

## بررسی تأثیر بیماری مولتیپل اسکلروزیس (MS) بر اسپرماتوژنر و هورمون‌های جنسی رت‌های نر نژاد ویستار (Wistar)

مهناز آذرنیا: دانشگاه تربیت معلم

محمدعلی خلیلی: مرکز تحقیقات درمانی و ناباروری بزد

پروین رستمی، محمدرضا خادم‌الحسینی: دانشگاه تربیت معلم

### چکیده

مولتیپل اسکلروزیس (MS) نوعی بیماری سیستم عصبی مرکزی است که در آن میلین رشتلهای عصبی تخریب می‌شود. الگوی آزمایشگاهی این بیماری، انسفالومیلیت آلرژیک تجربی (EAE) است که می‌توان با تزریق مواد شیمیایی نظیر اتیدیوم بروماید ایجاد کرد. در مردان مبتلا به بیماری MS، کاهش میل جنسی و ناتوانی جنسی دیده می‌شود که می‌تواند پتانسیل باروری را تحت الشعاع قرار دهد. به منظور بررسی تأثیر بیماری MS بر سلول‌های اسپرماتوژنر و هورمون‌های جنسی، تعداد ۳۶ سر رت نژاد ویستار (۵ هفته‌ای) در سه گروه: کنترل، شم و آزمایشی تقسیم شدند؛ بر حیوانات گروه گروه کنترل عمل جراحی انجام نگرفت، ولی به رت‌های گروه شم ( $n=2$ ) مقدار ۲۰ میکرولیتر از حلول سالین به داخل C.S.F. در ناحیه مخچه بصل النخاعی<sup>۱</sup> تزریق شد. به حیوانات گروه آزمایشی مقدار ۲۰ میکرولیتر از محلول اتیدیوم بروماید (۱۵ میلی‌گرم اتیدیوم بروماید در یک میلی‌لیتر سالین) تزریق گردید. یک هفته بعد، دو سر رت از هر گروه، به طور تصادفی، برای بررسی ساختار بافتی بخش سفید ساقه مغز از پایان FSH، LH و هورمون تستوسترون، تهیه اسپرم از ناحیه اپیدیدم (برای بررسی پارامترهای اسپرم) و همچنین تهیه نمونه بافتی از بیضه (برای بررسی میکروسکوپی سلول‌های اسپرماتوژنیک) انجام گرفت. نتایج نشان داد که درصد تحرك پیش‌رونده اسپرم در ناحیه اپیدیدم، از حد  $2/16 \pm 74/4$  در گروه کنترل به  $1/40 \pm 60/61$  در گروه آزمایشی کاهش معنی‌داری ( $P < 0.001$ ) یافته است. تعداد سلول‌های گرد ناحیه اپیدیدم از حد اسپرم‌های طبیعی گروه آزمایشی نسبت به گروه کنترل کاهش معنی‌داری را نشان داد ( $p < 0.01$ ). تعداد سلول‌های اسپرماتوگونی نوع A و B، اسپرماتوسیت اولیه و اسپرماتید گروه آزمایشی در مقایسه با گروه‌های شم و کنترل کاهش یافته ولی از نظر آماری معنی‌دار نبوده است. اما تعداد اسپرم‌ها و سلول‌های لایدیگ گروه آزمایشی به طور

**کلمات کلیدی:** اتیدیوم بروماید، مولتیپل اسکلروزیس، میلین زدایی، اسپرماتوژنر، انسفالومیلیت آلرژیک آزمایشی (EAE)

۱- cerebellomedullary cistern

معنی داری ( $P < 0.05$ ) نسبت به گروه کنترل کاهش یافته بود. همچنین، کاهش میزان LH و هورمون تستوسترون و افزایش میزان FSH در گروه آزمایشی نسبت به گروه های کنترل و شم مشاهده شد. به طور کلی، نتایج نشان می دهد که بیماری MS در رت نژاد ویستار اختلال در ویژگی های سلول های اسپر ماتوژنی، تحرک اسپرم و میزان هورمون های جنسی ایجاد می کند که ممکن است پتانسیل باروری را در حیوان آزمایشگاهی تحت تأثیر قرار دهد.

## مقدمه

متасفانه در قرن حاضر، بیماری هایی بروز نموده که علت و روش درمان آن ها دقیقاً مشخص نشده است؛ یکی از این بیماری ها که جوامع بشری را درگیر کرده است، مولتیپل اسکلروزیس، یا به اصطلاح بیماری MS است. این بیماری شایع که ناتوانی عصبی در بین جوانان ایجاد می کند، به دنبال نوعی اختلال در نقش حفاظتی میلین پیرامون اعصاب ایجاد می شود. ابتدا، غلاف میلین تخریب شده و سپس، سلول های تولیدکننده آن (الیگوڈندروسیت ها) در مراحل بعدی، آسیب می بینند [۱]. با آمار به دست آمده از انجمن MS ایران، حدود ۲/۵ میلیون نفر در دنیا و حدود بیست هزار نفر در ایران به این بیماری مبتلا هستند. این بیماری در اروپای شرقی بیشتر دیده می شود. بالاترین میزان ابتلا به این بیماری در مناطقی است که از خط استوا دور و دارای آب و هوای مناطق معتدل است [۲].

گرچه مکانیسم های بروز MS شناسایی نشده است، ولی اعتقاد اکثر پژوهشگران آن است که اساس ایمونوپاتولوژیک دارد و عوامل ژنتیکی و محیطی نیز در آن مؤثرند [۳]. به نظر می رسد در بیماری MS شکست سد خونی- مغزی در سطح مولکولی رخ می دهد هر چند در سطح مورفوپولوژیک قابل شناسایی نیست [۴]. سلول های T و اکتشن گر<sup>۱</sup> ویژه ای (خود واکنشی) علیه تعدادی از آنتیژن های سیستم عصبی مرکزی فعال شده، با عبور از سد خونی- مغزی میلین رشته های عصبی را از بین می برند [۵].

شیوع این بیماری در زنان تقریباً دو برابر مردان است؛ بررسی ها نشان داده اند که استروژن ها تحریک کننده سیستم ایمنی هستند و پاسخ های ایمنی را تشدید و تقویت می کنند، در حالی که آندروجن ها مهار کننده هستند [۶]. از سوی دیگر، بیماری MS باعث کاهش میزان هورمون تستوسترون سرم خون می شود [۷]، همچنین ضعف جنسی و عدم انزال اسپرم ایجاد می کند [۸].

برای فهم بهتر تأثیرات این بیماری بر اندام ها، از مدل های آزمایشگاهی<sup>۲</sup> استفاده می شود؛ در واقع، با تحریک سیستم ایمنی (به وسیله آنتیژن ها یا مواد شیمیایی ویژه نظیر اتیدیوم بروماید)، بیماری خود ایمنی شبیه MS در حیوانات می توان ایجاد کرد [۹]. در این تحقیق، تأثیر بیماری MS بر دستگاه تولید مثل رت نژاد ویستار بررسی

<sup>۱</sup>-autoreactive T cells

<sup>۲</sup>-experimental allergic encephalomyelitis (EAE)

گردید تا در صورت تأثیر کاهنده و اثر منفی بر فرآیند اسپر ماتوژن، مقدمه‌ای برای بررسی‌ها و تحقیقات آینده در زمینه فیزیولوژی تولید مثل و سنتز داروی مناسب برای افزایش پتانسیل باروری در بیماران MS باشد.

## مواد و روش‌ها

اتیدیوم بروماید به صورت پودر فرمز رنگ از شرکت Merck تهیه و از سالین به عنوان حلال استفاده شد. موش‌های نر ۵ هفت‌های نژاد ویستار ( $20 \pm 10$  g) از موسسه تحقیقاتی واکسن و سرم‌سازی رازی خریداری و در اتاق پرورش حیوانات تحت شرایط استاندارد (۲۱ درجه حرارت  $\pm 2$  درجه سانتی‌گراد) در قفس‌های مخصوص نگهداری شدند. آب و غذا به صورت قرص<sup>۱</sup> به مقدار کافی در تمام اوقات در اختیار حیوانات قرار داشت.

## روش انجام آزمایش

۳۶ سرت به سه گروه ۱۲ تایی کنترل، شم<sup>۲</sup>، گروه آزمایشی تقسیم شدند.

**گروه کنترل:** شرایط نگهداری مشابه گروه‌های آزمایشی و شم بوده، با این تفاوت که تحت تزریقی قرار نگرفت.  
**گروه شم:** به این گروه تن‌ها ۲۰ میکرولیتر، سالین به عنوان حلال اتیدیوم بروماید با استفاده از سرنگ هامیلتون به C.S.F (cerebellomedullary fluid) ناحیه مخچه بصل النخاعی<sup>۳</sup> تزریق گردید.

**گروه آزمایشی:** به حیوانات این گروه ۲۰ میکرولیتر محلول اتیدیوم بروماید تزریق شد<sup>[۹]</sup>. یک هفته پس از تزریق ماده به طور تصادفی دو سرت از هر گروه انتخاب و تشريح شدند؛ پس از خارج کردن مغز مقاطع باقی از بخش سفید ساقه مغز (pons) تهیه گردید و مورفولوژی بافت عصبی و تشخیص نواحی میلینزدایی شده (با استفاده از رنگ آمیزی سولوکروم سیانین) در گروه آزمایشی در مقایسه با گروه‌های شم و کنترل (شکل ۱)، مورد بررسی قرار گرفت. سپس، بعد از طی حدود ۳۵ روز، تمام موش‌ها با کلروفرم بیهوش شدند و خون آن‌ها در لوله‌های تمیز، برای تهیه سرم و در نهایت، اندازه‌گیری هورمون‌های تستوسترون، LH و FSH جمع‌آوری شد؛ سپس، شکم حیوانات باز شده، اندام‌های تولید متی (بیضه‌ها و اپیدیدیم) خارج گردید تا درصد تحرک و مورفولوژی اسپرم تعیین گردد. انت‌های اپیدیدیم نیز خارج و در سرم فیزیولوژی با دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد. پس از قطعه کردن و خروج اسپرم‌ها، یک قطره از محلول حاصل روی لام معمولی قرار داده، و تعداد اسپرم‌های متحرک (حرکت پیش‌رونده)، درجا و بی‌تحرک در زیر میکروسکوپ به طور تقریبی تخمین زده شد و درصد آن‌ها تعیین، و سپس میانگین محاسبه گردید. همچنین، برای بررسی مورفولوژی اسپرم،

۱-pellet

۲-sham

۳-cerebellomedullary cistern

۴-round cells

یک قطره از محلول فوق با یک قطره محلول گیمساروی لام قرار داده شد(گیمسا تحرک اسپرم‌ها را از بین می‌برد) و در زیر میکروسکوپ به طور تصادفی ۱۰۰ عدد اسپرم از ابتدا تا انتها لام شمارش و درصد اسپرم‌های طبیعی تعیین و میانگین آن‌ها محاسبه شد، در نهایت، میزان تحرک و مورفولوژی اسپرم‌های گروه‌های آزمایشی و شم با گروه کنترل مقایسه شد. همچنین، در لام‌های مورد نظر به تعدادی سلول‌های گرد<sup>۲</sup> که احتمالاً پیش‌ساز اسپرم هستند برخورد شد. تعداد آن‌ها شمارش و میانگین آن‌ها محاسبه شد. در نهایت، تعداد سلول‌های گرد گروه آزمایشی با گروه‌های شم و کنترل مقایسه شد. برای بررسی ساختار بافتی بیضه و بررسی سلول‌های اسپرمانتوژنیک برش عرضی(ء میکرون) تهیه و پس از رنگ آمیزی به روش H&E، تغییرات بافت‌شناسی بیضه میکروسکوپی بررسی شد(شکل ۲).

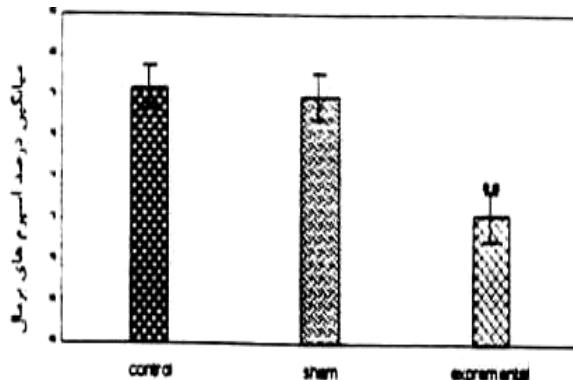
## تجزیه و تحلیل آماری

با استفاده از آزمون مقایسه میانگین‌ها، انحراف معیار، آنالیز واریانس یک‌عاملی و دو‌عاملی، نتایج به دست آمده از گروه‌های آزمایشی، شم و کنترل مقایسه شدند. برای تهیه هیستوگرام، از نرم‌افزار Excel استفاده گردید. معنی‌دار بودن تفاوت بین گروه‌ها( $p < 0.05$ ) به ترتیب به صورت سه ستاره، دو ستاره و یک ستاره مشخص شد.

## نتایج

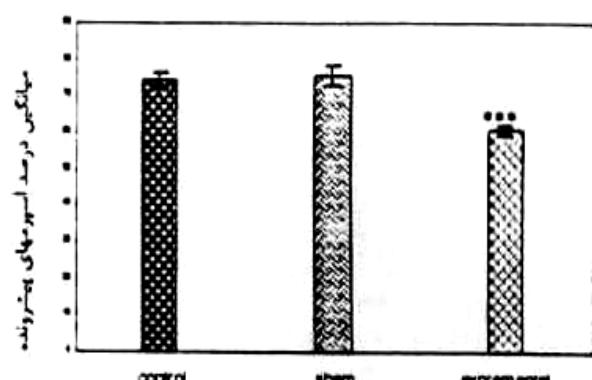
بررسی‌های انجام شده بر ناحیه اپیدیدیم نشان می‌دهد که درصد تحرک پیش‌روندۀ اسپرم در گروه آزمایشی نسبت به گروه‌های شم و کنترل کاهش معنی‌داری( $p < 0.01$ ) یافته است(نمودار ۱). همچنین، درصد اسپرم‌های طبیعی گروه آزمایشی نسبت به گروه‌های شم و کنترل کاهش معنی‌داری( $p < 0.01$ ) نشان می‌دهد(نمودار ۲) و تعداد سلول‌های گرد در مایع اسپرمی ناحیه اپیدیدیم گروه آزمایشی نسبت به گروه‌های شم و کنترل، افزایش معنی‌داری( $p < 0.01$ ) یافته است(نمودار ۳).

در بررسی مقاطع بافتی بیضه، تعداد اسپرمانتوگونی نوع A، اسپرمانتوسیت اولیه، اسپرماناتید، اسپرم، سلول سرتولی و سلول لیدیگ مورد بررسی قرار گرفتند و نتایج حاصل از بررسی گروه‌های کنترل، شم و آزمایشی نشان دادند که تعداد اسپرمانتوگونی‌های نوع A، نوع B، اسپرماناتید و سلول‌های سرتولی نسبت به گروه‌های شم و کنترل کاهش یافته ولی از نظر آماری معنی‌دار نیستند؛ در حالی که تعداد اسپرم‌ها و سلول‌های لیدیگ گروه آزمایشی، با توجه به کاهش نسبت به گروه‌های شم و کنترل، از نظر آماری معنی‌دار  $p < 0.05$  هستند(نمودارهای ۴ و ۵). همچنین، در برخی از نمونه‌های گروه آزمایشی، پیش‌سازهای اسپرمی (اسپرمانتوسیت اولیه، اسپرماناتید) در مرکز لوله‌های اسپرم ساز مشاهده شد(شکل ۲).



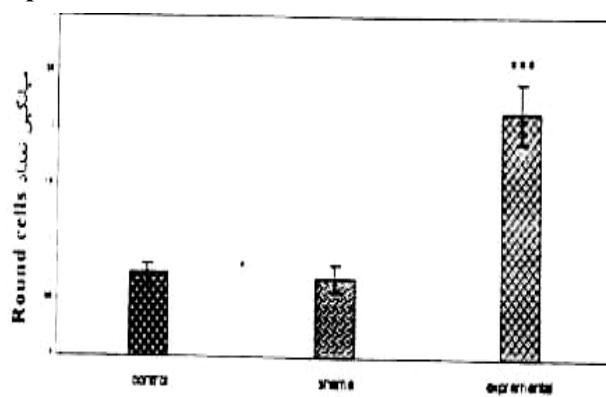
نمودار ۲ - مقایسه درصد اسپرم های طبیعی

\*\* p&lt;0.001



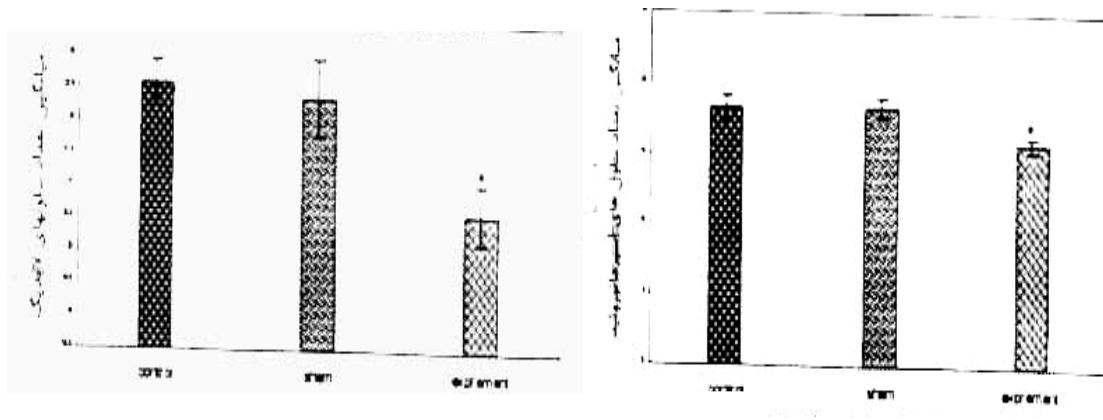
نمودار ۱ - مقایسه درصد اسپرم های پیشرونده

\*\*\* p&lt;0.001



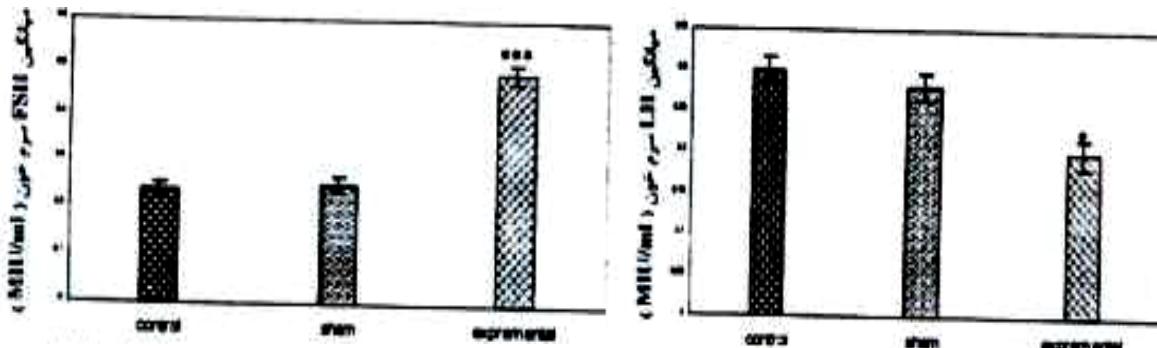
نمودار ۳ - مقایسه تعداد سلول های گرد

\*\*\* p&lt;0.001



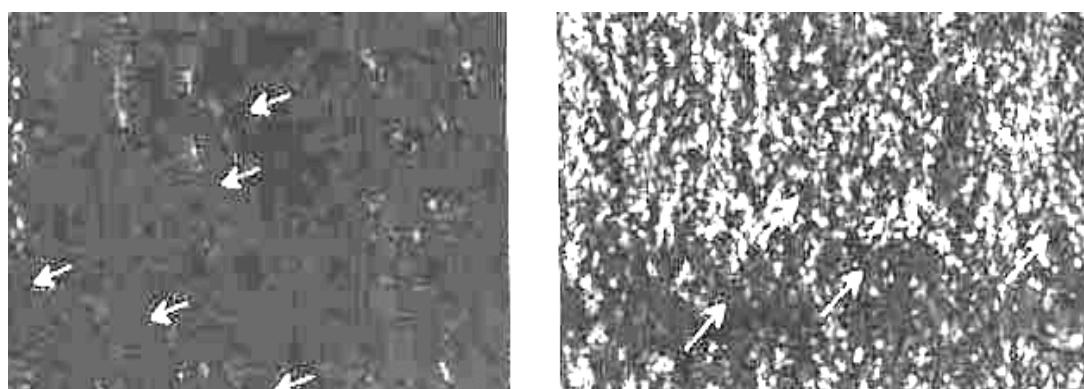
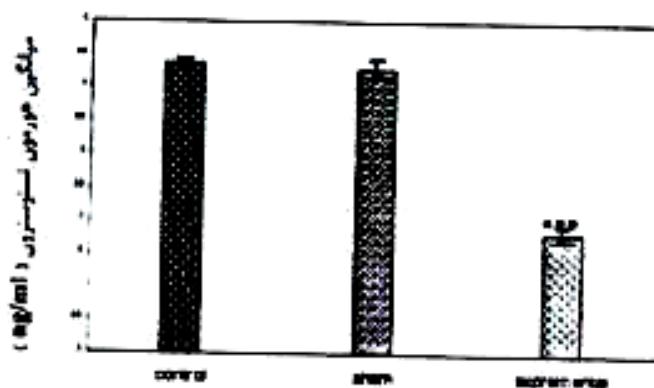
نمودار ۴ - مقایسه تعداد سلول های اسپرماتوزوئید \* p&lt;0.05

بررسی نتایج آنالیز هورمونی نشان دهنده کاهش معنی دار در غلظت هورمون تستوسترون و LH در گروه آزمایشی نسبت به گروه های شم و کنترل است. همچنین، نتایج نشان می دهد که غلظت FSH سرخ خون گروه آزمایشی از افزایش معنی داری نسبت به گروه های شم و کنترل برحوردار است (نمودار های ۶، ۷ و ۸).



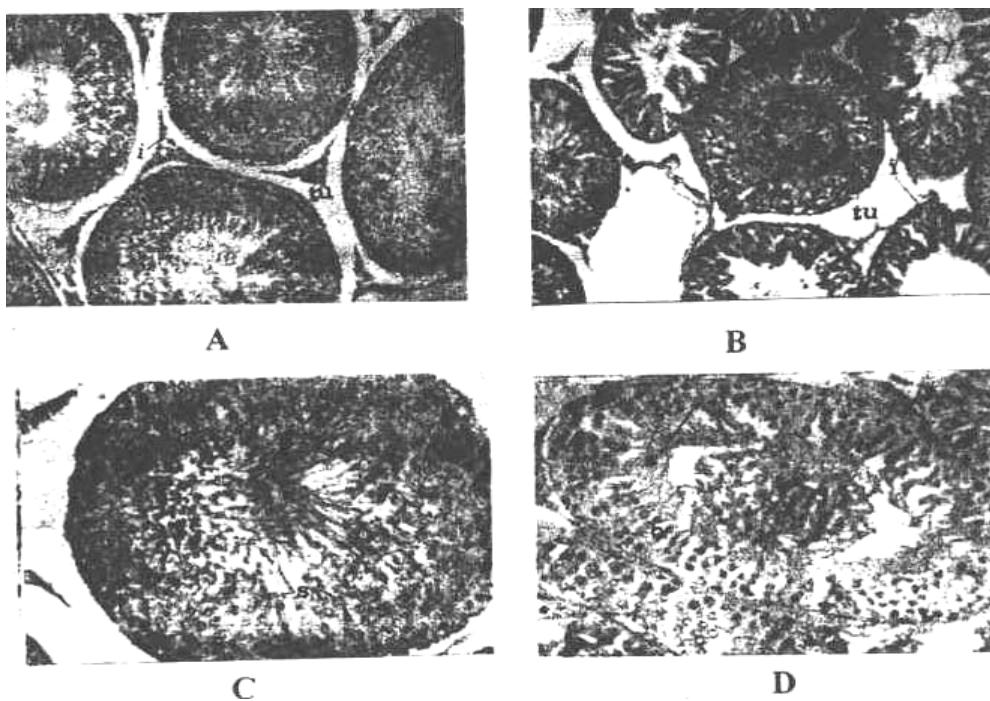
نمودار ۶- مقایسه غلظت FSH سرم خون \*\*\* p<0.001

نمودار ۶- مقایسه غلظت LH سرم خون \*\*\* p<0.05



شکل ۱- فتو میکرو گراف بر شی از بخش سفید pons که با روش سولو کروم سیانین رنگ آمیزی شده است  
(بزرگ نمایی  $\times 200$ )

A- بر شی از ماده سفید pons گروه کنترل: به رشتہ های میلین طبیعی توجه شود (فلش)  
B- بر شی از ماده سفید pons گروه آزمایشی: به هریختگی بافتی همراه با شکستگی رشتہ های میلین (فلش) دیده می شود، به مناطق واکونله و میلین زدایی شده که به صورت نواحی بی رنگ و خالی از میلین قابل مشاهده است  
(\*) توجه شود

شکل ۲ - فتو میکروگراف پرش عرضی بیضه (بزرگنمایی  $\times 200$ )

: اسپرم sp: اسپرماتید ps: اسپرماتوسیت اولیه I: لیدیگ ut: بافت بینابینی st: لوله اسپرم ساز

A- برشی از بافت بیضه سالم با فرآیند اسپرماتوژن طبیعی

B- برشی از بافت بیضه گروه آزمایشی که فشردنگی و عدم نظم و انسجام لوله‌های اسپرم‌ساز و بافت بینابینی را نشان می‌دهد

C- برشی از لوله اسپرم‌ساز گروه کنترل (بزرگنمایی  $\times 400$ )

D- برشی از لوله اسپرم‌ساز گروه آزمایشی که تجمع سلول‌های پیش‌ساز اسپرمی در مرکز (A) و همچنین کاهش محسوس تعداد اسپرم‌ها را نشان می‌دهد

## بحث

در این تحقیق، برای ایجاد بیماری EAE (الگوی آزمایشگاهی بیماری MS)، از اتیدیوم بروماید استفاده شده است. ۲۰ میکرولیتر از محلول یاد شده منجر به ایجاد این بیماری در رت‌های سالم گردید که با بررسی‌های "لوین و ریونودز"<sup>۱</sup> (۱۹۹۹) مطابقت دارد. بنا بر این، اتیدیوم بروماید سبب از بین بردن میلین در سیستم عصبی مرکزی می‌شود که این اثر با استفاده از رنگ‌آمیزی اختصاصی میلین به صورت فضاهای خالی از میلین، واکوئله شدن نامنظم همراه با شکستگی رشته‌های میلین قابل مشاهده است. فتو میکروگراف تهیه شده از CNS تایید کننده این نتایج است<sup>[۹]</sup>. در مورد تأثیر بیماری MS تا کنون بررسی‌های زیادی بر اپیدیدیم صورت نگرفته است، ولی نتایج حاصل از بررسی میزان تحرک اسپرم‌ها و درصد اسپرم‌های طبیعی ناحیه اپیدیدیم نشان می‌دهد که این پارامترها در رت‌های گروه آزمایشی (MS) نسبت به گروه‌های کنترل و شم کاهش معنی‌داری یافته

<sup>۱</sup>-Levine and Reynolds

است  $p < 0.001$  که احتمالاً می‌توان این اختلال را به تغییرات نورولوژیکی (نظیر میلین زدایی در رشته‌های پیش عقده‌ای اعصاب سمپاتیک) مربوط دانست. با توجه به این‌که اسپرم‌ها در اپیدیدیم قدرت حرک می‌یابند و رسیدگی اسپرم در اپیدیدیم با ترشح گلیکوپروتئین‌های خاص ایجاد شده از سلول‌های اپیتلیالی، تحت تأثیر تحریکات عصبی صورت می‌گیرد، می‌توان نتیجه گرفت که تغییرات نورولوژیک (به ویژه سیستم سمپاتیکی) با تأثیر بر سلول‌های اپیتلیال اپیدیدیم باعث کاهش حرک اسپرم‌ها و همچنین کاهش درصد اسپرم‌های طبیعی گشته است. نقش هورمون‌های جنسی (به ویژه تستوسترون) نیز در این زمینه بسیار مهم است [۱۱]. این یافته‌ها با نتایج بیلوبس<sup>۱</sup> (۱۹۹۰) و هرسک<sup>۲</sup> (۱۹۹۴)، که با قطع اعصاب مجاری تناسلی (از طریق قطع شبکه مزانتری تحتانی) فعالیت اسپرم‌ها در اپیدیدیم رت بررسی کردند، مطابقت دارد [۱۲, ۱۶].

همچنین، تجزیه و تحلیل نتایج آماری نشان می‌دهد که تعداد سلول‌های گرد گروه آزمایشی در مقایسه با گروه‌های کنترل و شم، افزایش معنی‌داری یافته است  $p < 0.001$ . که احتمالاً ناشی از اختلال در عمل کرد سلول‌های سرتولی است که موجب شده سلول‌های پیش‌ساز اسپرم به داخل لوله‌های اسپرم‌ساز آزاد و سپس به ناحیه اپیدیدیم راه یابند. همچنین وجود عناصر اسپرمی نایاب غ فراوان می‌تواند نتیجه آسیب به بیضه و اپیدیدیم باشد [۱۳].

نتایج حاصل از بررسی تعداد سلول‌های سرتولی نشان می‌دهد که در هیچ یک از گروه‌های آزمایشی تفاوت معنی‌داری در تعداد سلول‌های سرتولی نسبت به یکدیگر مشاهده نمی‌شود. اما به دلیل آزاد شدن سلول‌های اسپرم‌اتوژنیک (نظیر اسپرماتوسیت اولیه و اسپرماتید) به مرای لوله‌های اسپرم‌ساز، در برخی از نمونه‌های آزمایشی به نظر می‌رسد که عوامل عصبی احتمالاً عمل کرد سلول‌های سرتولی را کنترل می‌نمایند. بنا بر این اختلال در پالس‌های عصبی ممکن است منجر به نقص در کارایی سلول‌های سرتولی در ارتباط با اتصال سلولی شده باشد. در نتیجه اسپرماتیدهای معیوب ممکن است اختلالات اسپرمی را طی اسپرم‌اتوژن به وجود آورند و تغییرات در پارامترهای نظیر مورفولوژی، حرک و یا تعداد را باعث شوند [۱۴].

نتایج حاصل از بررسی تعداد اسپرم‌ها نشان می‌دهد که تعداد این سلول‌ها در گروه آزمایشی در مقایسه با گروه‌های کنترل و شم کاهش یافته که از نظر آماری معنی‌دار است  $p < 0.001$ . علت این کاهش ناشی از آزاد شدن اسپرماتیدها به مرکز لوله‌های اسپرم‌ساز است که منجر به کاهش اسپرم‌ها می‌گردد. با توجه به این‌که سلول‌های اسپرماتید تقسیم نمی‌شوند و فقط تمایز می‌یابند، کاهش غلظت هورمون تستوسترون سبب کاهش ظرفیت بیضه برای حفظ و تولید اسپرماتیدهای پیشرفت‌نمی‌شود، در نتیجه اسپرم‌های لوله‌های اسپرم‌ساز کاهش می‌یابند [۱۵].

نمودار ۲ نشان می‌دهد که کاهش تعداد سلول‌های پایه معنی‌دار نیست و می‌توان نتیجه گرفت که بیماری MS سلول‌های پایه و زایا را هدف قرار نداده است.

آنالیز های هورمونی نشان دهنده کاهش معنی دار در غلظت هورمون تستوسترون  $<0/001$  و LH سرخون  $<0/05$  گروه آزمایشی نسبت به گروه های کنترل و شم است. بررسی های جرالد<sup>۱</sup> و همکاران (۲۰۰۱) نشان داد که پروستاگلندین  $D_2$  محركی قوی برای ترشح LH است و با کاهش آن، میزان ترشح LH نیز کاهش می یابد. همچنین الیگومندروسیت ها و شبکه کوروئیدی ماده ای به نام بتاتریس پروتئین<sup>۲</sup> (نقش آنزیمی دارد) سنتز می کنند، این ماده قادر است پروستاگلندین  $H_2$  را به  $D_2$  تبدیل کند. با از بین رفتن الیگومندروسیت ها در بیماری MS، از میزان پروستاگلندین  $D_2$  در مغز و مایع مغزی نخاعی کاسته شده و منجر به کاهش ترشح LH می شود [۱۶]. کاهش LH با تأثیر بر سلول های بینابینی بیضه (لایدیگ) موجب کاهش میزان تستوسترون می شود. نتایج آنالیز های هورمونی نشان می دهد که غلظت FSH گروه آزمایشی افزایش معنی داری نسبت به گروه های شم و کنترل داشته است  $<0/05$ ، که احتمالاً ناشی از کاهش اینهیبین آزاد شده از سلول های سرتولی است که موجب عدم مهار ترشح FSH شده است [۱۶]. به هر حال، بررسی علت افزایش معنی دار غلظت FSH در این آزمایش نیازمند تحقیقات بیشتری است، به طور کلی نتایج تحقیق حاضر نشان داد که ایجاد بیماری MS در رت موجب اختلال در ویژگی های سلول های اسپرماتوژنیک، تحرک اسپرم و میزان هورمون های جنسی می شود که ممکن است پتانسیل باروری را تحت تأثیر قرار دهد.

## منابع

1. J.R. Miller Multiple Sclerosis. In: Rowland L.P., Merritts Neurology. Tenth ed., Lippincott Williams and Wilkins. Philadelphia., 133 ( 2000) 773-779.
2. T.G. Murrell, L.S.Harbig And I.C. Robinson, A review of the etiology of multiple sclerosis: an ecological approach. Ann. Hum. Biol., 158 (2)(1991) 95-112.
3. R. Martin, H.F. Mcfarland And D.E. Mcfarlin Immunological aspect of demyelination disease. Ann. Rev. immunol., 10(1-2)(1992) 153-187
4. EP. Richardson And Herbert Pathology of multiple sclerosis: some new developments. Clin. Neuroscience, 2 (1994) 253-257.
5. P. Stinissen, J. Raus and J. Zhany Autoimmune pathogenesis of multiple sclerosis: role of autoreactive T lymphocyte and new immunotherapeutic strategies. Crit Rev. Immunol., 17 (1997).33-75.
6. F. Tanriverdi, L.F.G. Silveria, G.S. MacColl and P.M.G. Bouloux The hypothalamicpituitary-gonadal axis: immune function and autoimmunity. Journal of Endocrinology, 176 (2003) 293-304.

7. S.C. Foster, C. Daniels, D.N. Bourdette And B.F.Jr. Bebo Dysregulation of the hypothalamic- pituitary- gonadal axis in experimental autoimmune encephalomyelitis and multiple sclerosis. *J Neuroimmunol*, 140 (1-2) (2003)78-87.
8. M.A. Witt, J.E. Grantmyre Ejaculatory failure. *World j urol*, 11(2)(1993) 89-95.
9. M. Levine Joel., and Reynolds Richard Activation and proliferation of endogenous oligodendrocyte precursor cells during ethidium bromide-induced demyelination. *Experimental Neurology*.160 (1999) 333-347.
10. C.M. Greco, R.J. Hagermon, F. Tassone, A.E. Chudley, M.R.D. Bigio, S. Jacquemont, M. Leehey and P.J. Hagermon Neuronal intranuclear inclusions in a new cerebellar tremor/ataxia syndrom among fragile X carriers. *Brain*, 125(2002) 1760-1771.
11. D.A. Adamopoulos, S. Nicopoulou, kapollan, P. Vassi Lopoulos, and M. Karamer tzanis Endocrine Effects of testosterone undecanoate as a supplementary treatment to menopausal gonadotropins of tamoxifen citrate in idiopathic oligozoo spermia. *Fertil steril*, 64 (1995) 818-24.
12. K.L. Billups, S.L. Tilman, and T.S. Chang, Reduction of epididymal sperm motility after ablation of the inferior mesenteric plexus in the rat-fertility sterility, 53(6)(1990) 1076-1082.
13. I.H. Hirsch, j. Sedor, D. Kulp, P.J. Mccue, and W.E. Staas Objective assessment of spermatogenesis in men with functional and anatomic obstruction of the genital tract. *International Journal of anatomy*, 17(1994) 290-340.
14. I. Perkash, D.E. Martin, H. Warner and D.C. Collins Reproductive biology of paraplegics: results of semen collection, testicular biopsy and serum hormones,*J.,urol.*,134(1985)284-275.
15. R.Z. Barry, R. Santli, caleb A.A. and L.E. Larry Maintenance of advanced spermatogenic cell in the adult Rat. Testis quantitative relationship to testosterone concentration within the testis *endocrinology*, 124(6) (1989) 3034-3049.
16. M. Gerald and M.D. Hochwald, Cerebrospinal fluid proteins and auto Immune demyelinating diseases. *Department of neurology and physiology and neuroscience of New York university(2001)*.