



تولیات دامی

دوره ۱۸ ■ شماره ۴ ■ زمستان ۱۳۹۵

صفحه‌های ۸۶۵-۸۵۳

مطالعه تأثیر استفاده از اسانس رزماری در جیره، بر کیفیت منی خروس‌های مادر گوشتی

بهروز شکرانی^۱، مرتضی مهتری^{۲*}، امیر فتاح^۳، محسن شرفی^۴، فاطمه شیرمحمد^۵

۱. دانش‌آموخته کارشناسی ارشد، گروه علوم دامی، واحد شهر قدس، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران - ایران

۲، ۳، ۵. استادیار، گروه علوم دامی، واحد شهر قدس، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران - ایران

۴. استادیار، گروه علوم طیور، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران - ایران

تاریخ پذیرش مقاله: ۱۳۹۵/۰۶/۲۹

تاریخ وصول مقاله: ۱۳۹۴/۰۹/۰۳

چکیده

جهت بررسی تأثیر استفاده از اسانس رزماری در جیره، بر فراسنجه‌های کیفی اسپرم، آزمایشی با استفاده از ۱۶ قطعه خروس راس ۳۰۸ مادر گوشتی در قالب طرح کاملاً تصادفی با ۴ تیمار و ۴ تکرار، در سن ۲۴ هفته‌گی انجام شد. تیمارهای آزمایشی شامل جیره‌هایی با سطوح صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌گرم اسانس رزماری در هر کیلوگرم خوراک بود. اسپرم‌گیری در روزهای صفر، ۱۴، ۲۸، ۴۲ و ۵۶ آزمایش انجام گرفت. نتایج نشان داد صفات دامنه جابجایی سر اسپرم، سرعت اسپرم در مسیر مستقیم و میانگین سرعت در مسیر مستقیم در روزهای ۴۲ و ۵۶ نمونه‌گیری و صفات درصد خطی بودن جنبایی اسپرم، فعالیت غشاء، درصد کل اسپرم متحرک و زنده‌مانی در روز ۵۶ نمونه‌گیری در تیمار سه (۱۰۰ میلی‌گرم اسانس رزماری) به‌طور معنی‌داری افزایش و تعداد اسپرم‌های مرده کاهش یافت ($P < 0/05$). در روزهای مختلف نمونه‌گیری بین تیمارها تفاوت معنی‌داری از نظر غلظت اسپرم، سطح مالون‌دی‌آلدهید، آپوپتوزیس، تغییرات مورفولوژیک، راستی مسیر طی شده، سرعت در مسیر منحنی و درصد اسپرم‌های دارای حرکت پیش‌رونده مشاهده نشد. براساس نتایج حاصل، استفاده از ۱۰۰ میلی‌گرم اسانس رزماری در جیره، در مقایسه با سایر تیمارها سبب بهبود برخی فراسنجه‌های کیفی اسپرم شده است.

کلیدواژه‌ها: آپوپتوزیس، اسپرم، جنبایی اسپرم، مالون‌دی‌آلدهید، مورفولوژی

مقدمه

اکسیداسیون لیپیدها را کاهش می‌دهند. برخی از گیاهان دارویی نظیر رزماری (*Rosmarinus officinalis*) نیز نقش آنتی‌اکسیدانی دارند [۲]. رزماری از سالیان دور به عنوان چاشنی غذا و برای محافظت از خوراکی‌ها به کار می‌رود [۲]. ماده مؤثره رزماری در برگ‌ها و گل آن حضور دارد و ترکیبات آنتی‌اکسیدانی آن شامل اسید رزمارینیک و اسید کارنوسیک می‌باشد. ۹۰ درصد خاصیت آنتی‌اکسیدانی رزماری مربوط به اسید کارنوسیک می‌باشد [۲]. به نظر می‌رسد به دلیل وجود ترکیباتی با خاصیت آنتی‌اکسیدانی در اسانس رزماری، این ماده بتواند به عنوان عامل مهمی در جهت تقویت و تحریک سیستم تولیدمثلی خروس عمل کند. هدف از انجام پژوهش حاضر، بررسی اثرات آنتی‌اکسیدانی اسانس رزماری افزوده شده به جیره بر کیفیت اسپرم خروس گله مادر گوشتی می‌باشد.

مواد و روش‌ها

۱۶ قطعه خروس از گله مادر گوشتی سویه راس ۳۰۸، در سن ۲۴ هفتگی به مدت ۸ هفته، در قالب طرح کاملاً تصادفی با ۴ تیمار و ۴ تکرار استفاده شدند. مدت روشنایی در دوره پرورش ۸ ساعت بود که در ابتدای آزمایش به ۱۱ ساعت و سپس با افزایش هفتگی نیم تا ۱ ساعته به ۱۵ ساعت رسید و بعد از آن ثابت ماند. جیره پایه مطابق با احتیاجات سویه راس ۳۰۸، حاوی ۲۶۰۰ کیلوکالری انرژی و ۱۲ درصد پروتئین بود (جدول ۱). سطوح صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی‌گرم اسانس رزماری (باریج اسانس کاشان) به هر کیلوگرم جیره اضافه شد.

۲۵ روز پیش از اعمال جیره‌ها، به منظور عادت‌پذیری برای اسپرم‌گیری، روزانه یک نوبت شکم خروس‌ها مالش داده شد. در روزهای صفر، ۱۴، ۲۸، ۴۲ و ۵۶ دوره آزمایش، از خروس‌ها اسپرم‌گیری شد. انزال بلافاصله در میکروتیوب جمع‌آوری و سپس به لوله فالكون منتقل و در صورت نرمال بودن، از نظر غلظت و تحرک، وارد آزمایش گردید.

مدیریت خروس و حفظ باروری در دوران تولید از مهمترین مسائل مورد توجه مدیران واحدهای مرغ مادر است. از طرف دیگر، نیل به این هدف، نیازمند یک برنامه مدیریتی منظم و هماهنگ برای رسیدن به حداکثر پتانسیل تولید می‌باشد. باروری به ۲ عامل عمده یعنی فعالیت جفت‌گیری و کیفیت اسپرم بستگی دارد [۱۲]. یکی از عوامل مؤثر در ایجاد ناباروری در پستانداران، گونه‌های اکسیژن فعال است [۱۲]. غشای اسپرم پرنندگان نسبت به پستانداران، دارای مقادیر بیشتری از اسیدهای چرب سیرنشده با چند پیوند دوگانه می‌باشد که بیشتر فسفولیپیدهای آن را اسیدهای چرب سیرنشده‌ای همچون اسید آراشیدونیک و اسید دوکوزاترانوئیک تشکیل می‌دهند [۸]. بنابراین، اسپرم پرنندگان نسبت به پراکسیداسیون (در آزمایشگاه و در طی فرآیند ذخیره‌سازی) که از نشانه‌های تنش اکسیداتیو در سلول‌ها است، حساس‌تر می‌باشد. پراکسیداسیون چربی‌های غشاء سبب تخریب غشاء، کاهش تحرک، مهار فعالیت‌های آنزیمی و ایجاد شکستگی در DNA سلول‌های اسپرم شده و در نهایت سبب کاهش توان باروری می‌شود [۲۳]. این امر به آن دلیل است که اسپرم در طی اسپرماتوزن، مقداری از سیتوپلاسم خود را به همراه مواد آنتی‌اکسیدانی موجود در آن از دست داده و در برابر تنش اکسیداتیو حساس می‌شوند [۱۰]. برای مهار این تنش، سازوکارهای متفاوتی وجود دارد که یکی از آنها استفاده از آنتی‌اکسیدان در محیط است که به عنوان پاکسازی‌کننده رادیکال‌های آزاد، اسپرم را در برابر گونه‌های اکسیژن فعال حفاظت می‌کند [۴]. از جمله ترکیباتی که به این منظور مورد استفاده قرار گرفته‌اند، می‌توان به ویتامین‌های C، E و ال-کارنیتین اشاره کرد [۴]. این مواد از طریق آنزیم سوپراکسید دیسموتاز لیپیدهای غشای اسپرم را محافظت می‌کنند و بدین ترتیب،

تولیدات دامی

جدول ۱. مواد خوراکی و ترکیب مواد مغذی جیره پایه (۲۴ هفتگی تا پایان دوره آزمایش)

مقدار	ترکیبات شیمیایی محاسبه شده	مقدار	مواد خوراکی (%)
۲۶۰۰	انرژی قابل متابولیسم (کیلوکالری در کیلوگرم)	۲۹/۸	ذرت
۱۲	پروتئین خام (%)	۲۰/۴	گندم
۰/۵۱	لایزین (%)	۲۰	جو
۰/۳۵	متیونین (%)	۱۹/۳	سبوس گندم
۰/۵۱	متیونین + سیستین (%)	۵/۳	کنجاله سویا (۴۴ درصد پروتئین)
۰/۴	ترئونین (%)	۰/۶	روغن سویا
۰/۷	کلسیم (%)	۲/۵	سنگ آهک
۰/۳۵	فسفر قابل دسترس (%)	۰/۹	مونوکلسیم فسفات
		۰/۵	مکمل معدنی و ویتامینی ^۱
		۰/۲۵	نمک
		۰/۱۵	جوش شیرین
		۰/۳	ویتامین‌های A, E, D _۳

۱ - مکمل معدنی حاوی ۱۰۰۰۰۰ میلی‌گرم روی، ۶۰۰۰۰ میلی‌گرم آهن، ۱۰۰۰۰ میلی‌گرم مس، ۶۰۰۰ میلی‌گرم منگنز، ۲۰۰۰ میلی‌گرم ید، ۲۰۰ میلی‌گرم سلنیوم و مکمل ویتامینه دارای ۱۲ میلیون واحد بین‌المللی ویتامین A، ۳ میلیون واحد بین‌المللی ویتامین D_۳، صد هزار واحد بین‌المللی ویتامین E، ۳۰۰۰ میلی‌گرم تیامین، ۱۲۰۰۰ میلی‌گرم B_۱، ۱۵۰۰۰ میلی‌گرم B_۲، ۵۵۰۰۰ میلی‌گرم B_۶، ۴۰۰۰ میلی‌گرم B_{۱۲}، ۵۰۰۰ میلی‌گرم K_۲، ۲۵۰ میلی‌گرم بیوتین و یک کیلوگرم کولین کلراید

از سمپلر ۸ تا ۱۰ میکرولیتر از اسپرم روی لام ریخته و یک لامل تمیز روی آن گذاشته و سپس با استفاده از دستگاه کاسا بررسی شد. پس از بررسی نمونه منی، داده‌های مربوطه توسط این برنامه ثبت شد.

به منظور ارزیابی مورفولوژی اسپرم و تعیین درصد اسپرم‌های طبیعی و غیرطبیعی از محلول هانکوک استفاده شد [۱۶]. برای ارزیابی اسپرم‌های غیرطبیعی حداقل ۳ قطره از هر نمونه به میکروتیوب‌های حاوی یک میلی‌لیتر محلول هانکوک افزوده و سپس ۱ قطره از این محلول روی لام قرار گرفت. با شمارش حداقل ۲۰۰ اسپرم زیر میکروسکوپ فاز کنتراست با بزرگ‌نمایی ۴۰۰ برابر، اسپرم‌های غیرطبیعی و اسپرم با آکروزوم غیرطبیعی محاسبه شد. میانگین سه مشاهده به‌عنوان یک داده واحد در نظر گرفته شد.

مقدار ۱۰ میکرولیتر از اسپرم با ۹۹۰ میکرولیتر آب مقطر رقیق شد. سپس، با استفاده از یک سمپلر مقدار ۹ میکرولیتر از مخلوط منی و آب مقطر را به آرامی در زیر فضای بین لامل و لام نئوبار قرار داده و با شمارش اسپرم‌های موجود حداقل در ۴ مربع اصلی لام هموسایتمتر، غلظت اسپرم محاسبه شد [۷].

تجزیه و تحلیل ویژگی‌های حرکتی اسپرم با استفاده از نرم‌افزار کاسا (نسخه ۵/۲، میکرو اپتیک، بارسلونا، اسپانیا) انجام گرفت. فراسنجه‌های مربوطه شامل جنبایی کل، جنبایی پیش‌رونده، درصد خطی بودن جنبایی اسپرم، راستی مسیر طی شده، سرعت در مسیر منحنی، دامنه جابه‌جایی سر اسپرم، میانگین سرعت حرکت اسپرم در مسیر، سرعت در مسیر مستقیم بود. بدین‌منظور، با استفاده

تولیدات دامی

درصد فعالیت غشاء نیز براساس تست هاست انجام شد. شیوه کار بر این اصل استوار است که اسمولاریتی محیط هاست ۱۰۰ و اسمولاریته مورد نیاز برای اسپرم ۴۲۵ میلی اسمولار می باشد. بنابراین، اسپرم زنده با قرار گرفتن در یک محیط با اسمولاریتی پایین به سرعت واکنش داده و انتهای دم آن گره می خورد و اسپرم های مرده هیچ واکنشی نشان نمی دهند. بدین منظور، ۱۰ میکرولیتر از منی به ۱۰۰ میکرولیتر از محیط هایپواسموتیک هاست که حاوی فروکتوز و سیترات سدیم بود، افزوده و سپس ۳۰ دقیقه در دمای اتاق انکوبه شد. پس از گذشت این زمان و با تهیه حداقل ۱۰ میکرولیتر از نمونه انکوبه شده با استفاده از میکروسکوپ نوری بررسی شدند. بررسی میکروسکوپی با استفاده از یک صفحه داغ در دمای 37°C و با بزرگنمایی ۴۰۰ صورت گرفت. در هر گروه تیماری حداقل ۴۰۰ اسپرم شمارش شده و نسبت اسپرم های با دم گره خورده (زنده) به گره نخورده (مرده) محاسبه شد [۱۴].

آزمایش میزان پیشرفت آپوتوزیس به روش ارزیابی جابه جایی فسفاتیدیل سرین انجام و اسپرم ها براساس میزان حرکت فسفاتیدیل سرین به سمت غشای پلاسمایی به سه گروه زنده، آپوتوز شده و مرده تقسیم شدند. بدین منظور، نمونه اسپرم به وسیله بافر کلسیم شستشو و ۱۰ میکرولیتر آنکسین-۷ به نمونه های منی افزوده شد. نمونه ها در جای تاریک و در دمای ۴ درجه سانتی گراد به مدت ۲۰ دقیقه نگهداری و سپس مقدار ۱۰ میکرولیتر یدید پروپیدیوم (به نمونه اضافه شد و میزان فعالیت آپوتوز نمونه ها به وسیله فلوسایتومتری ارزیابی شد. در نموداری که دستگاه فلوسایتومتری ارائه می دهد، اگر آنکسین و یدید پروپیدیوم هر دو منفی باشد، اسپرم زنده و اگر هر دو مثبت باشند، آپوتوز در مراحل پایانی است (آپوتوز ثانویه). اگر آنکسین مثبت و یدید پروپیدیوم منفی باشد، نمونه زنده، ولی دچار آپوتوز اولیه شده است و منفی بودن آنکسین و مثبت بودن یدید پروپیدیوم نشانه مرده بودن اسپرم است [۲۹].

میزان مالون دی آلدئید به عنوان شاخصی از میزان اکسیداسیون لیپید غشایی توسط آزمون "مواد واکنش دهنده با اسید تیوباریتوریک" مورد اندازه گیری قرار گرفت. بدین ترتیب که ابتدا یک میلی لیتر از نمونه اسپرم درون لوله فالکون ریخته شد، سپس به ترتیب یک میلی لیتر هیدروکسی تولوئن بوتیله، یک میلی لیتر اتیلن دی آمین تترا استیک اسید (EDTA) و ۲ میلی لیتر تری کلرواستیک اسید به نمونه اضافه شده و به مدت ۱۵ دقیقه در ۱۵۰۰ دور سانتریفیوژ شدند. یک میلی لیتر از مایع رویی که فاقد هرگونه مواد درشت بود، به اپندورف منتقل و یک میلی لیتر تری باریتوریک اسید به آن افزوده و نمونه ها به مدت ۱۵ دقیقه درون حمام آب گرم (۹۵ درجه سانتی گراد) قرار گرفتند. سپس، به مدت ۵ تا ۱۰ دقیقه در دمای محیط نگهداری و سرد شده و ۱ میلی لیتر از نمونه حاصل به درون کووت منتقل و در دستگاه اسپکتروفوتومتر مقدار جذب انجام شده توسط نمونه ها در طول موج ۵۳۲ نانومتر تعیین شد [۱۳].

داده های حاصل با استفاده از نرم افزار آماری SAS (نسخه ۹/۱)، رویه MIXED برای اندازه گیری های تکرار شده براساس مدل ۱ تجزیه و میانگین ها به کمک آزمون توکی - کرامر مقایسه شدند [۲۱]:

رابطه (۱)

$$y_{ijk} = \mu + \tau_i + \delta_{ij} + \beta_1(t_k) + \beta_2(\tau * t)_{ik} + \varepsilon_{ijk}$$

$$i = 1, \dots, a; j = 1, \dots, b; k = 1, \dots, n$$

در این رابطه، y_{ijk} ، ijk آمین مشاهده، μ میانگین کل، τ_i اثر i آمین تیمار، δ_{ij} اشتباه تصادفی با میانگین صفر و واریانس σ_{δ}^2 ، β_1 ضریب رگرسیون مشاهدات از دوره های اندازه گیری، β_2 ضریب رگرسیون مشاهدات از اثر متقابل تیمار \times دوره های اندازه گیری $(\tau * t)_{ik}$ ، ε_{ijk} اشتباه تصادفی با میانگین صفر و واریانس σ^2 ، واریانس بین

تولیدات دامی

مقدار خوراک مصرفی پرنده، ناچیز است و احتمال غیرفعال شدن آن در تماس با دیگر ترکیبات شیمیایی خوراک وجود دارد، احتمالاً اگر اسانس در آب حل شده و به مصرف خروس‌ها رسیده بود، اثرات مشهودتری مشاهده می‌شد.

دامنه جابه‌جایی سر اسپرم در روزهای ۴۲ و ۵۶ آزمایش در تیمار سوم به‌طور معنی‌داری افزایش یافته است ($P < 0.05$) (جدول ۲). به‌طور کلی، تیمار حاوی ۱۰۰ میلی‌گرم اسانس رزماری در مقایسه با دیگر تیمارها و به‌خصوص تیمار شاهد باعث افزایش دامنه جابه‌جایی سر اسپرم پس از یک دوره اسپرماتوزن شده است. در مورد استفاده از برخی مواد آنتی‌اکسیدان طبیعی دیگر از جمله ملاتونین نیز برخی پژوهشگران افزایش جنبایی اسپرم را گزارش نموده و دلیل آنرا به اثر آنتی‌اکسیدانی ملاتونین در جلوگیری از پراکسید شدن لیپیدهای غشای اسپرم نسبت داده‌اند [۶]. از طرف دیگر، برخی پژوهش‌ها حاکی از کاهش جنبایی اسپرم در حضور ملاتونین بوده است، دلیل این امر نیز کاهش ورود کلسیم به سلول اسپرم، به‌دلیل مهار تشکیل cAMP توسط ملاتونین گزارش شده است [۵]. بنابراین، در این گونه پژوهش‌ها تعیین غلظت دقیق آنتی‌اکسیدان مورد استفاده از اهمیت بالایی برخوردار است و غلظت‌های بالا یا پایین ممکن است اثرات متفاوت و متناقضی به همراه داشته باشد [۵].

سطوح مختلف اسانس رزماری تأثیری بر سطح مالون دی‌آلدئید در روزهای مختلف نداشت. به دلیل وجود مقادیر بالای اسیدهای چرب سیرنشده در غشای اسپرم، به نظر می‌رسد وجود ترکیبات آنتی‌اکسیدان برای خنثی‌سازی اثر رادیکال‌های آزاد اکسیژن موجود در رقیق‌کننده‌ها ضروری باشد [۶].

اندازه‌گیری‌ها درون خروس‌ها می‌باشد. همچنین، a تعداد تیمارها، b تعداد خروس مورد آزمایش و n تعداد دوره‌های اندازه‌گیری می‌باشد.

نتایج و بحث

نتایج مربوط به فراسنجه‌های مورد بررسی در جدول ۲ آمده است. اثر تیمارهای آزمایشی بر غلظت اسپرم در روزهای مختلف نمونه‌گیری معنی‌دار نبود. بیشتر گیاهانی که سرشار از ترکیبات آنتی‌اکسیدانی هستند، تعداد اسپرم را افزایش می‌دهند [۱۹] و در تحقیقی با استفاده از پودر برگ کنجد به عنوان ترکیب حاوی آنتی‌اکسیدان [۲۵] که افزایش تعداد اسپرم به احتمال زیاد می‌تواند به اثرات آنتی‌اکسیدانی مربوط باشد، زیرا آنتی‌اکسیدان به‌طور مستقیم و غیرمستقیم با تأثیر بر محور هیپوتالاموس-هیپوفیز-بیضه، تعداد اسپرم و میزان باروری را افزایش می‌دهد. مطالعات مذکور اگرچه نتایج این تحقیق را کاملاً تأیید نمی‌کند، ولی می‌تواند تا اندازه‌ای بیانگر نحوه عمل رزماری به‌عنوان یک آنتی‌اکسیدان، مشابه ترکیبات دانه کنجد باشد.

یکی از فرآیندهای مورد انتظار در این آزمایش تأثیر اسانس رزماری بر غلظت اسپرم خروس بود که محقق نگردید، زیرا به نظر می‌رسد رزماری با استفاده از کاهش میزان پراکسیداسیون لیپید غشایی در بافت سمینفروس بیضه بتواند حمایت بیشتری از ساخت اسپرم در بیضه داشته باشد [۳۰]. افزایش غلظت اسپرم در بلدرچین‌های تغذیه شده با ال-کارنیتین (به عنوان آنتی‌اکسیدان) می‌تواند به دلیل محافظت بهتر ساختار غشای اسپرم، سبب افزایش طول عمر اسپرم شود [۳۰]. به نظر می‌رسد که نحوه استفاده از اسانس رزماری تأثیر مستقیمی بر این فرآیند داشته باشد و باتوجه به اینکه اسانس مورد استفاده در این مطالعه خوراکی بود. از طرف دیگر، حجم آن در مقابل

تولیدات دامی

جدول ۲. اثر سطح مختلف اسانس رزماری تغذیه شده در روزهای متفاوت در جیره‌های خروس بر میانگین فراسنجهای کیفی اسپرم

اسانس	روز آزمایش				اسانس	روز آزمایش			
	۰	۱۴	۲۸	۴۲		۰	۱۴	۲۸	۴۲
غلظت اسپرم (میلیارد در میلی لیتر)	سطح ۱	۶۳/۳	۴۱/۰	۴۵/۳	۴۳/۳	۱۵۱/۰	۱۸۱/۰	۱۹۱/۰	۱۵۱/۰
	سطح ۲	۷۷/۳	۷۱/۰	۵۷/۳	۴۷/۳	۸۷/۳	۸۸/۳	۸۷/۳	۸۷/۳
	سطح ۳	۸۶/۳	۸۰/۳	۸۷/۳	۸۸/۳	۸۸/۳	۸۸/۳	۸۸/۳	۸۸/۳
	سطح ۴	۸۷/۳	۸۰/۳	۸۷/۳	۸۸/۳	۸۸/۳	۸۸/۳	۸۸/۳	۸۸/۳
SEM	۸۸/۰	۹۸/۰	۹۸/۰	۹۸/۰	۱۵۱/۰	۱۸۱/۰	۱۹۱/۰	۱۵۱/۰	
دامنه جابه‌جایی سر اسپرم (میکرون)	سطح ۱	۳۸/۸	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰
	سطح ۲	۵۰/۰	۵۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰
	سطح ۳	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰
	سطح ۴	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰	۶۷/۰
SEM	۵۱/۰	۶۳/۰	۷۵/۰	۶۳/۰	۷۸/۰	۶۳/۰	۷۵/۰	۶۳/۰	
میانگین سرعت حرکت اسپرم در مسیر (میکرون در ثانیه)	سطح ۱	۱۹/۱	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴
	سطح ۲	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴
	سطح ۳	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴
	سطح ۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴	۱۳/۴
SEM	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	۲۸/۰	
سرعت در مسیر مستقیم (میکرون در ثانیه)	سطح ۱	۷۵/۸	۷۳/۸	۷۳/۸	۷۳/۸	۷۳/۸	۷۳/۸	۷۳/۸	۷۳/۸
	سطح ۲	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸
	سطح ۳	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸
	سطح ۴	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸	۷۷/۸
SEM	۵۳/۰	۶۸/۰	۶۸/۰	۶۸/۰	۶۸/۰	۶۸/۰	۶۸/۰	۶۸/۰	
راستی مسیر طی شده (%)	سطح ۱	۸۸/۵	۵۶/۵	۵۶/۵	۵۶/۵	۵۶/۵	۵۶/۵	۵۶/۵	۵۶/۵
	سطح ۲	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸
	سطح ۳	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸
	سطح ۴	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸	۶۳/۸
SEM	۳۰/۸	۵۳/۸	۵۳/۸	۵۳/۸	۵۳/۸	۵۳/۸	۵۳/۸	۵۳/۸	
سرعت در مسیر منحنی (میکرون در ثانیه)	سطح ۱	۳۶/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸
	سطح ۲	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸
	سطح ۳	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸
	سطح ۴	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸	۲۸/۸
SEM	۵۸/۰	۸۳/۰	۸۳/۰	۸۳/۰	۸۳/۰	۸۳/۰	۸۳/۰	۸۳/۰	

تولیدات دامی

مطالعه تأثیر استفاده از اسانس رزماری در جیره، بر کیفیت منی خروس های مادر گوشتی

ادامه جدول ۲. اثر سطح مختلف اسانس رزماری تغذیه شده در روزهای متفاوت در جیره های خروس بر میانگین فراسنجدهای کیفی اسپرم

	روز آزمایش				اسانس		روز آزمایش				اسانس				
	۴۲	۲۸	۱۴	۰			۴۲	۲۸	۱۴	۰					
درصد خطی بودن جنبای اسپرم (%)	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷
	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹
	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵
	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
جنبای پیش رونده (%)	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷
	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹
	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵
	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
زنده مانی (%)	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷
	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹
	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵
	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
جنبای کلی (%)	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷
	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹
	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵
	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
آپوتوزیس (%)	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷
	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹
	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵
	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
اسپرم های مرده (%)	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	SEM	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷	۳۵/۰۷
	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹	سطح ۱	۲۳/۵۷ ^b	۲۷/۶۵	۲۳/۹۴	۳۶/۶۹
	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵	سطح ۲	۲۹/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۳۰/۶۰	۳۶/۴۵
	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۳	۳۰/۰۰ ^a	۲۸/۷۵	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷
	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷	سطح ۴	۲۴/۵۷ ^b	۲۷/۷۲	۲۵/۷۷	۳۶/۷۷

توليدات دامی

دوره ۱۸ ■ شماره ۴ ■ زمستان ۱۳۹۵

ادامه جدول ۲. اثر سطوح مختلف اسانس روزماری تغذیه شده در روزهای متفاوت در جیره‌های خروس بر میانگین فراسنج‌های کیفی اسپرم

روز آزمایش	روز آزمایش				اسانس	سطح	فعالیت غشاء (%)	اسانس	روز آزمایش				اسانس	سطح
	۵۶	۴۲	۲۸	۱۴					۵۶	۴۲	۲۸	۱۴		
۷۰/۰۶ ^{ab}	۷۰/۶۴ ^b	۷۰/۲۷	۷۰/۶۵	۷۰/۵۵	۱	۱۷/۰۰	۱۲/۸۵	۱۱/۱۱	۱۱/۶۵	۱۱/۱۰	۱۰/۶۵	۱۰/۶۵	۱	سطح ۱
۷۵/۰۱ ^{ab}	۷۲/۹۳ ^b	۷۳/۵۷	۷۲/۴۳	۷۲/۷۴	۲	۱۲/۲۵	۱۴/۲۵	۱۴/۸۵	۱۳/۸۵	۱۳/۸۵	۱۲/۶۵	۱۲/۶۵	۲	سطح ۲
۸۳/۷۶ ^a	۸۴/۰۳ ^{ab}	۷۲/۷۱	۷۱/۹۳	۷۰/۸۱	۳	۱۴/۵۰	۱۳/۸۵	۱۳/۸۵	۱۳/۵۰	۱۳/۵۰	۱۲/۸۵	۱۲/۸۵	۳	سطح ۳
۶۷/۳۹ ^b	۹۰/۳۳ ^a	۷۵/۷۸	۷۷/۵۴	۷۵/۷۱	۴	۱۱/۰۰	۱۱/۰۰	۱۲/۸۱	۱۲/۸۱	۱۲/۸۱	۱۲/۶۶	۱۲/۶۶	۴	سطح ۴
۷۱/۰۹۲	۲/۳۳۷	۱/۳۵۶	۱/۳۰۷	۱/۵۲۳	SEM	۰/۱۵۶	۰/۴۰۷	۰/۵۳۶	۰/۳۶۸	۰/۴۷۷	۰/۴۷۷	۰/۴۷۷	SEM	SEM
						۰/۳۳۰	۰/۳۳۲	۰/۳۲۴	۰/۳۲۰	۰/۳۲۰	۰/۳۲۰	۰/۳۲۰	۱	سطح ۱
						۰/۳۲۵	۰/۳۲۲	۰/۳۴۲	۰/۳۳۵	۰/۳۳۵	۰/۳۲۷	۰/۳۲۷	۲	سطح ۲
						۰/۳۴۵	۰/۳۲۰	۰/۳۴۵	۰/۳۴۷	۰/۳۴۷	۰/۳۴۰	۰/۳۴۰	۳	سطح ۳
						۰/۳۴۰	۰/۳۳۰	۰/۳۴۷	۰/۳۴۲	۰/۳۴۲	۰/۳۳۷	۰/۳۳۷	۴	سطح ۴
						۰/۰۰۵	۰/۰۰۳	۰/۰۰۵	۰/۰۰۵	۰/۰۰۴	۰/۰۰۴	۰/۰۰۴	SEM	SEM

تفاوت میانگین‌ها با حروف متفاوت بین سطوح مختلف تیماری در هر صفت (در هر روز) معنی‌دار است (P<۰/۰۵).

توليدات دامی

دوره ۱۸ ■ شماره ۴ ■ زمستان ۱۳۹۵

تفاوت میزان آپوتوزیس بین تیمارها در روزهای مختلف معنی‌دار نبود، ولی در تعداد اسپرم مرده یک جهش ناگهانی و معنی‌دار در روز ۵۶ در سطح ۴ رزماری رخ داد ($P < 0/05$) (جدول ۲). به هر حال، سطح ۳ رزماری پایین‌ترین میزان اسپرم مرده را در روز ۴۲ به خود اختصاص داد ($P < 0/05$). افزایش تعداد اسپرم‌های مرده در سطح ۴ در روز ۵۶، شاید به دلیل تجمع آنتی‌اکسیدان رخ داده باشد که در این صورت غلظت بالاتر آنتی‌اکسیدان می‌تواند منجر به تخریب میتوکندری‌ها و شروع فرآیند آپوتوزیس گردد [۱۵].

در مورد درصد خطی بودن جنبایی اسپرم تنها تفاوت معنی‌دار مربوط به سطح ۳ رزماری (۱۰۰ میلی‌گرم) در روز ۵۶ آزمایش بود. درصد خطی بودن جنبایی اسپرم در پایان دوره آزمایشی بهبود یافت، به طوری که در روز ۵۶ سطح سوم رزماری نسبت به دیگر سطوح به طور معنی‌داری سبب افزایش درصد خطی بودن جنبایی اسپرم شد ($P < 0/05$) (جدول ۲). فعالیت غشاء که به صورت درصد اسپرم‌های با دم‌گره خورده (زنده) نسبت به گره نخورده (مرده) تحت محیطی با فشار اسمزی پایین بیان می‌شود، در روزهای ۴۲ و ۵۶ نمونه‌گیری تحت تأثیر سطوح مختلف رزماری قرار گرفت ($P < 0/05$). برتری معنی‌دار تیمار ۴ در روز ۴۲ و تیمار سه در روز ۵۶ مشاهده می‌شود ($P < 0/05$) (جدول ۲). از جمله آسیب‌های پراکسیداسیون لیپید بر اسپرم را می‌توان نقص‌های مورفولوژیک، کاهش تحرک، کاهش باروری، کاهش سیالیت غشاء، کاهش عملکرد آکروزوم، تخریب کروماتین اسپرم و کاهش ترکیب اسپرم با اووسیت ذکر کرد [۲۶]. از سوی دیگر، سیالیت غشاء، پیش‌نیاز عملکرد طبیعی سلول است و سیالیت و انعطاف‌پذیری غشاهای سلولی عمدتاً به ترکیب لیپیدی آنها بستگی دارد [۸]. ترکیب لیپیدی منی ماکیان شاخص مهمی برای تعیین کیفیت و توانایی بارورسازی آن است [۸]. در اسپرم

مالون دی‌آلدئید از جمله ترکیباتی است که از پراکسیداسیون چربی‌ها حاصل شده و افزایش آن در منی باعث کاهش جنبایی اسپرم و کاهش باروری می‌شود [۱۸]. در پژوهشی، خروس‌های تغذیه شده با ۵۰۰ میلی‌گرم ال‌کارنیتین در کیلوگرم جیره، از غلظت اسپرم بیشتر و اسپرم‌های آسیب دیده کمتری نسبت به گروه شاهد برخوردار بودند و میزان پراکسیداسیون لیپید آنها نیز کمتر بود [۲۰].

در تحقیقی اثر افزودن گیاه رزماری به رقیق‌کننده‌ای بر پایه لاکتوز - زرده تخم‌مرغ بررسی و مشاهده شد که مصرف رزماری، میزان مالون دی‌آلدئید را کاهش می‌دهد [۱۹]. ملاتونین یکی از ترکیبات شناخته شده در مهار پراکسیداسیون لیپیدها است که عملکرد آن در سلول به عنوان یک آنتی‌اکسیدان، به غلظت آن وابسته است [۵]. محققین بی‌تأثیر بودن ملاتونین و به‌طور کلی مواد آنتی‌اکسیدانی را در کاهش مالون دی‌آلدئید، در این گونه پژوهش‌ها و احتمالاً تحقیق حاضر، به دلیل نامناسب بودن مقادیر مورد استفاده می‌دانند [۵]. اثرات حفاظتی سیلی‌مارین (یک عصاره گیاهی) وابسته به خواص آنتی‌اکسیدانی و حذف رادیکال‌های آزاد توسط آن است که می‌تواند به طور مستقیم با اجزای غشای سلولی واکنش داده و سبب جلوگیری از آسیب‌های سلولی ناشی از پراکسیداسیون چربی گردد [۲۲]. البته در پژوهش مذکور افزودن ۲۰۰ میکروگرم سیلی‌مارین به منی خروس باعث افزایش معنی‌داری در میزان تولید مالون دی‌آلدئید شد که دلیل آن القای آپوتوز و اکسیداسیون ذکر شد. عملکرد بهینه آنتی‌اکسیدان‌ها در غلظت‌های معینی به وقوع می‌پیوندد، به طوری که با افزایش غلظت، عملکرد آنها معکوس شده و سبب القای اکسیداسیون می‌شود [۲۲]. شاید دلیل اصلی بی‌تأثیر بودن اسانس رزماری بر مالون دی‌آلدئید در آزمایش حاضر نیز ناشی از این امر باشد.

تولیدات دامی

یکی از عوامل مهم در کاهش تحرک اسپرم، آسیب‌های ساختاری ناشی از تنش اکسیداتیو می‌باشد، زیرا کاهش فعالیت غشاء منجر به افزایش نفوذپذیری غشاء و کاهش توانایی تنظیم سطوح داخل سلولی یون‌ها می‌شود که مجموعه این شرایط برای تحرک اسپرم مضر است [۱۱].

مصرف رزماری، زنده‌مانی، جنبایی کل و پیش‌رونده و کیفیت اسپرم را بهبود بخشید، درحالی‌که بر فعالیت آکروزوم بی‌تأثیر بود [۱۹]. همچنین، در تحقیقی دیگر که روی ال-کارنیتین انجام گرفته بود، بهبود تحرک نمونه‌های اسپرم در حیوانات تغذیه شده با ال-کارنیتین اینگونه توضیح داده شده است که به دلیل توانایی آنتی‌اکسیدانی ال-کارنیتین، انواع ترکیب‌های اکسیژن فعال، اثرات مخرب کمتری بر غشای اسپرم و ساختار میتوکندری وارد می‌کنند [۳۳]. به علاوه، ال-کارنیتین سبب افزایش فعالیت آنزیم‌هایی مانند کاتالاز و پراکسیداز می‌شود که به واسطه داشتن خصوصیات آنتی‌اکسیدانی، تعداد رادیکال‌های آزاد در شروع پراکسیداسیون لیپید را کاهش می‌دهند [۲۴].

میتوکندری دربرگیرنده مسیرهایی برای تولید انرژی است و به نظر می‌رسد که حساس‌ترین بخش ساختار اسپرم نسبت به نگهداری در دماهای پایین باشد. انواع ترکیب‌های اکسیژن فعال می‌توانند تغییراتی را در عملکرد میتوکندری ایجاد کنند که نتیجه آن در تحرک اسپرم بروز می‌نماید [۴].

استفاده از ال-کارنیتین می‌تواند سبب خنثی شدن اثر اکسیژن‌های فعال بر آنزیم‌های مؤثر در فرآیندهای فسفوریلاسیون اکسیداتیو، گلیکولیز یا دیگر مسیره‌های تولیدکننده ATP برای سلول اسپرم شود و از این طریق از کاهش تحرک اسپرم جلوگیری نماید [۲۸]. با این حال، استفاده از ال-کارنیتین به میزان ۲ گرم در روز، تأثیر معنی‌داری بر کیفیت اسپرم خوک (درصد تحرک و زنده‌مانی) نداشت [۹].

یکی از نتایج تخریب آکروزوم، ترشح مواد آنزیمی

پرنندگان وجود فسفولیپیدهایی با تراکم زیاد از اسیدهای چرب پلی‌انویک ۲۰ و ۲۲ کربنی عامل مهمی برای توسعه پراکسیداسیون لیپید و آسیب پراکسیداتیو به غشاء می‌باشد [۸].

هیچ تفاوتی در مورفولوژی اسپرم که بیانگر میزان اسپرم‌های نرمال و غیرنرمال است، بین سطوح مختلف رزماری در روزهای مختلف نمونه‌گیری مشاهده نمی‌شود ($P > 0.05$) (جدول ۲). ناهنجاری اولیه اسپرم یک ویژگی ذاتی و آناتومیکی مربوط به بافت بیضه است و ترکیبات مکمل و آنتی‌اکسیدان بیشتر بر کاهش ناهنجاری‌های ثانویه اسپرم اثرگذارند [۳].

سرعت در مسیر مستقیم و میانگین سرعت در مسیر مستقیم نیز در سطح سوم رزماری و در روزهای ۴۲ و ۵۶ نمونه‌گیری، به‌طور معنی‌داری بیشتر از سایر گروه‌های آزمایشی بود ($P < 0.05$)، ولی راستی مسیر طی شده در روزهای مختلف تحت تأثیر استفاده از اسانس رزماری قرار نگرفت. بررسی داده‌ها در مورد صفات درصد کل اسپرم‌های متحرک و زنده‌مانی نشان می‌دهد که در مورد هر دو صفت، در روز ۴۲، سطوح ۳ و ۴ رزماری و در روز ۵۶، سطح سه رزماری مقادیر بالاتری را به خود اختصاص دادند ($P < 0.05$) (جدول ۲). ویتامین E با جلوگیری از اکسیداسیون اسیدهای چرب سیرنشده اسپرم، موجب افزایش زنده‌مانی اسپرم می‌شود [۱] همچنان که در مطالعه حاضر نیز این اثر مشاهده شد و سطح سوم اسانس رزماری به‌طور معنی‌داری میزان زنده‌مانی اسپرم را پس از طی دوره اسپرماتوزن افزایش داد. آنتی‌اکسیدان‌ها همچون شمشیر دو لبه عمل می‌کنند و عملکرد بهینه آنها تنها در غلظت‌های خاصی رخ می‌دهد و ممکن است در غلظت‌های بالاتر، اثرات منفی روی اسپرم داشته باشند [۱۷]، ولی در مورد سرعت در مسیر منحنی و درصد اسپرم‌های دارای حرکت پیش‌رونده نتایج نشان‌دهنده عدم وجود تفاوت معنی‌دار بین سطوح مختلف در روزهای مختلف نمونه‌گیری است (جدول ۲).

تولیدات دامی

بنابراین، می‌توان از اسانس رزماری به عنوان مکمل تغذیه‌ای برای محافظت اسپرم خروس از رادیکال‌های آزاد استفاده نمود.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از مدیر تولید و کارشناس فارم محترم شرکت قطره طلای نوشهر قدردانی می‌شود.

منابع

۱. احمدی ح ر (۱۳۸۴) برهمکنش ویتامین E و C بر جنبایی و باروری اسپرم رقیق شده خروس‌های بومی فارس در دمای ۴ تا ۵ درجه سانتی‌گراد. پایان‌نامه کارشناسی ارشد. دانشگاه شیراز.
۲. زرگری ع (۱۳۶۸) گیاهان دارویی. انتشارات دانشگاه تهران، ص ۷۱.
۳. ضمیری م ج (۱۳۸۸) فیزیولوژی تولیدمثل. چاپ دوم. انتشارات حق‌شناس، رشت. ۴۲۷ ص.
4. Alvarez JG, Touchstone JC, Blasco L and Storey BT (1987) Spontaneous lipid peroxidation and production of hydrogen peroxide and superoxide in human spermatozoa. *Journal of Andrology*. 8: 338-348.
5. Ashrafi I, Kohram H, Haijian H, Bahreini M and Poorhamdolallah M (2011) Protective effect of melatonin on sperm motility parameters on liquid storage of ram semen at 5°C. *African Journal of Biotechnology*. 10: 6670-6674.
6. Bansal AK and Bilaspuri GS (2011) Impacts of oxidative stress and antioxidants on semen functions. Review Article. *Veterinary Medicine International*. 7: 1-12.

است. ترشح آنزیم آسپاراتات آمینوترانسفراز، آلانین آمینوترانسفراز، هیالورونو گلوکوزامینداز، اسید فسفاتاز و آلکالین فسفاتاز در اثر تخریب اکروزوم گزارش شده است و مشخص شده است که ارتباط منفی بین آزاد شدن این آنزیم‌ها و تحرک اسپرم وجود دارد. در این راستا، سطح ۲ درصد اسانس رزماری در محیط انجماد اسپرم بز، فراسنجه‌های حرکتی شامل تحرک، زنده‌مانی و سلامت غشای اسپرم را در مقایسه با گروه شاهد و سایر سطوح افزایش داده است [۳۱]. نتایج این تحقیق با مطالعه حاضر نیز قابل مقایسه است، زیرا سطح ۱۰۰ میلی‌گرم اسانس رزماری توانست باعث بهبود فراسنجه‌های کیفی اسپرم خروس در پایان دوره اسپرماتوزنر شود.

بهبود قابل توجه فراسنجه‌های حرکتی در گروه تغذیه شده با ۱۰۰ میلی‌گرم اسانس رزماری در کیلوگرم جیره نشان می‌دهد که این ترکیب قادر است به‌طور معنی‌داری کیفیت حرکتی اسپرم را بهبود بخشد ($P < 0/05$). به نظر می‌رسد که ترکیبات اسانس رزماری از طریق حذف رادیکال‌های آزاد، تأثیر قابل توجهی بر توانایی حرکت اسپرم گذاشته است. رادیکال‌های آزاد سبب تشدید واکنش‌های پراکسیداسیون می‌شوند که تخریب پروتئین‌های غشاء و کروماتین اسپرم و سرانجام کاهش جنبایی و توان باروری اسپرم را در پی دارد [۳۲]. ویژگی‌های مایع منی به میزان چشم‌گیری در نژادهای مختلف خروس از ۲۵ تا ۶۰ هفتگی تغییر می‌کند. معیارهای شناخته شده‌ای نظیر غلظت و زنده‌مانی، به‌طور معنی‌داری کاهش می‌یابد، علاوه بر این فعالیت آنتی‌اکسیدانی و میزان آنتی‌اکسیدان‌های مهم مثل ویتامین E و A و سلنیوم نیز کاهش چشم‌گیری را نشان می‌دهند [۲۷].

نتایج پژوهش حاضر نشان داد که مصرف ۱۰۰ میلی‌گرم اسانس رزماری، سبب بهبود کیفیت اسپرم، شامل فراسنجه‌های حرکتی، زنده‌مانی و فعالیت غشاء می‌شود.

تولیدات دامی

7. Bakst MR and Cecil HC (1997) Techniques for Semen Evaluation, Semen Storage, and Fertility Determination. Poultry Science Association. Inc., Savoy, IL.
8. Cerolini S, Zaniboni L, Maladgian A and Gliozzi T (2006) Effect of docosahexaenoic acid and α -tocopherol enrichment in chicken sperm on semen quality, sperm lipid composition and susceptibility to peroxidation. *Theriogenology*. 66: 877-886.
9. Ceřovský J, Frydrychová S, Lustyková A, Lipenský J and Rozkot M (2009) Semen characteristics of boars receiving control diet and control diet supplemented with L-carnitine. *Czech Journal of Animal Science*. 54(9): 417-425.
10. Chen H, Zhao HX, Huang XF, Chen GW, Yang ZX and Sun WJ (2012) Does high load of oxidants in human semen contribute to male factor infertility? *Antioxidants and redox signaling*. 16(8): 754-9.
11. Christine A (2008) Recent advances in cooled-semen technology. *Animal Reproduction Science*. 107: 268-275.
12. Devasagayam TPA, Tilak JC, Bloor KK, Sane Ketaki S, Ghaskadbi Saroj S and Lele RD (2004) Free Radicals and Antioxidants in Human Health: Current Status and Future Prospects. *Journal of Association of Physicians of India (JAPI)*. 52: 796.
13. Esterbauer H and Cheeseman KH (1990) Determination of aldehydic lipid peroxidation products: Malonaldehyde and 4-hydroxynonenal. *Methods of Enzymology*. 186: 407-421.
14. Fonseca JF, Torres CAA, Maffili VV, Borges AM, Santos ADF, Rodrigues MT and Oliveira RFM (2005) The hypoosmotic swelling test in fresh goat spermatozoa. *Animal Reproduction*. 2: 139-144.
15. Greco E, Iacobelli M, Rienzi L, Ubaldi F, Ferrero S and Tesarik J (2005) Reduction of the incidence of sperm DNA fragmentation by oral antioxidant treatment. *Journal of Andrology*. 26(3): 349-353.
16. Hancock JL (1951) A staining technique for the study of temperature-shock in semen. *Nature*. 167: 323-324.
17. Kaur R and Kaur K (2000) Effects of dietary selenium on morphology of testis and cauda epididymis in rats. *Indian Journal of Pharmacology*. 44(3): 265-272.
18. Long JA and Kramer M (2003) Effect of vitamin E on lipid peroxidation and fertility after artificial insemination with liquid-stored turkey semen. *Poultry Science*. 82(11): 1802-1807.
19. Malo C, Gill L and Martin F (2010) Antioxidant supplementation improve boar sperm characteristics and fertility after cryopreservation: comparison between sysein and rosemary. *Cryobiology*. 61: 142-147.
20. Neuman SL, Lin T, Hester PY (2000) The effect of dietary carnitine on semen traits of white leghorn roosters. *Poultry Science*. 81: 495-50.
21. Oehlert GW (2000) Comparing models: The analysis of variance. In Freeman WH and Co, A First Course in Design and Analysis of Experiments. New York, NY. Pp. 44-52.
22. Pradhan SC and Girish C (2006) Hepatoprotective herbal drug, silymarin from experimental pharmacology to clinical medicine. *Indian Journal of Medical Research*. 124(5): 491-504.

23. Rosenstrauch A and Friedlander M (2007) Spermatozoa retention causes the normal reduction of fertility in aging roosters. *Acta Microscopica* 16(1-2) Supp 2.
24. Sarica S, Corduk M, Suicmez M, Cedden F, Yildirim M and Kilinc K (2007) The effects of dietary L-Carnitine supplementation on semen traits, reproductive parameters, and testicular histology of Japanese quail breeders. *Journal of applied poultry research*. 16: 178-186.
25. Shittu LAJ, Bankole MA, Oguntola JA, Ajala MO, Shittu RK, Ogundipe OA, Bankole MN, Ahmed T and Ashiru OA (2007) Sesame leaves intake improve and increase epididymal spermatocytes reserve in adult male sprague dawley rat. *Scientific Research and Essays*. 2(8): 319-324.
26. Sonmez M and Demirci E (2004) The effect of ascorbic acid on the freezability of ram semen diluted with extenders containing different proportions of glycerol. *Turkish Journal of Animal Science*. 28: 893-899.
27. Speake BK, Kelso K, Cerolini S, Noble RC and Sparks NHC (1995) Changes in the polyunsaturated fatty acid composition and antioxidant capacity of spermatozoa during ageing in the avian: A relationship with reduced fertility. *Proceeding of 2nd International Congress. ISSFAL, Maryland, USA*, abstract n. 64.
28. Surai PE, Cerolini S, Wishart GJ, Speake BK, Noble RC and Sparks NHC (1998) Lipid and antioxidant composition of chicken semen and its susceptibility to peroxidation. *Poultry and Avian Biology Review*. 9(1): 11-23.
29. Vermes I, Haanen C, Steffens-Nakken H and Reutelingsperger C (1995) A novel assay for apoptosis. Flow cytometric detection of phosphatidylserine expression on early apoptosis cells using fluorescein labelled Annexin V. *Journal of Immunology and Methods*. 184: 39-51.
30. Yousef MI, Abdallah GA and Kamel KI (2003) Effect of ascorbic acid and vitamin E supplementation on semen quality and biochemical parameters of male rabbits. *Animal Reproduction Science*. 76: 99-111.
31. Zanganeh Z, Zhandi M, Zare-Shahneh A, Najafi A, Mahdi Nabi M and Mohammadi Sangcheshmeh A (2013) Does rosemary aqueous extract improve buck semen cryopreservation? *Small Ruminant Research*. 114: 120-125.
32. Zaniboni L and Cerolini S (2009) Liquid storage of turkey semen: Changes in quality parameters, lipid composition and susceptibility to induced *in vitro* peroxidation in control, n-3 fatty acids and alphanatocopherol rich spermatozoa. *Animal Reproduction Science*. 112: 51-65.
33. Zhai W, Neuman SL, Latour MA and Hester PY (2007) The effect of dietary L-carnitine on semen traits of White Leghorns. *Poultry Science*. 86: 2228-2235.