با آزمون چند دامنه دانکن بین چهار گروه آزمایشی با استفاده از نرم افزار SAS و رویه GLM صورت گرفت. آنالیز آماری با روش Repeated measurement نبوده است، بلکه از میانگین نمونه‌گیری‌های قبل از زایش و پس از آن در آنالیز آماری استفاده شد.

### نتایج و بحث

همان‌طور که در شکل ۱ دیده می‌شود، آمیخته‌گری بر وزن تولد بره‌ها (به عبارتی سرعت رشد جنین‌ها) تأثیر معنی‌داری ( $p < 0/05$ ) داشته به طوری که بره‌های حاصل از پدر نژاد شال سنگین‌ترین و بره‌های حاصل از پدر نژاد ورامینی سبک‌ترین بودند.

با توجه به این‌که میش‌ها در شرایط نسبتاً خوبی نگره‌داری می‌شدند و جیره آنها شامل علوفه با کیفیت مناسب (یونجه خشک) و جو بود، علائمی از مسمومیت آبستنی در میش‌های مورد آزمایش دیده نشد، ولی با توجه به یکسان بودن جیره برای هر چهار گروه و از طرف دیگر متفاوت بودن وزن تولد بره‌ها، باید تفاوت‌های فیزیولوژیک و متابولیک بین چهار گروه ایجاد شده باشد.

میزان گلوکز خون بین چهار گروه تفاوت معنی‌دار و هم‌چنین روند مشخصی نداشت (جدول ۱). بنابراین میش‌ها در هر چهار گروه توانسته بودند گلوکز که سوخت اصلی جنین می‌باشد را تأمین کنند. در بررسی‌های دیگر نیز میش‌های آبستنی که در شرایط بد غذایی قرار داشتند، توانسته بودند با



شکل ۱. تأثیر نژاد پدر بر وزن تولد بره

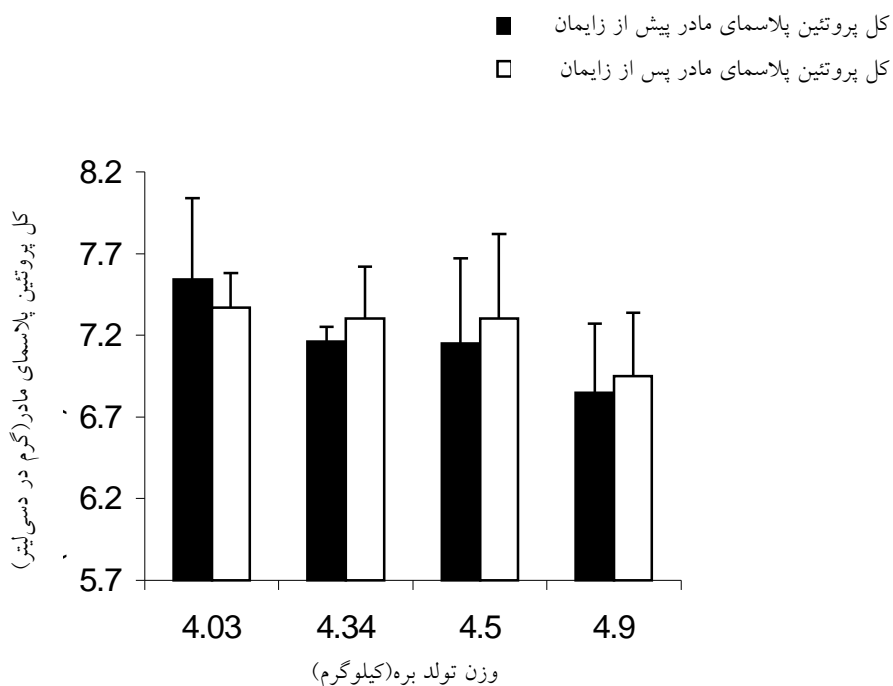
جدول ۱. تأثیر نژاد پایه پدری بر غلظت (میلی‌گرم در دسی‌لیتر) گلوکز، کلاسترول و تری‌گلیسرید پلاسمای مادر در اواخر آبستنی و پس از زایش (میانگین  $\pm$  انحراف معیار)

نژاد پایه پدری	ورامینی	مغانی	افشاری	شال
پارامترهای مورد اندازه‌گیری				
غلظت گلوکز پلاسمای مادر قبل از زایش	۵۹/۸۴ $\pm$ ۱۱/۸۷	۵۷/۹۳ $\pm$ ۲/۸۵	۶۱/۰۷ $\pm$ ۳/۱۰	۵۹/۵۳ $\pm$ ۷/۸۳
غلظت گلوکز پلاسمای مادر بعد از زایش	۵۷/۹۴ $\pm$ ۳/۰۸	۵۶/۴۴ $\pm$ ۱۰/۴۰	۶۵/۸۳ $\pm$ ۱۱/۵۶	۵۷/۴۲ $\pm$ ۶/۴۸
غلظت کلاسترول پلاسمای مادر قبل از زایش	۵۵/۷۳ $\pm$ ۸/۱۸	۵۰/۹۳ $\pm$ ۳/۶۰	۵۳/۹۹ $\pm$ ۴/۲۰	۵۶/۱۵ $\pm$ ۴/۶۲
غلظت کلاسترول پلاسمای مادر بعد از زایش	۵۰/۸۹ $\pm$ ۶/۹۳	۴۵/۰۰ $\pm$ ۶/۶۶	۵۲/۱۷ $\pm$ ۷/۶۳	۴۰/۷۵ $\pm$ ۱۳/۲۷
غلظت تری‌گلیسرید پلاسمای مادر قبل از زایش	۲۹/۹۷ $\pm$ ۶/۵۴	۲۹/۴۴ $\pm$ ۱/۷۸	۲۵/۵۰ $\pm$ ۴/۸۴	۲۷/۶۸ $\pm$ ۳/۶۵
غلظت تری‌گلیسرید پلاسمای مادر بعد از زایش	۲۱/۰۶ $\pm$ ۵/۶۱ <sup>b</sup>	۳۱/۳۳ $\pm$ ۳/۳۸ <sup>a</sup>	۲۲/۰۸ $\pm$ ۲/۶۲ <sup>b</sup>	۱۷/۵۰ $\pm$ ۳/۸۳ <sup>b</sup>

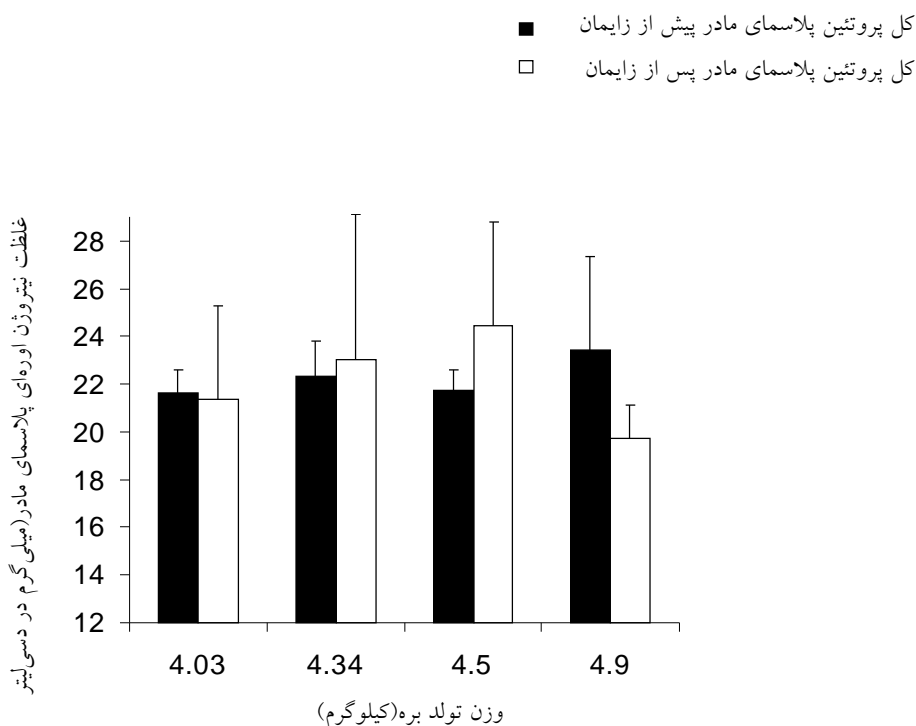
\*: عدم درج حروف a, b... در یک سطر به علت عدم وجود اختلاف معنی‌دار ( $P > 0.05$ ) بین میانگین (Mean  $\pm$  SEM) تیمارهاست.

تفاوت در هفته بعد از زایمان نیز دیده شد و معنی‌دار نبود (شکل ۱). مطالعات دیگر نیز این استنباط را تأیید می‌کنند (۱ و ۱۱). بر عکس پیش از زایمان میزان اوره پلاسمای میش‌هایی که جنین‌های سنگین‌تر داشتند بیشترین و در میش‌هایی که جنین‌های سبک‌تر داشتند کمترین بود که البته معنی‌دار نبود (شکل ۳). پژوهش‌های دیگر نیز نشان داده‌اند که یکی از علائم سوء تغذیه در اواخر آبستنی افزایش اوره خون است (۱۱). در بررسی دیگری نیز از روز ۱۲۰ آبستنی تا زایمان غلظت اوره خون میش‌هایی که جنین‌های سنگین‌تر

صرفه‌جویی گلوکز و تکیه بیشتر به پیش ماده‌های گلوکزساز از منابعی غیر از جیره (به طور عمده امینواسیدهای داخلی) گلوکز خون را ثابت نگه داشته و مقادیر مورد نیاز برای جنین را تأمین کنند (۵، ۱۲، ۱۷ و ۲۱). بنابراین در این آزمایش نیز میش‌هایی که جنین‌های سنگین‌تر داشتند (میش‌هایی که با قوچ‌های شال جفت‌گیری کرده بودند) باید اسید آمینه بیشتری مصرف کرده باشند. میزان کل پروتئین پلاسمای میش‌هایی که جنین‌های سنگین‌تر داشتند (پایه پدری شال) کمترین و در میش‌هایی که جنین‌های سبک‌تر داشتند (پایه پدری ورامینی) بیشترین بود که این



شکل ۲. تأثیر وزن تولد بره به عنوان شاخص سرعت رشد جنین بر غلظت کل پروتئین پلاسمای خون مادر پیش و پس از زایمان



شکل ۳. تأثیر وزن تولد بره به عنوان شاخص سرعت رشد جنین بر غلظت نیترژن اوره ای پلاسمای خون مادر پیش و پس از زایمان

گفت که میزان بسیج ذخایر چربی در ۴ گروه تفاوتی نداشته است. به هر حال میزان کلاسترول در هر ۴ گروه و تری گلیسرید در ۳ گروه پس از زایمان تا حدودی کاهش یافته است. تغییر در ذخیره نیتروژن مادر در اواخر آبستنی بدون تغییر در ذخیره چربی قبلاً نیز دیده شده است (۱۱). ولی در بررسی دیگر وقتی میش‌ها قادر به تأمین نیازهای جنین نبودند، غلظت محصولات لیپولیز بافتی به طور ملایم افزایش یافت (۱۳).

با توجه به نتایج به دست آمده باید گفت که این نتایج در مزرعه آموزشی - پژوهشی یک دانشگاه و در شرایط نسبتاً خوب به دست آمده‌اند. چنانچه برنامه‌های آمیخته گری در گله‌های سنتی اجرا شود با توجه به این‌که اواخر آبستنی در ایران در زمستان و زمان فقر مراتع می‌باشد و خوراک میش‌ها در این هنگام به طور عمده علوفه فقیر (کاه) است، مطمئناً فشارهای متابولیک حاصل از افزایش سرعت رشد جنین مشکلاتی را به دنبال خواهد داشت. بنابراین پیشنهاد می‌شود، هنگام انتخاب نژادهای مادری و پدری برای استفاده در سیستم‌های دورگ‌گیری باید توان مادر و عملکرد تولید مثلی پس از زایمان در نظر گرفته شود (۹). استانداردهای غذایی برای میش‌های پر تولید در اواخر آبستنی باید بر اساس رشد جنین و ذخیره بافتی مادر با دقت بیشتر تعیین شود (۱۱).

### سپاسگزاری

این پژوهش با حمایت مالی معاونت محترم پژوهشی دانشگاه تهران (شماره پرونده ۷۲۰/۳/۴۹۴) انجام شده است که بدین وسیله از آن معاونت و هم چنین مدیریت و کارکنان محترم ایستگاه آموزشی و پژوهشی علوم دامی که امکان انجام مناسب این پژوهش را فراهم آوردند تشکر و قدردانی می‌شود.

داشتند بیشتر بود (۳). می‌توان نتیجه گرفت میش‌هایی که جنین‌های سنگین‌تر داشتند، پروتئین بیشتری را تجزیه و اسیدهای آمینه به دست آمده را به منظور تأمین گلوکز مورد نیاز جنین وارد مسیرهای گلوکونئوزن کرده‌اند و در اثر دامیناسیون، اوره خون آنها بالاتر رفته است، یعنی تأمین گلوکز برای جنین به قیمت شکسته شدن امینو اسیدها بوده که مقرون به صرفه نیست. در گوسفند ۵۰٪ از گلوکز تولید شده در کبد از اسیدپروپیونیک حاصل از خوراک (جذب شده از شکمبه) می‌باشد و باقی منده به طور عمده از امینو اسیدها و گلیسرول تولید می‌شود (۱۴).

افزایش تولید گلوکز از اسیدهای آمینه مقرون به صرفه نیست. بنابراین هرگونه تغییر در سرعت رشد جنین (که در این آزمایش از طریق آمیخته‌گری انجام شده بود) که منجر به افزایش نیاز به گلوکز شود باید با اصلاحات مناسب تغذیه‌ای و به کار بردن جیره‌های گلوکزساز همراه باشد (کنساتره بیشتر).

میزان اوره پلاسمای میش‌هایی که بره‌های سنگین داشتند (پایه پدری شال) بعد از زایمان کاهش یافت (شکل ۳) که احتمالاً به خاطر برداشته شدن فشار متابولیک حاصل از رشد جنین پس از زایمان می‌باشد.

میزان کلاسترول پلاسمای پیش و پس از زایش و تری گلیسرید پلاسمای پیش از زایش در بین چهار گروه تفاوت و روند مشخصی نشان نداد (جدول ۱). ولی تری گلیسرید پلاسمای پس از زایش در میش‌هایی که با قوچ نژاد مغانی جفت‌گیری کرده بودند، بیشتر بود که برای مشخص شدن دلیل آن باید پژوهش‌های بیشتری صورت گیرد ولی علت احتمالی آن می‌تواند ذخیره بیشتر چربی در این میش‌ها در طی آبستنی و یا مصرف بیشتر ذخایر چربی پس از زایش برای تولید شیر باشد. هرچند بهتر بود که اسیدهای چرب آزاد و کتون بادی‌های پلاسمای اندازه‌گیری می‌شدند، ولی اگر بخواهیم بر پایه غلظت کلاسترول و تری گلیسرید پلاسمای نتیجه‌گیری کنیم. شاید بتوان



## منابع مورد استفاده

1. Bell, A.W. 1995. Regulation of organic nutrient metabolism during transition from late pregnancy to early lactation. *J. Anim. Sci.* 73: 2804-2819.
2. Bell, A.W. and R. A. Ehrhardt. 1997. Developmental increases in glucose transporter concentration in the sheep placenta. *Am. J. Physiol.* 273: R1132- R1141.
3. Bell, A. W., B. W. McBride, R. Slepatis, R. J. Early and W. B. Currie. 1989. Chronic heat stress and prenatal development in sheep: 1. Conceptus growth and maternal plasma hormones and metabolites. *J. Anim. Sci.* 67: 3289- 3299.
4. Bergman, E. N. 1963. Quantitative aspects of glucose in pregnant and nonpregnant sheep. *Am. J. Physiol.* 204: 147- 152.
5. Bergman, E. N. , W. E. Roe and K. Kon. 1966. Quantitative aspects of propionate metabolism and gluconeogenesis in sheep. *Am. J. Physiol.* 211: 793- 799.
6. Byatt, J. C., W. C. Warren, P. J. Eppard, N. R. Staten, G. G. Krivi and R. J. Collier. 1992. Ruminant placental lactogens: structure and biology. *J. Anim. Sci.* 70: 2911- 2923.
7. Dimsoski, J., J. Tosh, J. C. Clay and K. M. Irvin. 1999. Influence of management system on litter size, lamb growth, and carcass characteristics in sheep. *J. Anim. Sci.* 77: 1037- 1043.
8. Hay, W. W., J. W. Sparks, M. Gilbert, F. C. Battaglia and G. Meschia. 1984. Effect of insulin on glucose uptake by the maternal hindlimb and uterus, and by the fetus in conscious pregnant sheep. *J. Endocrinol.* 100: 119- 124.
9. Lammoglia, M. A., J. W. Holloway, A. W. Lewis, D. A. Neuendorff and R. D. Randel. 1995. Influence of maternal and service-sire breed on serum progesterone and estrogen before calving and plasma 13,14-dihydro-15-keto-prostaglandin  $f_{2\alpha}$  after calving. *J. Anim. Sci.* 73: 1167-1173.
10. Lee, H. J. and G. H. McIntosh. 1982. Nutritional Diseases. *In: I. E. Coop (Ed.), Sheep and Goat Production.* Elsevier Scientific Publishing Company. Amsterdam. , pp 135- 150.
11. McNeill, D. M., R. Slepatis, R. A. Ehrhardt, D. M. Smith and A. W. Bell, 1997. Protein requirements of sheep in late pregnancy: partitioning of nitrogen between gravid uterus and maternal tissues. *J. Anim. Sci.* 75: 809- 816.
12. Petterson, J. A. , F. R. Dunshea, R. A. Ehrhardt and A. W. Bell. 1993. Pregnancy and undernutrition alter glucose metabolic responses to insulin in sheep. *J. Nutr.* 123: 1286- 1295.
13. Petterson, J. A. , R. Slepatis, R. A. Ehrhardt, F. R. Dunshea and A. W. Bell. 1994. Pregnancy but not undernutrition attenuates insulin suppression of fat mobilization in sheep. *J. Nutr.* 124: 2431- 2441.
14. Prior, R. L. and R. K. Christenson. 1978. Insulin and glucose effects on glucose metabolism in pregnant and nonpregnant ewes. *J. Anim. Sci.* 46: 201- 210.
15. Robinson, J. J. 1982. Pregnancy. *In: I. E. Coop (Ed.), Sheep and Goat Production.* Elsevier Scientific Publishing Company. Amsterdam.
16. Sano, H. , S. Matsunobu, T. Abe and Y. Terashima. 1992. Combined effects of diet and cold exposure on insulin responsiveness to glucose and tissue responsiveness to insulin in sheep. *J. Anim. Sci.* 70: 3514- 3520.
17. Steel, J. W. and R. A. Leng. 1973. Effect of plane of nutrition and pregnancy on gluconeogenesis in sheep. 1. The kinetics of glucose metabolism. *Br. J. Nutr.* 30: 451- 473.
18. Tsuda, T. , K. Ambo, Y. Shoji, M. Fujita and K. Sunagawa. 1984. Distribution of energy source expenditure in warm-and cold-exposed sheep. *Can. J. Anim. Sci.* 64 (Suppl. ): 265.
19. Wallace, J. M. , R. P. Aitken and M. A. Cheyne. 1996. Nutrient partitioning and fetal growth in rapidly growing adolescent ewes. *J. Rep. Fert.* 107: 183- 190.
20. Weekes, T. E. C. , Y. Sasaki and T. Tsuda. 1983. Enhanced responsiveness to insulin in sheep exposed to cold. *Am. J. Physiol.* 244: E335- E345.
21. Wilson, S. , J. C. MacRae and P. J. Buttery. 1983. Glucose production and utilization in non-pregnant, pregnant and lactating ewes. *Br. J. Nutr.* 50: 303- 316.