

# بررسی ارتباط غلظت پروژسترون و تعداد شکم زایش بر درصد سلول‌های

## پلی مرفونوکلئارها در اندومتریوم رحم گاو شیری

پویا دینی<sup>۱</sup>، مهران فرهودی مقدم<sup>۲\*</sup>، محمد هاشم فاضلی<sup>۳</sup>، قاسم اکبری<sup>۴</sup>

است، اما به طور قابل توجهی باروری را تحت تأثیر قرار می‌دهد<sup>(۱)</sup>. شیوع اندومتریت که توسط اخذ نمونه سیتوولوژی از اندومتریوم تشخیص داده می‌شود در بین گاوهاش شیری بالاست و معمولاً تداوم این بیماری تا بعد از دوره انتظار اختیاری پس از زایش (Voluntary waiting period) ادامه پیدا می‌کند. مطالعات زیادی شیوع اندومتریت را در روز ۴۰ پس از زایمان بررسی کرده‌اند و عنوان شده که بر عملکرد تولید مثلی اثر منفی بالایی دارد<sup>(۲)</sup>.

سیتوولوژی با توجه به امکانات مورد نیاز بهترین و قابل اطمینان ترین روش جهت تشخیص اندومتریت تحت بالینی است<sup>(۳)</sup>. در سال ۲۰۰۶ محققین به صورت اجماع تعریفی از اندومتریت تحت بالینی ارایه داده‌اند که در آن با استفاده از روش سیتوولوژی، نمونه از سلول‌های دیواره رحم اخذ شده و نسبت میان سلول‌های پلی مورفونوکلئار اپیتیلیال به صورت درصد بیان گردیده است. در این تعریف نسبت تعداد سلول‌های پلی مورفونوکلئار (PMN: Polymorphonuclear) (سلول‌های چند هسته‌ای) به سلول‌های اپیتیلیال به شرط نبودن التهاب بالینی در رحم، در روزهای ۲۱-۲۳ و در روزهای ۴۷-۳۴ پس از زایمان به ترتیب نباید بیشتر از ۱۸٪ و ۱۰٪ باشد.<sup>(۴)</sup>

نمونه سیتوولوژی رحم معمولاً با استفاده از روش‌های سیتوبراش یا لاواز رحمی اخذ می‌گردد<sup>(۵)</sup>. در هر دو روش پس از نمونه‌گیری، لام میکروسکوپی تهیه می‌شود و در مجاورت هوا خشک و سپس رنگ‌آمیزی و ارزیابی می‌شود. رنگ‌آمیزی مناسب روشی است که امکان انجام سریع داشته باشد و

### چکیده

هدف از این مطالعه بررسی رابطه غلظت پروژسترون و تعداد نوبت زایش با درصد سلول‌های چند هسته‌ای (PMN) اندومتریوم رحم و در نهایت تشخیص اندومتریت تحت بالینی در گاو در ۳۰ روز پس از زایمان می‌باشد. مطالعه حاضر در دو گله گاو شیری در تهران انجام شده است (گله اول: ۱۰۰ راس گاوشیری، گله دوم: ۸۰ راس گاوشیری). گاو‌ها بعد از زایمان از نظر بالینی و از نظر اختلالات تولید مثلی مورد بررسی قرار گرفته‌اند و ۱۵۰ راس گاو که از نظر تولید مثلی سالم بودند وارد مطالعه شده‌اند. نمونه سیتوولوژی اندومتریوم به روش لاواز رحم با استفاده از سرم نرمال سالین در روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایمان تهیه گردید و درصد PMN ها در هر اسلامید توسط دو کارشناس مشخص گردید. همچنین نمونه سرم از گاوها تهیه و غلاظت پروژسترون اندازه‌گیری گردید. تحلیل داده‌ها با استفاده از برنامه SAS انجام شد. در مطالعه حاضر ارتباط منفی معناداری بین غلاظت سرمی پروژسترون و درصد سلول‌های چند هسته‌ای مشاهده گردید<sup>(۶)</sup>. همچنین تعداد نوبت زایش بالاتر از ۲ و غلاظت سرمی پروژسترون بالای ۱ نانوگرم در میلی‌لیتر به صورت معناداری با درصد کمتر PMN در نمونه سیتوولوژی رحم همراه بوده است<sup>(۷)</sup>. این نتایج نشان داده است که گاوهاش دارای غلاظت پروژسترون بالاتر از یک نانوگرم در میلی‌لیتر، شناس کمتری در ابتلا به اندومتریت تحت بالینی دارند، که این می‌تواند به دلیل شروع سریعتر چرخه تولید مثلی در این گاوها باشد که در ادامه باعث پاک شدن زود هنگام رحم می‌شود.

واژگان کلیدی: گاو شیری، شکم زایش، پروژسترون، سلول‌های پلی مورفونوکلئار

تاریخ دریافت: ۹۵/۱۱/۲۷ تاریخ پذیرش: ۹۷/۲/۲۹

### مقدمه

در دهه‌ی گذشته، اندومتریت تحت بالینی به عنوان یکی از اختلالات تولید مثلی مهم در گاوهاش شیری مورد مطالعه قرار گرفته است. می‌توان این بیماری را به صورت التهاب سطحی اندومتریوم تعریف کرد<sup>(۸)</sup>، که قادر علاوه‌الاین بالینی

۱- دانشجوی دکتری تخصصی مامایی دامپزشکی، گروه علوم درمانگاهی، دانشکده دامپزشکی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

۲- گروه علوم درمانگاهی، دانشکده دامپزشکی، واحد کرج، دانشگاه آزاد اسلامی، کرج، ایران  
(farhoudi@kiau.ac.ir)

۳- گروه علوم درمانگاهی، دانشکده دامپزشکی، واحد شهرکرد، دانشگاه آزاد اسلامی، شهرکرد، ایران

۴- گروه علوم درمانگاهی، دانشکده دامپزشکی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

گاو‌شیری، گله دوم: ۸۰۰ رأس گاو شیری). روش پرورش این گاوها به صورت جایگاه باز بود که در طول روز سه نوبت شیردوشی می‌شدند. متوسط تولید شیر در مدت ۳۰۵ روز در گله اول و گله دوم به ترتیب ۱۰۲۲۳ و ۹۵۶۲ کیلوگرم به ازای هر رأس گاو شیری بود. دوره انتظار اختیاری برای گاوها شکم اول ۶۰ روز و برای گاوها چند شکم زاییده ۵۵ روز بود. گاوها در طول روز دو بار تغذیه می‌شدند که غذای آنها به صورت TMR (Total Mixed ration) و شامل ذرت، یونجه، جو، سیلوی ذرت، مکمل پروتئینی و مواد معدنی بود. گاوها مورد آزمایش از نظر هرگونه سابقه سخت‌زایی، جفت‌ماندگی، مشکلات رحمی و خروج ترشحات چرکی از رحم بررسی شدند و کلیه‌ی گاوها ای انتخاب شدند که از این موارد مصون بودند. همچنین گاوایی با سابقه تب، ورم پستان، لنگش و هرگونه بیماری بالینی پس از زایش و گاوایی که هر گونه هورمون دریافت کرده بودند از جمع گاوها گروه تحت مطالعه خارج شدند. تعداد ۱۵۰ رأس گاو هلشتاین با تعداد نوبت زایش ۲ تا ۴ شکم و شاخص توده بدنی ۲/۵ تا ۳/۵ به صورت تصادفی و در روز  $20 \pm 3$  پس از زایش انتخاب شدند.

## ۲- اخذ نمونه سیتولوژی اندومنتریوم رحم

در روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایش، با استفاده از لواز رحمی به کمک ۳۰ سی سی محلول نرمال سالین ٪۰/۹ (شرکت داروی‌بخش - تهران - ایران) اقدام به اخذ نمونه سیتولوژی از اندومنتریوم رحم شد (۸).

برای به حداقل رساندن میزان آلودگی در حین نمونه‌گیری، فرج و پرینه قبل از نمونه‌گیری کاملاً با آب تمیز شستشو شد و از غلاف دوبل استفاده گردید و تنها کاتر مخصوص (شرکت مینی تیوب) همراه با کاف از طریق سرویکس عبور داده شد، سپس مقدار ۳۰ سی سی نرمالین سالین ٪۰/۹ با دمای ۴۰-۳۵ درجه سانتی‌گراد توسط سرنگ ۶۰ سی سی وارد رحم شد. سپس رحم ماساژ به مدت ۱۰ ثانیه داده و با استفاده از قانون گرانش حداقل ۱۵ سی سی از محلول لواز شد و در لوله‌های

همچنین امکان استفاده در شرایط دامداری وجود داشته باشد، که در نتیجه‌ی آن یک تفسیر دقیق و مناسب امکان‌پذیرخواهد شد (۱۲). با توجه به مطالعات گذشته، بیش از ۹۰٪ از منابع از روش رایت و رنگ‌آمیزی رومانوفسکی از قبیل دیف کوئیک (Diff-quick)، هماکوئیک (Hema-quick) و هما كالر (Hemacolor) استفاده کرده‌اند (۱۷ و ۱۱، ۸). این روش‌های رنگ‌آمیزی آسان و سریع است و روشی مناسب برای شمارش نسبت سلول‌های پلی مورفونوکلئار و پوششی به حساب می‌آید. با توجه به اینکه سیتولوژی اندومنتریوم بهترین روش جهت تشخیص اندومنتریت تحت بالینی است (۵)، ولی تاکنون رابطه‌ی غلط پژوهش‌ترین و تعداد نوبت زایش گاو در اندومنتریت تحت بالینی ارزیابی نشده است. در مطالعات گذشته به خوبی مشخص شده که در دستگاه تناسلی گاو تغییرات فیزیولوژیکی و ساختاری زیادی در طول چرخه‌ی استروس تحت تأثیر هورمون‌ها انجام می‌شود (۱۸). یکی از این تغییرات افزایش نفوذ PMN‌ها به اندومنتریوم در زمان پرواستروس و مت استروس می‌باشد. همچنین غلط زایش بالای استروس ممکن است باعث تحریک فیزیولوژیکی نفوذ افزایش PMN در اندومنتریوم رحم شود (۲۰). برخی از نویسنده‌گان معتقدند که این رخداد در زمان فحلی ممکن است باعث نتایج مثبت کاذب در هستیوپاتولوژی شود. اگرچه Madoz و همکاران براساس مطالعات سیتولوژیک در گاوای گوشتی، تاثیر چرخه استروس بر میزان سلول‌های اندومنتریوم را رد کرده‌اند (۱۵).

هدف از این مطالعه، بررسی ارتباط غلط پژوهش‌ترین و تعداد نوبت زایش با درصد سلول‌های چند هسته‌ای اندومنتریوم جهت تشخیص اندومنتریت تحت بالینی در گاوای شیری با استفاده از روش لواز رحمی می‌باشد.

## مواد و روش کار

### ۱- انتخاب حیوانات

مطالعه حاضر در دو گله‌ی گاو‌شیری در استان تهران در فاصله آبان الی بهمن‌ماه ۱۳۹۲ انجام شد (گله اول: ۱۲۰۰ رأس

#### ۴- تحلیل آماری

اطلاعات مربوط به هر گاو شیری مورد مطالعه از برنامه مدیریتی گاوداری استخراج شد و وارد برنامه اکسل شرکت ماکروسافت گردید (Excel in Microsoft). همه محاسبات آماری این مطالعه توسط برنامه SAS انجام گرفت (SAS Institute Inc.).

خلاصه سازی و توصیف داده‌ها توسط دستورالعمل PROC UNIVARIATE و PROC MEAN در برنامه SAS انجام شده است. توزیع درصد سلول‌های چند هسته‌ای با استفاده از لگاریتم ۱۰ به صورت توزیع نرمال مرتب شد.

ارتباط میزان پژسترون و درصد سلول‌های چند هسته‌ای همبستگی پیرسون با دستور PROC CORR در SAS بررسی گردید. جهت بررسی عوامل تاثیرگذار بر میزان درصد سلول‌های چند هسته‌ای در روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایش، از جمله پروژسترون، نوبت زایش و دامداری، و همچنین مقایسه این عوامل بین روز ۳۰ و ۴۰ بعد از زایش از دستور PROC GLMIX برای ساخت مدل میکس خطی استفاده شد. داده‌ها در این مقاله به صورت Least Square Mean ( $LSM \pm SE$ ) شده‌اند و میزان P-Value کمتر از ۰.۰۵ به عنوان تائید معنی‌داری (Significant) در نظر گرفته شد.

#### نتایج

در بین ۱۵۰ رأس گاو مورد مطالعه، ۹۳ (۶۲٪) رأس درنوبت زایش دوم و تعداد ۵۷ (۳۸٪) رأس در نوبت‌های زایش سوم و چهارم بودند. در روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایش، میانه سلول‌های چند هسته‌ای به ترتیب ۱۵٪ و ۱۲٪ بود (جدول ۱).

استریل جمع‌آوری شد. لازم به ذکر است که هیچگونه مکشی در مرحله اخذ نمونه‌ها انجام نشد. سپس نمونه‌ها ظرف مدت ۴ ساعت به آزمایشگاه مینا انتقال داده شدند.

نمونه‌ها به مدت ۵ دقیقه در ۷۰۰g دور سانتریفیوژ شدند و از رسوب این لوله‌ها یک قطره برروی لام قرارداده شد و پس از تهیه گسترش، در مجاورت هوا خشک شدند. گسترش‌های تهیه شده با استفاده از روش رایت - گیسماء، رنگ آمیزی شدند (۱۰٪). همه اسلاید‌های تهیه شده با استفاده از میکروسکوپ نوری و بزرگنمایی  $400\times$  و  $1000\times$  توسط دو کارشناس با تجربه PMN نمونه‌های سیتولوژی بررسی و سلول‌های اپیتیال و شناسایی شدند (۸). در هر گسترش ۳۰۰ عدد سلول شمارش شد و نسبت تعداد سلول‌های PMN و اپیتیال به صورت درصد ثبت گردید.

#### ۳- اندازه‌گیری غلظت پروژسترون در سرم

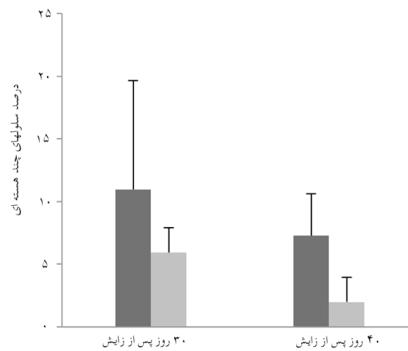
نمونه خون از سیاهرگ دمی به همراه هر لاواژ رحم گرفته شد (روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایمان) و در لوله‌های بدون ماده ضد انعقاد نگهداری شدند. نمونه‌ها ظرف مدت ۴ ساعت به آزمایشگاه مینا منتقل شدند و سرم توسط سانتریفیوژ به مدت ۱۵ دقیقه و ۲۰۰۰g دور جدا شد و در ظرف‌های دربسته و در دمای ۲۰-۲۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. پس از جمع‌آوری کل نمونه‌ها، آزمایش اندازه‌گیری پروژسترون انجام شد. جهت اندازه‌گیری مقدار غلظت پروژسترون از کیت الایزا Demeditec (شرکت کیل - آلمان) استفاده شد. دام‌ها بر اساس غلظت پروژسترون به دو گروه تقسیم شده‌اند، دام‌های دارای غلظت پروژسترون بالاتر از ۱ ng/ml (HIGH) و غلظت پروژسترون پایین‌تر از ۱ ng/ml (LOW).

جدول ۱- آمار توصیفی (میانه و دامنه) درصد PMN و غلظت پروژسترون در روز ۳۰ و ۴۰ بعد از زایمان

(بیشینه - کمینه) میانه	روز مطالعه
۱۵ (۰-۷۰)	درصد سلول‌های چند هسته‌ای پروژسترون (ng/mL) روز ۳۰
۰/۵۸ (۰/۱-۹/۰۶)	درصد سلول‌های چند هسته‌ای پروژسترون (ng/mL) روز ۴۰
۱۲ (۸۰-۰)	
۰/۵۶ (۰/۱-۸/۲۱)	

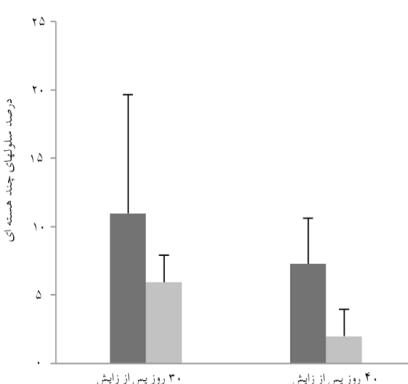
آمار توصیفی درصد سلول‌های چند هسته‌ای و غلظت پروژسترون در روز ۳۰ و ۴۰ بعد از زایمان. توزیع درصد سلول‌های چند هسته‌ای و غلظت پروژسترون غیر نرمال بوده است از این رو از میانه استفاده شده است.

در گاوها نوبت زایش سوم و بالاتر، درصد سلول‌های چند هسته‌ای به صورت معناداری کمتر از گروه زایش دوم بوده است،  $P = 0.03$  در روز ۳۰ پس از زایش و  $P = 0.004$  در روز ۴۰ پس از زایش.



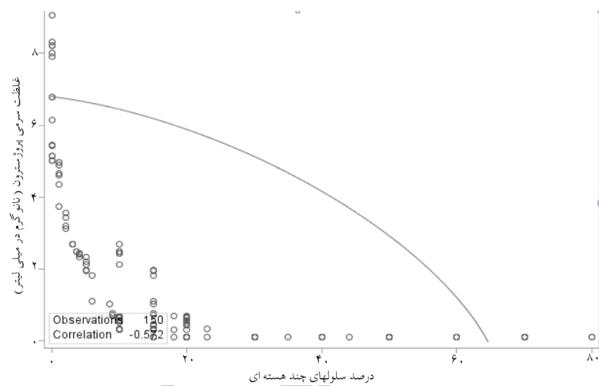
نمودار ۳- مقایسه درصد سلول‌های چند هسته‌ای در روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایش در بین گاوها با غلظت بالاتر و پائین تر از ۱ نانوگرم در میلی‌لیتر پروژسترون در سرم گروه دامهای دارای غلظت بالای پروژسترون در هر دو روز مورد آزمایش به طور معنی داری دارای درصد سلول‌های چند هسته‌ای کمتری بوده‌اند ( $P = 0.03$  در روز ۳۰ و  $P = 0.004$  در روز ۴۰).

نتایج مدل رگرسیون نشان می‌دهد که دامهای چند شکم زایش که دارای غلظت پروژسترون بالای یک نانوگرم در میلی‌لیتر سرم هستند، به طور معناداری کمترین احتمال درگیر شدن به اندومتریت تحت بالینی را دارا می‌باشند ( $P = 0.015$  در روز ۴۰).



نمودار ۴- درصد PMN ها در روز ۴۰ پس از زایمان

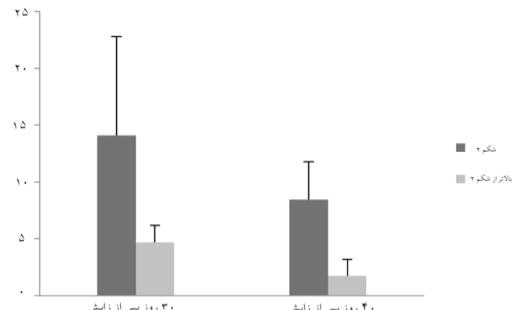
با استفاده از آزمون همبستگی، ارتباط معنی‌دار بین غلظت پروژسترون و درصد سلول‌های چند هسته‌ای مشاهده گردید ( $r = -0.58$  و  $P < 0.001$ ) (نمودار ۱).



نمودار ۱- ارتباط غلظت پروژسترون و درصد سلول‌های چند هسته‌ای

در مدل رگرسیون خطی، متغیرهای بررسی شده که دارای تاثیر معنادار در نتایج مدل نهایی بر درصد سلول‌های چند هسته‌ای بوده شامل تعداد نوبت زایش ( $P = 0.004$ )، غلظت پروژسترون ( $P = 0.019$ ) و تاثیر متقابل تعداد نوبت زایش و غلظت پروژسترون ( $P = 0.015$ ) بودند.

در روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایمان، در گاوها نوبت زایش سوم و بالاتر، درصد سلول‌های چند هسته‌ای به صورت معناداری کمتر از گروه زایش دوم بوده است ( $P = 0.03$  و  $P = 0.004$  به ترتیب برای روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایمان) (نمودار ۲). همچنین گاوها با غلظت بالای پروژسترون در هر دو روز مورد آزمایش به طور معناداری دارای درصد سلول‌های چند هسته‌ای کمتری بوده اند ( $P = 0.03$  در روز ۳۰ و  $P = 0.001$  در روز ۴۰) (نمودار ۳).



نمودار ۲- مقایسه درصد سلول‌های چند هسته‌ای در روز ۳۰ و ۴۰ پس از زایش با غلظت بالاتر و پائین تر از ۱ نانوگرم در میلی‌لیتر

در مطالعه حاضر از روش لاواز رحمی با حجم کم مایع برای اخذ نمونه سیتولوژی استفاده شد. البته می‌توان از روش سیتوبراش نیز جهت تهیه نمونه سیتولوژی استفاده کرد (۸،۹،۱۰). روش سیتوبراش یک روش مناسب و عملی است (۱۰،۱۶)، در حالی که اشکال عمدی روش سیتوبراش این است که تنها از سطح کوچکی از بدن رحم نمونه گیری انجام می‌شود. در مقایسه با روش سیتو براش، روش لاواز رحمی می‌تواند اطلاعات بیشتری از کل قسمت‌های مختلف رحم در اختیار ما قرار دهد. دربیاری از مطالعات بیان شده است که جهت تشخیص التهاب رحم در گاو، روش سیتو براش ولاواز با حجم کم دارای دقت مشابه هستند (۱۴).

همانطور که در مطالعات بیان شده است، آندومتریت تحت بالینی به عنوان یک بیماری مدیریتی بررسی شده که حضور و عدم حضور استرس، زایمان عادی و بیماری‌های تولید مثلی و حتی تلقیح مصنوعی بر روند آن تأثیرگذار است (۱۳، ۱۴). در مطالعه ما تعداد زایمان بر درصد PMN‌ها در نمونه‌ی سیتولوژی نیز تأثیرگذار بود. گاوهایی که در شیراوری دوم بودند درصد PMN بیشتری نسبت به گاوهای در شیراوری سوم و چهارم داشتند. در مطالعه‌های گذشته بیان گردید که گاوهای با نوبت زایش اول، در ۴ ساعت بعد از تلقیح مصنوعی دارای تعداد بیشتری PMN در رحم هستند (۱۱).

Cheong و همکاران (۲۰) و Dourey و همکاران (۴) نشان دادند که گاوهای با یک نوبت زایش و تولید شیر بالا، درصد ابتلای بیشتری به آندومتریت تحت بالینی نسبت به گاوهای چند نوبت زایش دارند، اگرچه Gilbert و همکاران ارتباط معناداری بین تعداد نوبت زایش و شیوع آندومتریت تحت بالینی به روش تشخیص با سیتولوژی، گزارش ندادند (۸). در مقابل این یافته‌ها Le Blanc و همکاران بیشترین شیوع آندومتریت بالینی را در گاو‌هایی با نوبت زایش سوم وبالاتر گزارش دادند (۲۱٪ در نوبت زایش سومدر مقابل ۱۶٪ در نوبت زایش دوم و ۱۲٪ در نوبت زایش اول) (۱۴).

تأثیر متقابل تعداد نوبت زایش و غلظت پروژسترون بر درصد سلول‌های چند هسته در مدل رگرسیون خطی: دامهای چند شکم زایش که دارای غلظت پروژسترون بالای یک نانوگرم در میلی لیتر سرم هستند، به طور معناداری کمترین احتمال درگیر شدن به آندومتریت تحت بالینی را دارا می‌باشند ( $P = 0.015$ ).

## بحث

هدف از مطالعه حاضر بررسی ارتباط غلظت سرمی پروژسترون و تعداد نوبت زایش گاوهای بر درصد سلول‌های PMN در نمونه سیتولوژی آندومتریوم بود. درصد سلول‌های PMN در نمونه سیتولوژی مناسب‌ترین روش جهت تشخیص آندومتریت تحت بالینی است. یکی از موارد مطرح شده در مطالعه حاضر این بود که، افزایش غلظت پروژسترون می‌تواند با تغییر درصد PMN‌ها در ارتباط باشد، همچنین این مطالعه نشان داد که تعداد PMN‌ها در بین گاوهای با غلظت بالا و پائین پروژسترون متفاوت است. در هر نمونه گرفته شده، غلظت پروژسترون سرم به عنوان شاخصی برای چرخهٔ تخمداهن در نظر گرفته شد.

Madoz و همکاران نشان دادند که ارتباط معناداری بین درصد سلول‌های PMN آندومتریوم و مرحلهٔ سیکل تولید مثلی وجود ندارد (۱۵). در حالی که نتایج حاصل از مطالعهٔ حاضر نشان داده است که غلظت پروژسترون در روز ۳۰ و ۴ شیرآوری رابطه‌ای معکوس با درصد سلول‌های چند هسته در سیتولوژی رحم دارد. خروج ترشحات و انقباضات رحمی در طول سیکل استروس برای پاک شدن رحم مفید می‌باشد. بنابراین گاوهایی که دارای غلظت پروژسترون بالاتری بودند، از سرگیری چرخهٔ تخمداهن و رفتار فحلی زودتری دارند، که باعث پاک شدن محیط رحم و کاهش درصد PMN‌ها می‌گردد. از طرفی اثر مستقیم پروژسترون و استروژن بر جمعیت PMN‌ها در رحم وجود دارد (۲۰).

5. Dubuc, J., Duffield, T.F., Leslie, K.E., Walton, J.S., LeBlanc, S.J. (2010): Definitions and diagnosis of postpartum endometritis in dairy cows. *J. Dairy Sci.* 93(11):5225-33.
6. Dubuc, J., Duffield, T.F., Leslie, K.E., Walton, J.S., LeBlanc, S.J. (2011): Effects of postpartum uterine diseases on milk production and culling in dairy cows. *J. Dairy Sci.* 94(3):1339-46.
7. Gilbert, R.O., Santos, N.R. (2016): Dynamics of postpartum endometrial cytology and bacteriology and their relationship to fertility in dairy cows. *Theriogenology*. 85(8):1367-74.
8. Gilbert, R.O., Shin, S.T., Guard, C.L., Erb, H.N., Frajblatt M. (2005): Prevalence of endometritis and its effects on reproductive performance of dairy cows. *Theriogenology*. 64(9):1879-88.
9. Kasimanickam, R., Duffield, T.F., Foster, R.A., Gartley, C.J., Leslie, K.E., Walton, J.S. (2004): Endometrial cytology and ultrasonography for the detection of subclinical endometritis in postpartum dairy cows. *Theriogenology*. 62(1-2):9-23.
10. Kasimanickam, R., Duffield, T.F., Foster, R.A., Gartley, C.J., Leslie, K.E., Walton, J.S. (2005): A comparison of the cytobrush and uterine lavage techniques to evaluate endometrial cytology in clinically normal postpartum dairy cows. *Can. Vet. J.* 46(3):255-9.
11. Kaufmann, T.B., Drillich, M., Tenhagen, B.A., Forderung, D., Heuwieser, W. (2009): Prevalence of bovine subclinical endometritis 4h after insemination and its effects on first service conception rate. *Theriogenology*. 71(2):385-91.
12. LeBlanc, S.J. (2014): Reproductive tract inflammatory disease in postpartum dairy cows. *Animal*. 8(1):54-63.
13. LeBlanc, S.J., Duffield, T.F., Leslie, K.E., Bateman, K.G., Keefe, G.P., Walton, J.S. (2001): Defining and diagnosing postpartum clinical endometritis and its impact on reproductive performance in dairy cows. *J. Dairy Sci.* 85(9):2223-36.
14. LeBlanc, S.J., Osawa, T., Dubuc, J. (2011): Reproductive tract defense and disease in postpartum dairy cows. *Theriogenology*. 76(9):1610-8.

بالانس منفی انرژی و مقاومت در برابر انسولین، نقش مهمی در تنظیم و دفاع سیستم ایمنی در دستگاه تولید مثل گاو پس از زایش ایفا می‌کند(۱۲). در حقیقت گاوها با نوبت زایش اول در مقایسه با گاوهای چند نوبت زایش سازگاری متفاوتی با مشکلات متابولیکی ناشی از تولید شیر دارند(۳). با این حال، در مطالعات گذشته، هیچ بحثی در مورد اینکه آیا تعداد PMN‌های بالاتر می‌تواند به عنوان یک مشخصه برای فعالیت ایمنی بیشتر در حیوانات جوانتر باشد، وجود ندارد و در عین حال شواهدی مبنی بر قرار گرفتن بیشتر حیوانات جوان در معرض آندومتریت تحت بالینی بیان نشد. نتایج بدست آمده نشان داد که نفوذ فیزیولوژیکی سلول‌های PMN به آندومتریوم با غلظت پروژسترون و تعداد نوبت زایش در گاوهای شیری در ارتباط است. این اطلاعات می‌تواند درک بهتری از آندومتریت تحت بالینی به عنوان یک بیماری مدیریتی ایفا کند تا بتوان در گروه‌های مختلف از حیوانات این بیماری را تفرقی و برطرف کرد.

## فهرست منابع

1. Barański, W., Podhalicz - Dzięgielewska, M., Zduńczyk, S., Janowski T. (2012): The diagnosis and prevalence of subclinical endometritis in cows evaluated by different cytologic thresholds. *Theriogenology*. 78(9):1939-47.
2. Barlund, C., Carruthers, T., Waldner, C., Palmer, C. (2008): A comparison of diagnostic techniques for postpartum endometritis in dairy cattle. *Theriogenology*. 69(6):714-23.
3. Cheong, S.H., Nydam, D.V., Galvao, K.N., Crosier, B.M., Gilbert, R.O. (2011): Cow-level and herd-level risk factors for subclinical endometritis in lactating Holstein cows. *J.Dairy Sci.* 94(2):762-70.
4. Dourey, A., Colazo, M.G., Barajas, P.P., Ambrose, D.J. (2011): Relationships between endometrial cytology and interval to first ovulation, and pregnancy in postpartum dairy cows in a single herd. *Res.Vet. sci.* 91(3):e149-e53.

15. Madoz, L., Giuliodori, M., Jaureguierry, M., Plöntzke, J., Drillich, M., De la Sota, R. (2013): The relationship between endometrial cytology during estrous cycle and cutoff points for the diagnosis of subclinical endometritis in grazing dairy cows. *J.Dairy Sci.* 96(7):4333-9.
16. Overbeck, W., Jäger, K., Schoon, H.A., Witte, T.S. (2013): Comparison of cytological and histological examinations in different locations of the equine uterus-an in vitro study. *Theriogenology.* 79(9):1262-8.
17. Plontzke, J., Madoz, L.V., De la Sota, R.L., Drillich, M., Heuwieser, W. (2010): Subclinical endometritis and its impact on reproductive performance in grazing dairy cattle in Argentina. *Anim. Reprod. Sci.* 2010;122(1-2):52-7.
18. Sheldon, I.M., Lewis, G.S., LeBlanc, S., Gilbert, R.O. (2006): Defining postpartum uterine disease in cattle. *Theriogenology.* 65(8):1516-30.
19. Stevenson, J.S., Pursley, J.R., Garverick, H.A., Fricke, P.M., Kesler, D.J., Ottobre, J.S. (2006): Treatment of cycling and noncycling lactating dairy cows with progesterone during Ovsynch. *J.Dairy Sci.* 89(7):2567-78.
20. Subandrio, A., Sheldon, I., Noakes, D. (2000): Peripheral and intrauterine neutrophil function in the cow: the influence of endogenous and exogenous sex steroid hormones. *Theriogenology.* 53(8):1591-608.