

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



دانشگاه سوادکوه

دانشکده کشاورزی

گروه علوم دامی

پایان نامه جهت دریافت درجه کارشناسی ارشد (M. Sc.)

در رشته فیزیولوژی دام و طیور

عنوان:

**اثر نسبت اسیدهای چرب غیر اشباع امگا ۶ به امگا ۳ در جیره های پیش از جفت گیری  
بر نرخ باروری و بره دهی میش های افشاری**

تحقیق و نگارش

زهرا محمدی

اساتید راهنما

دکتر حمیدرضا میرزایی الموتی

دکتر محمدحسین شهیر

اساتید مشاور

دکتر حمید امانلو

دکتر مرتضی یآوری

زمستان ۱۳۹۰

تقدیم به:

پدرم به استواری کوه

مادرم به زلالی چشمه

## تقدیر و تشکر

از خداوند بزرگ سپاسگزارم که در کسب علم و دانش بر من منت نهاد و لطف بیدریغش را در تمام مراحل زندگی، ارزانیم داشت.

از پدر و مادر عزیزم به پاس آسایشی که از خود دریغ کردند، تا شاهد آسایش و موفقیتیم باشند، بسیار سپاسگزارم. از برادران عزیزم که در این مدت، آرامش بخش لحظات پر تشویشم بودند، بسیار سپاسگزارم.

از اساتید راهنمای گرانقدر و فرزانه ام جناب آقای دکتر حمید رضا میرزایی و جناب آقای دکتر محمدحسین شهیر که در تمام مراحل اجرا و نگارش پایان نامه همواره بنده را از راهنمایی های ارزشمندشان بهره مند نمودند کمال تشکر و قدردانی را دارم.

از اساتید مشاور بزرگوام جناب آقای دکتر حمید امانلو و جناب آقای دکتر مرتضی یآوری بخاطر زحمات بی دریغشان بسیار سپاسگزارم.

از اساتید گرامی جناب آقای دکتر مجیدشاهمرادی و آقای دکتر بهنام رستمی که زحمت بازخوانی و داوری این پایان نامه را تقبل نمودند سپاسگزارم.

از استاد گرامی جناب آقای دکتر حمیدرضا طاهری نماینده محترم تحصیلات تکمیلی کمال تشکر را دارم.

از همکاری و مساعدت جناب آقای دکتر حسن صادقی پناه کمال تشکر و قدردانی را دارم.

از جناب آقای مهندس درگاهی و آقای مهندس مسلمی تشکر و قدردانی مینمایم. از جناب آقای مهندس علیاری کارشناس مزرعه تقدیر و تشکر می کنم.

و در پایان از دوستان عزیزم خانم ها مژگان کویکی، ثریا رفیعی، سعیده نوحی و آقایان اسلام عبدالهی، صادق رجبی، مصطفی حاجی لو و حسین نامدارپور که در انجام مراحل مختلف این پژوهش مرا یاری نمودند، تشکر و قدردانی مینمایم.

## چکیده

پژوهش به منظور بررسی اثر نسبت اسیدهای چرب غیراشباع امگا ۶ به امگا ۳ در جیره‌های پیش از جفت‌گیری بر نرخ باروری و برده‌های میش‌های افشاری انجام شد. ۳۲ راس میش نژاد افشاری با میانگین سن  $5/50 \pm 1/70$  سال و میانگین وزن  $62 \pm 7/35$  کیلوگرم در فصل جفت‌گیری به‌طور تصادفی به چهار جیره ( $n=8$ ) شامل یک جیره پایه (یونجه، جو، کنجاله سویا، و مخلوطی از مواد معدنی و ویتامین) و مکمل‌های چربی، ۳ درصد از ماده خشک اختصاص داده شد. مکمل چربی شامل ۱) روغن آفتابگردان، ۲) روغن ماهی، ۳) نمک کلسیمی روغن پالم و ۴) ترکیب مساوی از روغن ماهی و روغن آفتابگردان است. برای عادت‌دهی میش‌ها با غلظت ۳۵ درصد کل جیره، آنها به صورت جداگانه با جیره پایه در ۱۲ روز تغذیه شدند و پس از آن با جیره پایه و مکمل‌های چربی در ۱۴ روز (روز جفت‌گیری) تغذیه شدند. همزمان سازی فحلی با استفاده از سیدر به مدت ۱۲ روز انجام شد و بلافاصله پس از خروج سیدر ۴۰۰ واحد eCG تزریق گردید. ۲۴-۳۶ ساعت پس از تزریق eCG قوچ اندازی صورت گرفت. وزن بدن، نمره وضعیت بدن، نمونه خون و اولتراسونوگرافی در آغاز (۰)، خروج سیدر (۱۲)، روز فحلی (۱۳) و ۳۰ روز بعد از جفت‌گیری انجام شد. داده‌ها با استفاده از رویه مختلط نرم افزار SAS(9.1) مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. نتایج نشان داد که میش‌های تغذیه شده با منابع چربی تفاوت‌هایی در مصرف روزانه ماده خشک، وزن بدن و نیز گلوکز، کلسترول، آلبومین در روزهای مذکور نداشتند. میش‌های تغذیه شده با روغن ماهی در مقایسه با سایر جیره‌ها غلظت انسولین پایین‌تری در روزهای ۱۲ و ۱۳ داشت ( $P < 0/05$ ) ولی غلظت هورمون‌های استرادیول در روز فحلی ( $P < 0/01$ ) و پروژسترون در روز ۳۰ آبستنی در تیمار ۲ نسبت به سایر تیمارها به‌طور معنی‌داری بالاتر بود ( $P < 0/05$ ). میش‌های تغذیه شده با جیره روغن ماهی در مقایسه با سایر جیره‌ها تعداد فولیکول‌های بزرگ (بزرگ‌تر از ۴ میلی‌متر قطر) بیشتری در روزهای ۱۲ و ۱۳ و نیز اندازه فولیکول‌های بزرگتری در روز ۱۳ داشت. درصد بره‌زایی و دوقلو‌زایی در میش‌های تغذیه شده با روغن ماهی در مقایسه با سایر جیره‌ها افزایش یافت ( $P < 0/05$ ). تعداد بره‌های متولد شده به ازای هر میش به ترتیب در روغن ماهی < روغن آفتابگردان < نمک کلسیمی روغن پالم < روغن ماهی + روغن آفتابگردان بود (۱۷۵، ۱۵۰، ۱۳۸، و ۱۱۴ درصد). نتایج این آزمایش نشان می‌دهد که تغذیه کوتاه مدت روغن ماهی در جیره‌های پیش از جفت‌گیری اثرات مفید بر عملکرد تولید مثل میش‌های افشاری دارد.

**واژه‌های کلیدی:** روغن ماهی، روغن آفتابگردان، جیره‌های پیش از جفت‌گیری، نرخ بره‌زایی، میش افشاری.

## فصل اول: مقدمه

مقدمه.....	۲
فصل دوم: بررسی منابع	
۱-۲- تولیدمثل در گوسفند.....	۸
۲-۲- چرخه فحلی در میش.....	۹
۳-۲- تخمدان.....	۱۱
۴-۲- بررسی فولیکولوژنز در گوسفند.....	۱۲
۱-۴-۲- مراحل نمو و تمایز فولیکولی تخمدان.....	۱۲
۲-۴-۲- الگوی موج مانند توسعه فولیکولی آنترال در گوسفند.....	۱۵
۳-۴-۲- مکانیسم انتخاب و غلبه فولیکول در گوسفند.....	۱۸
۴-۴-۲- رشد و توسعه بیش از یک فولیکول غالب.....	۲۰
۵-۲- الگوی هورمونی در طول چرخه فحلی میش.....	۲۰
۶-۲- نقش انسولین خون در رشد فولیکول.....	۲۲
۷-۲- نقش گلوکز خون در رشد فولیکول.....	۲۲
۸-۲- جسم زرد.....	۲۳
۹-۲- سنتز استروئیدها.....	۲۵
۱-۹-۲- اعمال کلی پروژسترون.....	۲۵
۲-۹-۲- پیش سازهای استروئیدها.....	۲۶
۳-۹-۲- تبدیل کلسترول به پروژسترون.....	۲۷
۱۰-۲- پروستاگلندین-اف-۲-آلفا ( $PGF_{2A}$ ).....	۲۷
۱۱-۲- لوتئولیز.....	۲۹
۱۲-۲- تغذیه و تولید مثل.....	۳۰
۱۳-۲- اثر تغذیه بر باروری و چندقلوایی.....	۳۱

۳۲	۱۴-۲- لیپیدها در تغذیه نشخوارکنندگان
۳۲	۱-۱۴-۲- لیپیدها
۳۳	۲-۱۴-۲- اسیدهای چرب
۳۳	۳-۱۴-۲- تقسیم بندی کلی اسیدهای چرب
۳۴	۱-۳-۱۴-۲- اسیدهای چرب امگا
۳۶	۲-۳-۱۴-۲- اسیدهای چرب ضروری
۳۶	۱۵-۲- دسته بندی منابع چربی
۳۷	۱۶-۲- هضم لیپیدها در نشخوارکنندگان
۳۷	۱-۱۶-۲- هضم لیپیدها در شکمبه
۳۷	۱-۱-۱۶-۲- لیپولیز
۳۸	۲-۱-۱۶-۲- بیهیدروژنه شدن
۳۹	۲-۱۶-۲- جذب لیپیدها در روده کوچک
۴۱	۱۷-۲- اثر چربی ها بر تخمیر شکمبه
۴۲	۱۸-۲- اثر چربی بر ماده خشک مصرفی
۴۵	۱۹-۲- اثر لیپیدها بر متابولیت های پلاسما
۴۵	۱-۱۹-۲- کلسترول
۴۷	۲-۱۹-۲- گلوکز
۴۸	۳-۱۹-۲- آلبومین
۴۸	۲۰-۲- اثر لیپیدها بر غلظت هورمون های متابولیک پلاسما
۴۸	۱-۲۰-۲- انسولین
۵۰	۲۱-۲- اثر چربی ها بر تولید مثل
۵۲	۱-۲۱-۲- اثر چربی ها بر عمل تخمدان و ترشح استرادیول و پروژسترون
فصل سوم : مواد و روشها	
۵۷	۱-۳- مکان و زمان انجام آزمایش

۵۷	۲-۳- مشخصات میش های مورد آزمایش
۵۷	۳-۳- مدیریت میش ها
۵۸	۴-۳- جیره های آزمایشی و مدیریت خوراک دادن میش ها
۵۹	۵-۳- مکمل های چربی مورد استفاده
۶۲	۶-۳- همزمان سازی فحلی
۶۳	۷-۳- مصرف روزانه خوراک
۶۳	۸-۳- جمع آوری نمونه ها و رکورد گیری
۶۳	۱-۸-۳- تعیین وزن بدن
۶۳	۲-۸-۳- اندازه گیری امتیاز وضعیت بدنی
۶۴	۹-۳- پارامترهای تولید مثلی
۶۴	۱-۹-۳- اندازه و تعداد فولیکولها
۶۵	۲-۹-۳- ثبت سایر اطلاعات تولید مثلی
۶۵	۱۰-۳- تجزیه شیمیایی نمونه های خوراک
۶۵	۱-۱۰-۳- اندازه گیری درصد ماده خشک
۶۵	۲-۱۰-۳- اندازه گیری درصد پروتئین خام
۶۶	۱۱-۳- جمع آوری نمونه های خون
۶۶	۱۲-۳- تعیین غلظت متابولیت ها و هورمون های پلازما
۶۷	۱-۱۲-۳- روش اندازه گیری گلوکز، آلبومین و کلسترول
۶۷	۲-۱۲-۳- اندازه گیری انسولین، استروژن و پروژسترون
۶۸	۱۲-۳- طرح آزمایشی مورد استفاده

فصل چهارم: نتایج

۷۱	۱-۴- ماده خشک مصرفی روزانه
۷۱	۲-۴- وزن بدن و امتیاز وضعیت بدنی
۷۲	۳-۴- متابولیت ها و هورمون های پلازما
۷۲	۱-۳-۴- متابولیت های پلازما
۷۲	۱-۱-۳-۴- گلوکز
۷۲	۲-۱-۳-۴- کلسترول
۷۳	۳-۱-۳-۴- آلبومین



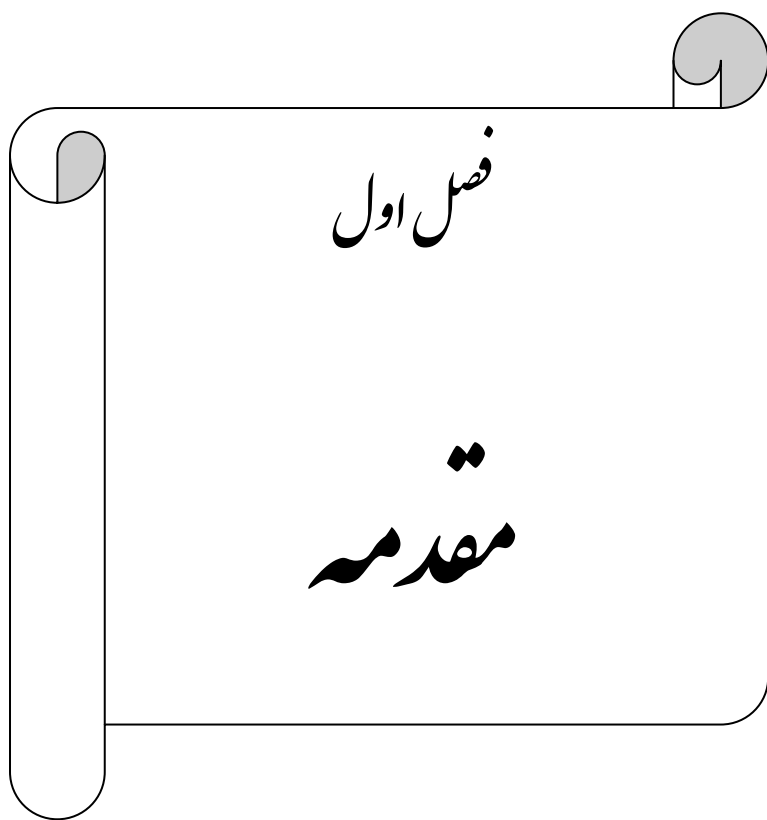
- ۷۳..... ۲-۳-۴- هورمون های پلاسما
- ۷۳..... ۱-۲-۳-۴- انسولین
- ۷۳..... ۲-۲-۳-۴- غلظت استرادیول
- ۷۴..... ۳-۲-۳-۴- غلظت پروژسترون
- ۷۴..... ۴-۴- فراسنجه های تولید مثلی
- ۷۴..... ۱-۴-۴- تعداد و اندازه فولیکول ها
- ۷۵..... ۲-۴-۴- تعیین و برآورد صفات تولیدمثلی
- ۷۵..... ۱-۲-۴-۴- درصد بره زایی
- ۷۵..... ۲-۲-۴-۴- درصد دوقلو زایی
- ۷۵..... ۳-۲-۴-۴- درصد آبستنی
- ۷۶..... ۳-۴-۴- برآورد سایر صفات تولیدمثلی
- ۷۶..... ۵-۴-۴- تعیین و برآورد صفات تولیدی
- ۷۶..... ۱-۵-۴- وزن تولد بره ها

#### فصل پنجم: بحث

- ۸۶..... ۱-۵- ماده خشک مصرفی روزانه
- ۸۸..... ۲-۵- وزن بدن و امتیاز وضعیت بدنی
- ۹۰..... ۳-۵- متابولیت ها و هورمون های پلاسما
- ۹۰..... ۱-۳-۵- متابولیت های پلاسما
- ۹۰..... ۱-۱-۳-۵- گلوکز
- ۹۲..... ۲-۱-۳-۵- کلسترول
- ۹۳..... ۳-۱-۳-۵- آلبومین
- ۹۳..... ۲-۳-۵- هورمون های پلاسما
- ۹۳..... ۱-۲-۳-۵- انسولین
- ۹۶..... ۲-۲-۳-۵- غلظت استرادیول
- ۹۹..... ۳-۲-۳-۵- غلظت پروژسترون
- ۱۰۲..... ۴-۵- فراسنجه های تولید مثلی
- ۱۰۲..... ۱-۴-۵- تعداد و اندازه فولیکولها
- ۱۰۶..... ۲-۴-۵- تعیین و برآورد صفات تولیدمثلی

۱۰۶.....	۱-۲-۴-۵- درصد بره زایی
۱۰۷.....	۲-۲-۴-۵- درصد دوقلو زایی
۱۰۸.....	۳-۲-۴-۵- درصد آبستنی
۱۱۰.....	۳-۴-۵- برآورد سایر صفات تولیدمثلی
۱۱۱.....	۵-۵- تعیین و برآورد صفات تولیدی
۱۱۱.....	۱-۵-۵- وزن تولد بره ها
۱۱۲.....	نتیجه گیری کلی
۱۱۳.....	پیشنهادات
۱۱۵.....	ضمائم
۱۲۲.....	فهرست منابع

- جدول ۴-۱- ماده خشک مصرفی، وزن بدن و امتیاز وضعیت بدنی میش‌های تغذیه شده با جیره‌های آزمایشی ..... ۷۷
- جدول ۴-۲- میانگین وزن بدن و امتیاز وضعیت بدنی میش‌های آزمایشی در بازه زمانی مختلف ..... ۷۸
- جدول ۴-۳- غلظت متابولیت‌های پلاسمای میش‌های تغذیه شده با جیره‌های آزمایشی ..... ۷۹
- جدول ۴-۴- میانگین غلظت متابولیت‌های پلاسمای میش‌های آزمایشی در زمان‌های مختلف ..... ۸۰
- جدول ۴-۵- غلظت هورمون‌های پلاسمای میش‌های تغذیه شده با جیره‌های آزمایشی ..... ۸۱
- جدول ۴-۶- میانگین غلظت هورمون‌های پلاسمای میش‌های آزمایشی در زمان‌های مختلف ..... ۸۲
- جدول ۴-۷- میانگین تعداد و اندازه فولیکول‌ها در روز سیدربرداری و روز قوچ اندازی ..... ۸۳
- جدول ۴-۸- تاثیر اسیدهای چرب غیراشباع و اشباع بر روی صفات تولید مثلی میش‌های افشاری ..... ۸۴
- جدول ۴-۹- وزن تولد کل بره‌های متولد شده از میش‌های آزمایشی ..... ۸۴



با توجه به اهمیت فراورده‌های دامی در زندگی روزمره انسان، تغییرات اجتماعی - اقتصادی جوامع و رشد جمعیت، تولیدمثل طبیعی دام‌ها قادر به پاسخ‌گویی به نیازهای مذکور نخواهد بود. در دهه‌های اخیر اهمیت تولیدمثل دام‌ها از جنبه‌های مختلف مورد توجه دانشمندان قرار گرفته و هر روز گامی تازه در جهت افزایش راندمان تولیدمثلی و رفع مشکلات موجود در حیوانات مزرعه‌ای برداشته می‌شود. قدرت تولیدمثلی حیوانات نر و ماده عامل مهمی در سودآوری و تولید محصول در گله به حساب می‌آید (جلالی، ۱۳۸۲ و ۱۳۸۴).

یکی از چالش‌های اصلی در بخش پرورش گوسفند کم بودن بهره‌وری و ظرفیت تولیدمثل آن‌ها است. قدرت تولیدمثلی حیوانات نر و ماده عامل مهمی در سودآوری و تولید محصول در گله به حساب می‌آید. درآمد حاصل از پرورش بره تابع تعداد بره‌های متولد شده، قدرت ماندگاری بره‌ها تا زمان عرضه به بازار و وزن زنده یا وزن لاشه آن‌ها است. برای افزایش تعداد بره در زمان تولد علاوه بر اصلاح ژنتیکی لازم است اثر عوامل محیطی در جهت دلخواه تغییر داده شوند. دقت در تغذیه میش‌ها در فصل جفت‌گیری، کاهش سن جفت‌گیری، کاهش فاصله دو زایش، استفاده از هورمون‌ها و انتقال جنین مواردی هستند که فرآیند تولیدمثل را در دام‌ها کنترل کرده و ظرفیت تولیدمثل آن‌ها را افزایش می‌دهد. سطح تغذیه قوچ و میش در فصل جفت‌گیری اثر زیادی در میزان بره‌زایی دارد. تغذیه بیش از حد معمول گله در دو تا چهار هفته قبل از قوچ اندازی که اصطلاحاً به فلاشینگ<sup>۱</sup> معروف است اثر زیادی در افزایش بره‌زایی دارد. فلاشینگ موجب کاهش تعداد میش‌های قصر در گله، افزایش دوقلو زایی، بروز فحلی‌های هم‌زمان با علایم ظاهری مشخص می‌شود. فلاشینگ تغذیه‌ای در میش‌ها موجب افزایش تحریک فولیکول‌ورژن و میزان تخم‌کری می‌شود. در گوسفند، فولیکول‌ها به تغذیه بسیار حساس

---

1- Flushing

هستند و میزان تخمک‌ریزی می‌تواند با دستکاری تغذیه‌ای افزایش یابد. دستکاری تولیدمثلی با استفاده از تغذیه یک ابزار مدیریتی ارزان برای کنترل میزان تخمک‌ریزی، زمان زایش و هزینه‌های پرورش می‌باشد (جلالی، ۱۳۸۲ و ۱۳۸۴).

توازن منفی انرژی در گوسفند طول دوره آنستروس<sup>۱</sup> فصلی را طولانی کرده (Randel, 1990) و فرکانس پالس LH را که برای رشد فولیکول‌های تخمدان در مرحله قبل از تخمک‌ریزی ضروری است را کاهش داده است (Schillo, 1992). هم‌چنین تعادل منفی انرژی با اثر بر پارامترهای سرم نظیر گلوکز و فاکتورهای رشد نظیر انسولین و IGF-1 به‌طور معکوس، رشد طبیعی فولیکول‌ها را تحت تاثیر قرار می‌دهد. پس مصرف ناکافی انرژی به‌طور منفی عملکرد تولیدمثل را تحت تاثیر قرار می‌دهد (Mattos et al., 2000; Funston, 2004).

یکی از روش‌های کارآمد در جهت بهبود توان تولیدمثل، استفاده از چربی در جیره غذایی است. چربی علاوه بر افزایش تراکم انرژی، می‌تواند با اثر بر بافت‌های مهمی از قبیل هیپوتالاموس، هیپوفیز پیشین، تخمدان و رحم بر عملکرد تولیدمثل اثر گذارد. بافت هدف و پاسخ تولیدمثل به مقدار و نوع اسیدهای چرب موجود در منبع چربی بستگی دارد. از این‌رو مطالعات زیادی برای بررسی اثر انواع اسیدهای چرب بر عملکرد تولید مثل انجام شده است (Staples et al., 1998; Funston, 2004).

تا چندی پیش گمان می‌رفت اثر چربی‌ها در بهبود باروری تنها به افزایش میزان تراکم انرژی آن وابسته است، اما امروز بحث تازه‌ای مطرح شده است که نوع اسیدهای چرب نسبت به انرژی حاصل از این اسیدهای چرب در افزایش باروری و تحریک تخمدان اهمیت بیشتری دارد (Funston, 2004).

---

1 - Anestrus

اسیدهای لینولئیک (C18:2,n-6) و لینولنیک (C18:3,n-3) اسیدهای چرب غیراشباع با چند پیوند دوگانه (PUFA) غالب در چربی شیر و در سایر بافت‌ها هستند که می‌توانند عملکرد تولیدمثل و باروری را تحت تاثیر قرار دهند (Bilby et al., 2006). آنزیم‌های طویل‌کننده<sup>۱</sup> و غیراشباع‌کننده<sup>۲</sup>، آلفا-لینولنیک اسید (ALA) را به مشتقات اسیدهای چرب بلند زنجیر مانند ایکوزاپنتانویک اسید (C20:5,w-3, EPA) و دوکوزاهگزانویک اسید (C22:6, w-3, DHA) تبدیل می‌کنند (Wathes et al., 2007). در حیوانات به علت فقدان آنزیم‌های غیراشباع‌کننده، غیراشباع شدن اسیدهای چرب در موقعیت‌های بیشتر از  $\Delta^4$  رخ نمی‌دهد. از این رو حیوانات نمی‌توانند اسیدهای چرب خانواده خانواده امگا-۳ و امگا-۶ را سنتز کنند. به این علت اسیدهای چرب خانواده امگا-۳ و امگا-۶ برای آن‌ها ضروری است (Mattos et al., 2000; Santos et al., 2008).

اسیدهای چرب تاثیر قابل توجهی بر روی بهبود توان تولیدمثلی دارند، این تاثیر در مورد اسید چرب غیراشباع امگا-۳ مشخص شده است. روغن ماهی حاوی اسیدهای چرب امگا-۳ از نوع ایکوزاپنتانویک اسید<sup>۳</sup> و دکوزاهگزانویک اسید<sup>۴</sup> می‌باشد، پس از مصرف آن‌ها به دلیل بلند بودن طول زنجیره، در شکمبه تخمیر نشده و از آن عبور کرده وارد روده شده و جذب بدن می‌شود (Thatcher and Staples, 2007). ایکوزاپنتانویک اسید و دکوزاهگزانویک اسید افزون بر تجمع در بافت‌های تولیدمثلی، نظیر تخمدان و رحم و تقویت باروری، اثر مطلوب بر سیستم ایمنی بدن دام دارد. از طرف دیگر آن‌ها سبب کاهش تعداد پروتوزوا در شکمبه، کاهش تولید گاز متان و افزایش تولید پروپیونات در شکمبه شده که در نتیجه سطح گلوکز خون افزایش می‌یابد (Funston, 2004). خوراندن جیره‌های سرشار از اسید لینولنیک میزان ایکوز-اپنتانویک اسید و دکوزاهگزانویک اسید خون را افزایش می‌دهد.

---

<sup>1</sup> - Elongase

<sup>2</sup> - Desaturase

<sup>3</sup> - Eicosapentanoic Acid

<sup>4</sup> - Docosahexanoic Acid

طی تحقیقات صورت گرفته ثابت شد غلظت استرادیول با جیره‌های غنی از C18:2,n-6 (Zachut et al., 2010) و با جیره‌های غنی از C18:3,n-3 در فولیکول‌های پیش از تخمک‌ریزی افزایش یافت (Robinson et al., 2002). استرادیول ۱۷بتا تولید شده در سلول‌های تکا و گرانولوزا، تکثیر سلول‌های گرانولوزا و تکا را تحریک می‌کند که سرانجام منجر به افزایش در اندازه فولیکول پیش از تخمک‌ریزی می‌شود (Abayasekara and Wathes, 1999).

مکانیسم‌هایی که از طریق آن‌ها مکمل چربی، عملکرد تولیدمثل را تحت تأثیر قرار می‌دهد عبارتند از (Staples et al., 1998):

- ۱- بهبود وضعیت انرژی و از سرگیری چرخه تخمدان در دوره بعد از زایش
  - ۲- افزایش سنتز هورمون‌های استروئیدی (مثل پروژسترون) و بهبود باروری
  - ۳- تغییر غلظت هورمون‌های متابولیک (مثل انسولین) و تحریک رشد فولیکول‌های تخمدان
  - ۴- تحریک یا مهار سنتز و آزاد شدن  $PGF_{2\alpha}$ <sup>۱</sup> و تأثیر بر دوره فعالیت جسم زرد.
- لینولئیک اسید و لینولنیک اسید عمدتاً در علوفه‌ها و دانه‌های روغنی از قبیل دانه‌های سویا، پنبه‌دانه و کتان وجود دارند در صورتی‌که ایکوزاپنتانوئیک اسید و دکوزاهگزانوئیک اسید در روغن حیوانات دریایی مثل روغن ماهی وجود دارند.

---

<sup>۱</sup> - Prostaglandin  $F_{2\alpha}$



با توجه به مطالبی که ذکر شد، ضرورت انجام این تحقیق موارد زیر است:

۱- مطالعه اثر نسبت اسیدهای چرب غیراشباع امگا ۶ به امگا ۳ در جیره‌های پیش از جفت‌گیری بر

نرخ باروری و برده‌دهی میش‌های افشاری

۲- اثر منابع اسیدهای چرب امگا-۶ (روغن آفتابگردان)، امگا-۳ (روغن ماهی) یا ترکیب آن‌ها بر

متابولیت‌های پلاسما، فعالیت تخمدان (تعداد و اندازه فولیکول‌ها) و ترشح هورمون‌های جنسی

(پروژسترون، استرادیول)

فصل دوم

بررسی منابع

## ۲-۱- تولیدمثل در گوسفند

در نواحی معتدل، گوسفند و بز هر دو پلی استروس فصلی به‌شمار می‌روند، از این‌رو بره‌ها و بزغاله‌ها در طی زمان‌های مساعد از سال، یعنی بهار متولد می‌شوند. طول فصل جنسی متناسب با طول روز، نژاد و نوع تغذیه متغیر است. تولیدمثل فصلی، تحت کنترل دوره نوری قرار دارد و فعالیت فحلی با کاهش مدت طول روز آغاز می‌شود. در نواحی گرمسیری که نوسانات طول روز کمتر است، گوسفندها و بزهای بومی، در تمام سال قادر به تولیدمثل هستند. لذا هنگامی که نژادهای نواحی معتدل تحت شرایط مناطق گرمسیری قرار می‌گیرند به تدریج ویژگی فصلی بودن تولیدمثل خود را از دست داده و شرایط تولیدمثلی جدید را کسب می‌کنند. دمای بالای محیط و فقدان غذا در مناطق گرمسیری، ممکن است فعالیت جنسی را در برخی از ماه‌های سال در مناطق گرمسیری متوقف سازد، اما به محض شروع فصل بارندگی، فعالیت جنسی مجدداً افزایش می‌یابد (Hafez, 2000).

ژنوتیپ حیوان روی فصل تولیدمثلی اثر می‌گذارد. گوسفند نژادهای دورست، مریوس و رامبویه که منشأ آن‌ها حوالی استوا است، از فصل تولیدمثلی طولانی‌تری برخوردار می‌باشند، در حالی که نژادهای بریتانیایی نظیر سات دان، شراب شایر و همشایر از فصل تولیدمثلی کوتاه‌تری برخوردار هستند. در طی تابستان، فولیکول‌های تخمدانی می‌ش‌های فاقد فحلی با تحریک LH، شروع به رشد کرده و استرادیول تولید می‌کنند. فعالیت فولیکول‌ها در تمام فصل سال و متناسب با نوسانات ترشح پرولاکتین و طول روز تغییر می‌یابد، اما ظاهراً نوسانات پرولاکتین با فصلی بودن جفت‌گیری گوسفند ارتباطی ندارند. تناوب ترشحات LH، بستگی به واکنش آن به فیدبک منفی استرادیول دارد. این واکنش در طول فصل تولیدمثلی پایین بوده و هنگام عبور به عدم فحلی افزایش یافته و تا شروع فصل جفت‌گیری فصلی در بالاترین میزان خود باقی خواهد ماند، و با شروع فصل جفت‌گیری مجدداً تقلیل می‌یابد. ملاتونین که هورمون

غده پینه‌آل است، در پاسخ به تغییرات دوره نوری در گوسفند نقش دارد. سطوح ملاتونین در طی دوره تاریکی بالا بوده و در طی دوره روشنایی پایین می‌باشد. احتمال می‌رود که وجود چنین توانایی‌هایی در میزان ترشح ملاتونین علامتی می‌باشد که طول روز را به محور عصبی-هورمونی اطلاع می‌دهد. شواهدی در دسترس است که نشان می‌دهد ناحیه‌ی مامیلاری<sup>1</sup> در هیپوتالاموس، بافت هدف پراهمیتی برای ملاتونین به‌شمار می‌رود تا بتواند کنترل و تنظیم فعالیت تولیدمثل را در اختیار داشته باشد ( Hafez, 2000).

## ۲-۲- چرخه فحلی در میش

الگوهای فعالیت تولید مثلی در میش بالغ و غیرآبستن توسط دو دوره مجزا مشخص شده است. اولین دوره، یک چرخه فحلی ۱۶ تا ۱۷ روزه است و دیگری یک چرخه سالانه فعالیت تخمدان (تخمدان سیکلیک) است که با یک وقفه وابسته به فصل (آنستروس) و آغاز مجدد چرخه تخم‌ریزی تخمدان (فصل تولید مثل) مشخص شده است ( Goodman, 1994; Gordon, 1996; Rosa and Bryant, 2003; Rawlings and Bartlewski, 2007). با این حال، دوره دوم تنها در میش‌های پرورش یافته در آب و هوای معتدل آشکار می‌شود. میش یک حیوان پلی استروس فصلی با وقوع چرخه‌های تخم‌ریزی طبیعی است. در بیشتر نژادهای گوسفند چرخه تخم‌ریزی طبیعی، در اواخر تابستان و اوایل پاییز (فصل تولید مثلی) اتفاق می‌افتد و در زمستان و بهار تخم‌ریزی متوقف می‌شود (فصل غیر تولید مثلی). به دلیل این محدودیت زمانی در تخم‌ریزی، معمولاً تولد بره‌ها نیز در اواخر زمستان و اوایل بهار روی می‌دهد که شرایط محیطی برای زنده ماندن آن‌ها مناسب‌تر است و به عبارتی این زمان‌بندی طبیعی نوعی سازگاری نسبت به محیط محسوب می‌شود (Goodman, 1994).

---

<sup>1</sup> - Pre-Mamillary