

مطالعه اثر محافظتی آلوئهورا بر تغییرات هیستولوژیک و هیستومتریک بیضه موش صحرایی دیابتی

نعمیم عرفانی مجده^۱، محمد بهرامی^۲، حسن مردمی^۳ و حسین نجفزاده‌ورزی^۴

تاریخ پذیرش: ۹۱/۹/۶

تاریخ دریافت: ۹۰/۱۰/۲۱

خلاصه

در بیماری دیابت ساختار و عملکرد اندام‌های زیادی ار جمله ساختار بافتی بیضه تغییر می‌یابد. برخی از عوامل ضد دیابتی و محافظ، سبب کاهش هیپرگلیسمی و اختلالات ناشی از آن می‌گردند و می‌توانند سبب کاهش عوارض جانبی دیابت و استرس اکسیداتیو در بیضه گردند. آلوئهورا دارای اثرات مختلفی از جمله کاهش قند خون است. با این پیش فرض، در مطالعه حاضر، اثر محافظتی آلوئهورا بر ساختار بافتی بیضه موش دیابتی مورد مطالعه قرار گرفت. بدین منظور ۲۵ سرموش صحرایی نر بالغ در محدوده وزنی ۲۲۰-۲۴۰ گرم در پنج گروه پنچ تایی تقسیم شدند: ۱- گروه شاهد: موش‌های این گروه سالم و در شرایط طبیعی تا پایان دوره نگهداری شدند- گروه دیابتی: در این گروه، موش‌ها با تزریق ۶۰ mg/kg استرپتوزوسین از طریق تزریق داخل صفاقی دیابتی شدند و هیچ‌گونه داروی دیگری دریافت نکردند. ۲- گروه دیابتی دریافت کننده آلوئهورا: در این گروه موش‌های دیابتی روزانه ۳۰۰ mg/kg به مدت ۷ هفته آلوئهورا از طریق خوراکی (گاواز) دریافت کردند. ۳- گروه دیابتی دریافت کننده انسولین: در این گروه موش‌های دیابتی در طول دوره نگهداری به میزان ۶۰ mg/kg انسولین دریافت نمودند. ۴- گروه شاهد دریافت کننده آلوئهورا: موش‌های این گروه سالم و روزانه ۳۰۰ mg/kg ژل آلوئهورا از طریق خوراکی (گاواز) دریافت نمودند.

پس از پایان ۷ هفته، موش‌ها وزن‌کشی و قند خون آنها اندازه‌گیری شد و سپس با کلروفرم آسان‌کشی و بیضه‌های آنها برداشت گردید. در ابتدا وزن بیضه‌ها و سپس حجم آنها با استفاده از روش جابجایی آب محاسبه گردید. جهت مطالعه بافت‌شناسی، از هر یک از بیضه‌ها نمونه‌هایی به ضخامت حداقل ۰/۵ سانتی‌متر برداشت گردید. پس از تثبیت نمونه‌ها در فرمالین ۱۰ درصد، با استفاده از روش معمول تهیه مقاطع بافتی پارافینی، برش‌هایی به ضخامت ۵-۶ میکرومتر تهیه و مورد رنگ‌آمیزی H&E قرار گرفتند.

نتایج به دست آمده نشان داد که میانگین قطر لوله‌های اسپرم‌ساز، ارتفاع اپی‌تلیوم لوله‌های اسپرم‌ساز، میانگین تعداد سلول‌های اسپرماتوژنیک و سرتولی در هر لوله اسپرم‌ساز به میزان قابل توجهی در موش‌های صحرایی دیابتی نسبت به گروه شاهد کاهش می‌یابد. ولی در گروه دیابتی دریافت کننده آلوئهورا همانند گروه دیابتی دریافت کننده انسولین این تغییرات ساختاری در بافت بیضه به طور معنی‌داری کاهش یافت. وزن موش‌های صحرایی دیابتی نیز در گروه‌های درمانی افزایش معنی‌داری داشت. بنابراین ژل آلوئهورا به طور مستقیم یا غیر مستقیم دارای اثر محافظتی قابل توجهی بر ساختار بافتی بیضه موش‌های دیابتی می‌باشد.

کلمات کلیدی: دیابت، بافت بیضه، ژل آلوئهورا، موش صحرایی

مقدمه

همراه است. یکی دیگر از مهمترین مشکلات ناشی از دیابت، بروز اختلال در دستگاه تناسلی می‌باشد (Cunighum, 2002). دیابت می‌تواند با القاء تغییراتی در ساختار لوله‌های اسپرم‌ساز موجب اختلال در روند اسپرماتوژن شود (Swanson, 1999).

مشخصه عمومی دیابت به عنوان یک اختلال در سوخت و ساز، بالا بودن قند خون یا هیپرگلیسمی است (Noor et al., 2008). بالا بودن طولانی مدت قند خون با افزایش خطر بیماری‌های مانند نوروپاتی و بروز آسیب‌هایی در سیستم قلب و عروق، کلیه‌ها و چشم

(نویسنده مسئول)

E-mail: naeemalbo@yahoo.com

^۱ استاد گروه علوم پایه، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه شهید چمران اهواز

^۲ دانش آموخته کارشناسی ارشد بافت‌شناسی دانشکده دامپزشکی، دانشگاه شهید چمران اهواز

^۳ دانشیار گروه علوم پایه، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه شهید چمران اهواز

استرس اکسیداتیو در بیضه‌ها می‌تواند بر ترشح تستوسترون از سلول‌های لیدیگ و نقش حمایتی سلول‌های سرتولی آسیب وارد کند (Maneesh, 2005). هدف از این مطالعه، ارزیابی اثر محافظتی ژل آلوئهورا بر تغییرات بافتی بیضه موش‌های دیابتی از جمله تغییر در تعداد سلول‌های اسپرماتوزنیک، سرتولی و ارتفاع اپی‌تلیوم لوله‌های اسپرم‌ساز و قطر این لوله‌ها در دیابت تجربی می‌باشد.

مواد و روش کار

ژل آلوئهورا از شرکت باریچ اسنس ایران و همچنین موش‌های صحرایی نر از نژاد ویستان با میانگین وزنی ۲۴۰-۲۶۰ گرم از خانه حیوانات دانشگاه علوم پزشکی جندی‌شاپور (اهواز، ایران) تهیه گردید. طول دوره آزمایش ۷ هفته بود و حیوانات در این مدت در شرایط ۱۲ ساعت نور و ۱۲ ساعت تاریکی درون قفس و در دمای ۲۱°C و رطوبت ۴۰٪ در حد نگهداری شده و با غذای آماده (پلیت) و آب تمیز تغذیه شدند. موش‌ها به مدت یک هفته پیش از آغاز مطالعه در این شرایط نگهداری شده و پس از گذشت یک هفته به طور تصادفی به پنج گروه (۵ موش در هر گروه) تقسیم شدند:

گروه ۱ (شاهد سالم): موش‌های این گروه در شرایط طبیعی نگهداری شدند.

گروه ۲ (دیابتی): موش‌های این گروه با تزریق داخل صفاقی 60 mg/kg استرپتوزتوسین دیابتی شده و موش‌های با میزان قند خون ۲۵۰ میلی‌مول در لیتر و بالاتر دیابتی محسوب شدند.

گروه ۳ (دیابتی دریافت کننده آلوئهورا): موش‌های این گروه مشابه گروه ۲، دیابتی شده و روزانه ژل آلوئهورا را به میزان 300 mg/kg در روز از طریق گاواظ دهانی دریافت نمودند.

آلوئهورا دارای خواص درمانی متعددی است. ترکیبات آمینواسیدهای تریپتوفان و فنیل‌آلانین آن دارای اثرات ضد التهابی و کاهش قند خون می‌باشد (Noor et al., 2008, Rajasekaran et al., 2005) آلوئهورا در موش‌های دیابتی علاوه بر بهبود وضعیت دیابت، موجب افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدانی آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز، گلوتاتیون پراکسیداز، کاتالاز و گلوتاتیون ترانسفراز در بافت کبد و کلیه می‌گردد (Kosif et al., 2008, Hu et al., 2003) ضخیم و سبزرنگ این گیاه حاوی ژل شفاف در حفره مرکزی خود می‌باشد (Rajasekaran et al., 2005). مواد اولیه دارویی فعال در ژل و پوست برگ این گیاه (آلوئین، آمودین، آلوئه آمودین، بارباليوئین و پلی و مونوساکاریدهایی مانند استرول، اسیدهای آلی و ویتامین‌های C و B) می‌توانند میزان قند خون در دیابت ناشی از استرپتوزتوسین را به میزان قابل توجهی کاهش دهند (شهرکی و همکاران، ۱۳۸۸). دیابت سبب ایجاد ناباروری در ۳٪ مردان و در حدود ۱٪ نیمه باروری می‌شود (Dinulovic and Radonic, 1990). شواهد زیادی در دست است که یکی از دلایل اولیه و اساسی ناباروری مردان دیابت می‌باشد (Dunsmuir and Holmes, 1996). استرس اکسیداتیو وضعیتی است که همواره با افزایش میزان صدمات سلول ناشی از گونه‌های واکنش گر اکسیژن^۱ از ROS همراه است. مکانیسم‌ها و عوامل جمع‌آوری کننده رادیکال‌های آزاد در شرایط فیزیولوژیکی، تولید ROS را مهار و آسیب ناشی از آنها را کاهش می‌دهند (Jakus and Rietbrock, 2004). بالا بودن غلظت رادیکال‌های آزاد در دیابت می‌تواند به علت افزایش اتوکسیداسیون گلوکز باشد (Serpa et al., 2000). تاثیر منفی رادیکال‌های آزاد بر باروری مشخص شده است. (Mari and Wu, 2001). مطالعات نشان می‌دهد که مردان دیابتی در معرض استرس اکسیداتیو بوده و

1- Reactive Oxygen Species

نتایج

نتایج ماکروسکوپی

وزن و حجم بیضه‌ها در پایان مطالعه در گروه‌های مختلف به شکل معنی‌داری ($p \leq 0.05$) متفاوت بود. بیشترین و کمترین وزن بیضه به ترتیب در گروه دیابتی دریافت کننده آلوئه‌ورا و گروه دیابتی مشاهده شد. بیشترین و کمترین حجم آن نیز به ترتیب متعلق به گروه شاهد و گروه دیابتی بود (جدول ۱). همچنین ابعاد بیضه‌ها در گروه‌های مختلف به طور معنی‌داری ($p \leq 0.05$) تغییر کرد، به طوری که بیشترین آن در گروه دیابتی دریافت کننده آلوئه‌ورا و کمترین آن در گروه دیابتی مشاهده گردید (جدول ۱). وزن و میزان قند خون نیز در ابتدا و انتهای مطالعه تفاوت معنی‌داری ($p \leq 0.05$) داشت. بیشترین میانگین وزن موش‌ها در انتهای مطالعه مربوط به گروه شاهد دریافت کننده آلوئه‌ورا بود که نسبت به وزن اولیه افزایش معنی‌داری ($p \leq 0.05$) داشت. کمترین میانگین وزن موش‌ها در انتهای مطالعه در گروه دیابتی مشاهده گردید که نسبت به وزن اولیه دارای کاهش معنی‌داری بود. همچنین بیشترین مقدار قند خون در پایان مطالعه در گروه دیابتی مشاهده گردید که نسبت به مقدار قند خون اولیه در این گروه دارای اختلاف معنی‌داری بود. کمترین آن در گروه کنترل آلوئه‌ورا مشاهده شد که نسبت به میانگین قند خون اولیه در این گروه کاهش یافته و دارای اختلاف معنی‌داری بود (جدول ۱).

گروه ۴ (دیابتی دریافت کننده انسولین): موش‌های این گروه مشابه گروه ۲، دیابتی شده و روزانه 60 mg/kg انسولین را به صورت تزریق زیر پوستی دریافت نمودند.

گروه ۵ (شاهد دریافت کننده آلوئه‌ورا): موش‌های این گروه ژل آلوئه‌ورا را به میزان 300 mg/kg به صورت روزانه از طریق گاواز دهانی در طول دوره دریافت کردند. قبل و بعد از پایان دوره آزمایش، موش‌های تمام گروه‌ها، وزن‌کشی و قند خون آنها با استفاده از دستگاه گلوكومتر در روز ۱ (قبل از تزریق استرپتوزتوسین)، ۴ روز پس از تزریق استرپتوزتوسین و پایان هفته هفتم (زمان پایان آزمایش) اندازه‌گیری شد.

در خاتمه آزمایش و پس از آسان‌کشی موش‌ها توسط کلروفرم، بیضه‌های چپ و راست آنها خارج شده و پس از اندازه‌گیری وزن، حجم و ابعاد، از آنها نمونه‌هایی به ضخامت حداقل 0.5 mm سانتی‌متر تهیه و در فرمالین 10% درصد پایدار گردید. از نمونه‌ها به روش معمول، برش‌هایی به ضخامت $5-6 \text{ micrometer}$ تهیه و مورد رنگ‌آمیزی H&E قرار گرفتند. مطالعات میکروسکوپی با استفاده از Digital Lens Dino-Lite و نرم‌افزار Dino Capture1 در میدان میکروسکوپی تصادفی و در ۵ برش بافتی از هر یک از ۵ نمونه انجام شد. در این مطالعه قطرکپسول بیضه، قطر لوله‌های اسپرم‌ساز، ارتفاع اپیتیلیوم لوله‌های اسپرم‌ساز، تعداد سلول‌های اسپرماتوژنیک و سلول‌های سرتولی در گروه‌های مختلف اندازه‌گیری گردید.

تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها با استفاده از نسخه ۱۶ نرم‌افزار SPSS و آزمون آنالیز واریانس یک‌طرفه (ANOVA) در سطح معنی‌داری 0.05 انجام گرفت.

جدول ۱: میانگین و انحراف معیار وزن و قند خون موش‌ها به همراه وزن، حجم و ابعاد بیضه در گروه‌های مورد مطالعه

مشخصه‌های مورد مطالعه	مشخصه‌های گروه‌ها	وزن موش (gr)						
		پایان مطالعه	شروع مطالعه	پایان مطالعه	شروع مطالعه	وزن	حجم	ابعاد (Cm) (عرض × طول)
	شاهد							
^a (۱/۱۳±۰/۰۳۴) × ^b (۲/۰۴±۰/۰۴۱)	۱/۶۳±۰/۰۷۷ b	۱/۵۷±۰/۰۹۱ b	۱۲۴/۸±۳/۹۱ bcd	۱۲۵±۳/۱۳۰	۳۰۷±۹/۵۳ bcd	۲۲۶±۲/۹۱		
(۰/۶۶±۰/۰۵۵) × acde(۱/۳۶±۰/۰۸)	۰/۵۲±۰/۰۶۰ acde	۰/۳۹±۰/۰۷۱ acde	۵۹۵/۸±۴/۲ ae	۱۲۳±۳/۸۸	۱۸۰±۱۵/۶۴ acde	۲۲۱±۶/۴۰		دیابتی
(۱/۰۹±۰/۰۷۷) × ^b (۱/۹۴±۰/۰۴۸)	۱/۴۹±۰/۰۷۰ b	۱/۳۶۷±۰/۰۷۵۱ b	۵۶۰/۴±۲۲/۹۲ ae	۱۲۴/۶±۳/۹۹	۲۲۹/۶±۵/۰۶ abe	۲۳۰/۴±۴/۸۴		دیابتی+انسولین
(۱/۱۴۶±۰/۰۳۷) × ^b (۲/۰۸±۰/۰۵۷)	۱/۶۱±۰/۱۱۱ b	۱/۵۰±۰/۱۳۳ b	۵۲۵/۸±۲۴/۳۳ abe	۱۲۴±۳/۸۹	۲۶۰±۱۳/۶۹ abe	۲۲۶/۸±۵/۹۷		دیابتی+آلورا
(۱/۱±۰/۰۴۶) × ^b (۱/۹۷±۰/۰۸۹)	۱/۴±۰/۱۶۱ b	۱/۳۶±۰/۱۴۴ b	۸۸/۲±۳/۷۶ bcd	۱۲۵±۳/۱۳۰	۳۳۳±۱۷/۴۴ bcd	۲۲۸/۶±۵/۹۵		آلورا

حروف a, b, c, d در هر مورد بیانگر وجود اختلاف معنی دار با ($p \leq 0/05$) می‌باشد.

تراکم سلولی و ارتفاع اپی‌تیلیوم کمتری بودند و همچنانین سلول‌های اسپرماتوژنیک در دیواره لوله‌ها بسیار پراکنده‌تر و دارای آرایش نامنظمی بودند (تصاویر ۳ و ۴). اما سفید پرده بیضه در گروه دیابتی دارای ضخامت بیشتری نسبت به سایر گروه‌ها است (تصاویر ۵ و ۶).

همچنان که در تصاویر ۷ و ۸ مشاهده می‌گردد، ساختار بافتی لوله‌های اسپرم‌ساز در گروه دیابتی دریافت‌کننده انسولین در مقایسه با گروه شاهد تفاوت قابل توجهی نشان نمی‌دهد.

نتایج میکروسکوپی

همچنان که در جدول ۲ مشاهده می‌گردد در ساختار بافتی لوله‌های اسپرم‌ساز گروه‌های مورد مطالعه از نظر قطر، ضخامت اپی‌تیلیوم، تراکم سلول‌های اسپرماتوژنیک و سرتولی، تفاوت‌های قابل توجهی وجود دارد. به طوری که قطر و تراکم سلولی لوله‌ها، ضخامت اپی‌تیلیوم آنها و تعداد سلول‌های سرتولی در گروه شاهد بیشتر از گروه دیابتی می‌باشد (تصاویر ۱ و ۲). ساختار بافتی لوله‌های اسپرم‌ساز گروه دیابتی در مقایسه با سایر گروه‌ها دارای

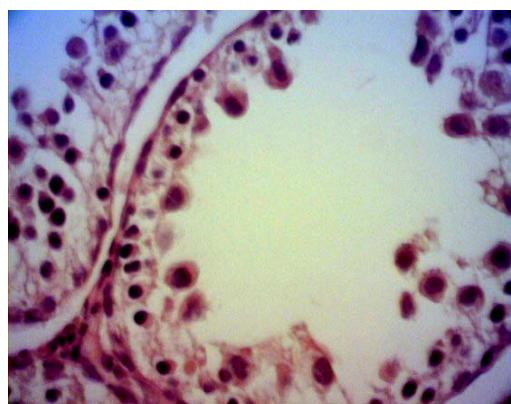
جدول ۲: میانگین و انحراف معیار مشخصه‌های مورفو‌متیریک بافت بیضه در گروه‌های مورد مطالعه

مشخصه‌های مورد مطالعه	مشخصه‌های گروه‌ها	کسرپول (μ)	قطر لوله‌های اسپرم‌ساز (μ)	ضخامت اپی‌تیلیوم (μ)	ضخامت سرتولی	اسپرم‌ساز (μ)	اسپرماتوگونی	اسپرم‌تولی	اسپرم‌تولی	تعداد سلول‌ها در دیواره لوله‌های اسپرم‌ساز در بزرگنمایی ×۴۰	اسپرم‌ماتید
	شاهد										
۲۱۷/۰۸±۲۴/۸۱ b	۵۹/۱۴±۶/۲۳ b	۴۱/۵۷±۲/۰۱ b	۲۰/۴۴±۱/۰۷ bcd	۹۶/۱±۲/۱۳ bc	۲۵۸/۳۱±۱۵/۶۶ bcde	۳۴/۱۳±۰/۸۳ b					شاهد
۳۵/۸۴±۶/۹۲ acde	۲۸/۴۸±۱/۸۱ acde	۲۵/۷۶±۴/۰۵ ace	۱۴/۰۲±۰/۸۵ ae	۳۴/۸±۲/۴۹ acde	۱۲۲/۷۳±۵/۰۲ acde	۸۱/۸۷±۵/۰۷ acde					دیابتی
۱۶۸/۸±۳۵/۵۸ b	۴۳/۸۴±۴/۹۲ b	۳۲/۸۹±۴/۹۲ bc	۱۳/۸±۱/۱۲ ae	۷۱/۷۸±۷/۹۳ ab	۱۹۹/۵۴±۹/۰۶ ab	۴۲/۲۸±۱۳/۳۲ b					دیابتی+انسولین
۱۹۷/۰۸±۱۴/۴۷ b	۵۳/۹۶±۳/۰۶ b	۴۸/۷۶±۱/۰۱ bc	۱۵/۱±۰/۶۹ ae	۹۰/۰۵۳±۱/۴۶ b	۲۱۲/۶۶±۵/۴۳ ab	۳۵/۶۱±۳/۶۰ b					دیابتی+آلورا
۲۲۹±۲۲/۹۹ b	۵۳/۷۶±۲/۲۳ b	۴۳/۹۶±۳/۲۵ bc	۱۸/۸±۰/۸۰ bcd	۹۰/۰۴۳±۱/۷۴ b	۲۱۳/۳۶±۳/۲۶ ab	۳۳/۲۷±۲/۴۶ b					آلورا

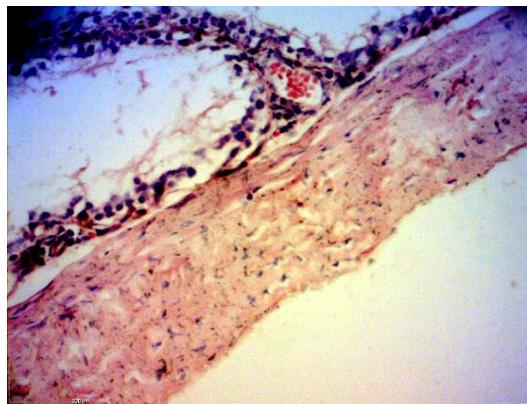
حروف a, b, c, d در هر مورد بیانگر وجود اختلاف معنی دار با ($p \leq 0/05$) می‌باشد.



تصویر ۲: ساختار بافتی بیضه موش صحرایی گروه شاهد ($H&E, \times 40$). ساختار طبیعی لوله‌های اسپرم‌ساز، شامل سلول‌های سرتولی (SR)، که سلول‌های اسپرماتوزوآ به صورت گروهی در راس آنها قرار گرفته‌اند، سلول‌های اسپرماتوغونی (SPR)، سلول‌های اسپرماتوتیت اولیه (PSP)، اسپرماتید (SP) و اسپرماتوزوئید (SPERMA) مشاهده می‌شود.



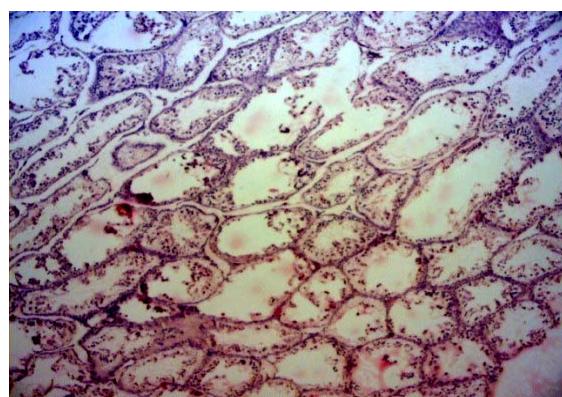
تصویر ۴: ساختار بافتی بیضه گروه دیابتی ($H&E, \times 40$). کاهش ضخامت اپی‌تلیوم و سلول‌های اسپرماتوغونیک، نامنظم بودن آرایش سلولی و تخلیه سلولی در اپی‌تلیوم لوله‌های اسپرم‌ساز قابل توجه است.



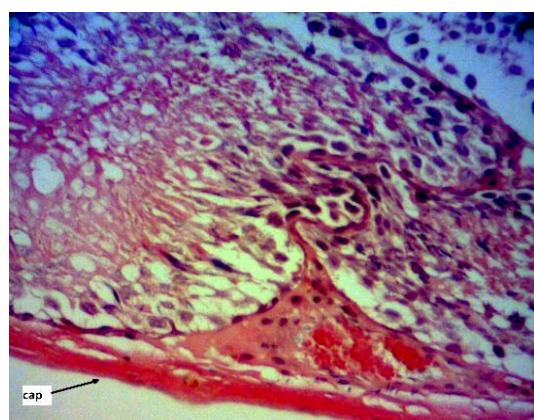
تصویر ۶: افزایش ضخامت کپسول بیضه گروه دیابتی ($H&E, \times 40$).



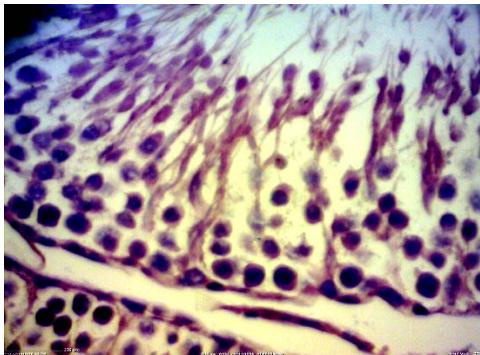
تصویر ۱: ساختار بافتی بیضه موش صحرایی گروه شاهد ($H&E, \times 40$). ضخامت زیاد اپی‌تلیوم و نظم و انسجام سلولی در لوله‌های اسپرم‌ساز قابل توجه است.



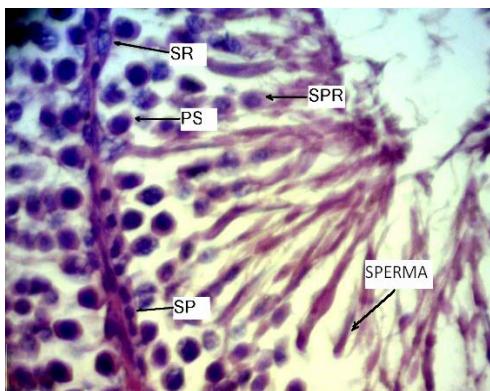
تصویر ۳: ساختار بافتی بیضه گروه دیابتی ($H&E, \times 40$). کاهش ضخامت اپی‌تلیوم لوله‌های اسپرم‌ساز و از بین رفتن نظم و انسجام سلولی در بسیاری از لوله‌های اسپرم‌ساز مشاهده می‌شود.



تصویر ۵: ساختار و ضخامت طبیعی کپسول گروه شاهد ($H&E, \times 40$).



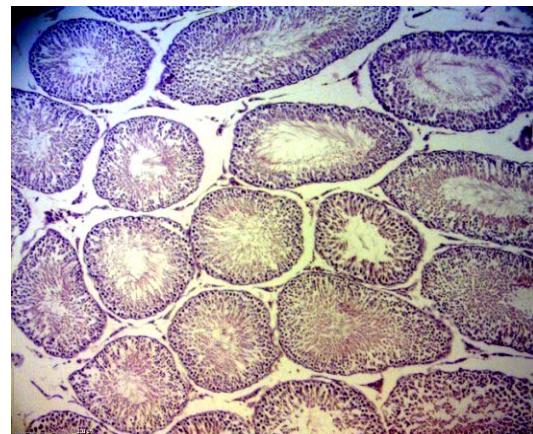
تصویر ۶: ساختار بافتی بیضه گروه دریافت کننده انسولین ($H&E, \times 40$). اضطراب زیاد اپی‌تیلیوم لوله‌های اسپرم‌ساز، آرایش منظم سلول‌های اسپرماتوژنیک و وجود انواع سلول‌های اسپرماتوژنیک قابل مشاهده است.



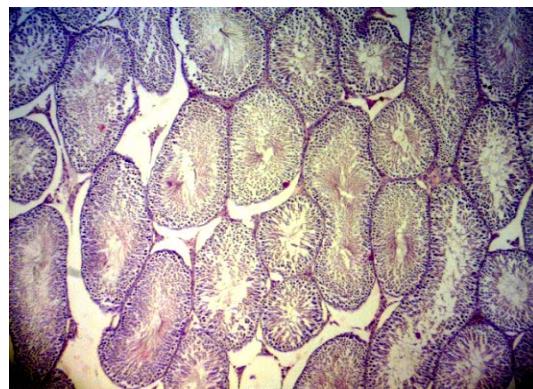
تصویر ۱۰: ساختار بافتی بیضه گروه دریافت کننده آلوئه‌ورا ($H&E, \times 40$). آرایش ضخامت لوله‌های اسپرم‌ساز و سلول‌های اسپرماتوژنیک، منظم بودن آرایش سلولی و وجود انواع سلول‌های اسپرماتوژنیک، اسپرماتوگونی (SP), اسپرماتوسیت اولیه (PSP)، اسپرماتید (SPR) و اسپرماتوزوئید (SPERMA) و سلول‌های سرتولی (SR) قابل مشاهده است.



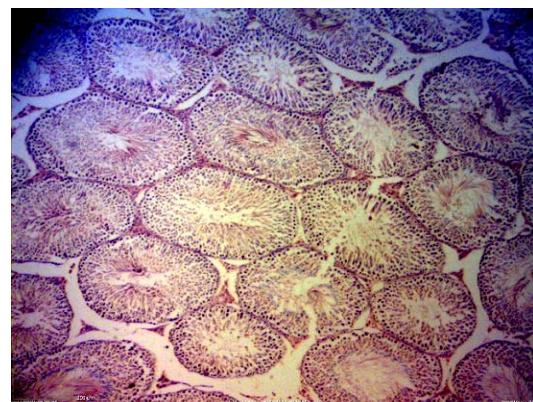
تصویر ۱۲: ساختار بافتی بیضه گروه شاهد آلوئه‌ورا ($H&E, \times 40$). ساختار طبیعی شامل ضخامت زیاد اپی‌تیلیوم لوله‌های اسپرم‌ساز، نظم سلولی و وجود انواع سلول‌های اسپرماتوژنیک قابل مشاهده است.



تصویر ۷: ساختار بافتی بیضه گروه دریافت کننده انسولین ($H&E, \times 4$). آرایش قطر و آرایش منظم لوله‌های اسپرم‌ساز قابل مشاهده است.



تصویر ۹: ساختار بافتی بیضه گروه دریافت کننده آلوئه‌ورا ($H&E, \times 4$). ضخامت زیاد اپی‌تیلیوم لوله‌های اسپرم‌ساز و آرایش طبیعی آنها در این تصویر قابل توجه است.



تصویر ۱۱: ساختار بافتی بیضه گروه شاهد آلوئه‌ورا ($H&E, \times 4$). ساختار طبیعی لوله‌های اسپرم‌ساز از لحاظ قطر و ضخامت دیواره قابل توجه است.

ترشح انسولین و یا کاهش حساسیت بافت‌ها به انسولین به وجود می‌آید (شادان فرخ، ۱۳۸۰). بر اساس شواهد متعدد، در دیابت به علت تولید بیش از حد رادیکال‌های آزاد و کاهش کارایی دفاع آنتی‌اکسیدانی، استرس اکسیداتیو افزایش می‌یابد (Gil-Del Valle et al. 2005). بالا بودن غلظت رادیکال‌های آزاد ایجاد شده در دیابت می‌تواند در اثر افزایش اتواکسیداسیون گلوکز ایجاد شود (Shah Siddarth, 2000). دیابت وابسته به انسولین از طریق دو مکانیسم اصلی روی بافت بیضه اثر می‌گذارد: ۱- تضعیف عملکرد سلول‌های لیدیگ و تولید تستوسترون که خود بر سطوح LH و FSH اثر کاهشی دارد ۲- کاهش تولید اسپرم و قدرت باروری آن که دلیل آن ممکن است کاهش FSH ناشی از کاهش انسولین باشد (Bruning et al., 2000, Florence et al., 2007). در سال‌های اخیر، عصاره گیاهان مختلفی جهت درمان دیابت مفید شناخته شده‌اند، اما اثر درمانی یا محافظتی تعداد کمی از آنها مورد مطالعه میکروسوکوبی قرار گرفته است. در مطالعه حاضر، اثر ژل آلوئه‌ورا بر تغییرات میزان قند خون و ساختار بافت بیضه در موش‌های صحرایی دیابتی ناشی از استرپتوزتوسین مورد بررسی قرار گرفت. علت ایجاد دیابت به وسیله استرپتوزتوسین، تخلیه سریع سلول‌های β جزایر لانگرهانس لوزالمعده است که منجر به کاهش انتشار انسولین می‌شود. در این مطالعه تجویز ژل آلوئه‌ورا به صورت خوراکی سطح گلوکز خون را به میزان کمی کاهش داد. Bolkent و همکاران (۲۰۰۵) اثر ۵۰mg/kg و دو بار در روز گزارش داده‌اند (Bolkent et al., 2005)، همچنین Helal و همکاران (۲۰۰۳) گزارش نمودند که کاربرد خوراکی روزانه آلوئه‌ورا (۳۰mg/kg) به مدت ۳۰ روز متوالی موجب کاهش قند خون موش دیابتی شده توسط آلوکسان می‌گردد (Helal et al., 2003). زمان درمان در این تحقیق ۲۰ روز کمتر از مطالعه حاضر بود. Rajasekaran و همکاران (۲۰۰۵)

ساختار بافتی لوله‌های اسپرم‌ساز در گروه دیابتی دریافت کننده آلوئه‌ورا مشابه گروه شاهد بود و نسبت به گروه دیابتی، تراکم سلولی و ارتفاع اپی‌تیلیوم بیشتری داشت. یافته اخیر نمایانگر افزایش قابل توجه تعداد سلول‌های اسپرم‌اتوزنیک و سرتولی در گروه دیابتی دریافت کننده آلوئه‌ورا در مقایسه با گروه دیابتی می‌باشد (تصاویر ۹ و ۱۰).

قطر کپسول گروه دیابتی دریافت کننده آلوئه‌ورا نیز همانند گروه شاهد بود (جدول ۲). لوله‌های اسپرم ساز در گروه شاهد دریافت کننده آلوئه‌ورا دارای تعداد سلول‌های اسپرم‌اتوزنیک و سرتولی بیشتر و آرایش سلولی نسبتاً منظم‌تری نسبت به گروه‌های شاهد و دیابتی بود (تصاویر ۱۱ و ۱۲). علاوه بر این، قطر کپسول بیضه ضخامتی هم اندازه با گروه شاهد داشت (جدول ۲). میانگین تعداد سلول‌های سرتولی در لوله‌های اسپرم‌ساز بسته به گروه متفاوت بود، به طوری که بیشترین تعداد مربوط به گروه شاهد و کمترین آن در گروه دیابتی مشاهده شد. مقایسه میانگین سلول‌های سرتولی در این دو گروه، می‌تواند بیانگر اثرات تخریبی دیابت بر روی سلول‌های سرتولی باشد. همچنین در گروه دیابتی دریافت کننده آلوئه‌ورا تعداد سلول‌های سرتولی در لوله‌های اسپرم‌ساز بسیار نزدیک به گروه شاهد بوده و تفاوت آماری معنی‌داری بین آنها مشاهده نگردید. در سایر گروه‌ها نیز تفاوت تعداد سلول‌های سرتولی نسبت به گروه دیابتی قابل توجه بود. تعداد سلول‌های اسپرم‌اتوزنیک در هر مقطع از لوله‌های اسپرم‌ساز بسته به گروه متفاوت بود، به طوری که بیشترین تعداد در گروه شاهد آلوئه‌ورا و کمترین آنها در گروه دیابتی مشاهده شد. تعداد این سلول‌ها در گروه دیابتی آلوئه‌ورا نسبت به گروه دیابتی به طور معنی‌داری ($P \leq 0.05$) کاهش یافت (جدول ۲).

بحث

دیابت ملیتوس یک سندروم اختلال متابولیسم کربوهیدرات، چربی و پروتئین است که توسط فقدان

تغییر در پراکندگی و موقعیت سلول‌های سرتول در بافت بیضه موش‌های دیابتی مشاهده گردید ولی با استفاده از ژل آلوئهورا تقریباً بافت بیضه موش‌های دیابتی، از این تغییرات ساختاری به طور کامل محافظت گردید. Ricci و همکاران (۲۰۰۹) نیز با بررسی تغییرات بافت بیضه و عملکرد آن در دیابت تجربی در موش صحرایی، مشاهده کردند که دیابت در مدت ۵۰ روز موجب تغییرات ساختاری و عملکردی قابل توجه‌ای در بافت بیضه می‌شود. اثر محافظتی ژل آلوئهورا در مطالعه Noor و همکاران (۲۰۰۸) گزارش شده است. همچنین در مطالعه حاضر متعاقب دیابت، وزن بیضه در موش‌های صحرایی به میزان قابل توجهی کاهش یافت، ضمن اینکه استفاده از ژل آلوئهورا در گروه دیابتی دریافت کننده آلوئهورا مانع کاهش وزن و حجم بیضه گردید. این در حالی است که Irshaid و همکاران (۲۰۰۹) اعلام کردند که هرگونه تغییری در سطح انسولین می‌تواند با عملکرد و رشد بیضه ارتباط مستقیم داشته باشد. کاهش وزن و عدم وزن‌گیری مناسب با اختلالات تولید مثلی همراه است (Cunighum, 2002; Dinulovic and Radonic, 1990).

میانگین تعداد سلول‌های اسپرماتوگونی، اسپرماتوسیت اولیه، اسپرماتید و سلول‌های سرتولی به میزان قابل توجهی در موش‌های صحرایی دیابتی در مقایسه با گروه شاهد کاهش پیدا کرد. آلوئهورا از کاهش این سلول‌ها جلوگیری نمود و سبب نگهداری تعداد آنها در حالت طبیعی گردید. یکی از عوامل تعیین کننده در تغییرات ساختار بیضه موش صحرایی دیابتی فقدان انسولین است. افزایش انسولین توسط ژل آلوئهورا، می‌تواند یکی از مکانیسم‌های بسیار مهم در محافظت ساختار بیضه و عملکرد آن در موش‌های دیابتی باشد. Rajasekaran و همکاران (۲۰۰۶) نشان دادند که استرس اکسیداتیو از طریق تولید رادیکال‌های آزاد سبب پیشرفت عوارض دیابت در دراز مدت از جمله در مویرگها و اختلال در عملکرد آنها می‌شود. آنتی‌اسکیدان‌ها به طور مستقیم یا غیر مستقیم سبب افزایش باروری می‌گردند.

Noor و همکاران (۲۰۰۸) نشان دادند تجویز خوراکی آلوئهورا به میزان ۳۰۰mg/kg به صورت روزانه در موش‌های صحرایی دیابتی باعث کاهش سطح خون می‌شود. این گزارش مشابه مطالعه حاضر در گروه شاهد دریافت کننده آلوئهورا و دیابتی دریافت کننده آلوئهورا می‌باشد. در مطالعه حاضر که درمان به مدت ۷ هفته با آلوئهورا انجام گرفت، میزان قند خون در گروه آلوئهورا کاهش ۳۰ درصدی نسبت به گروه شاهد از خود نشان داد اما در سایر گروه‌ها به استثنای گروه شاهد، تفاوتی با گروه دیابتی مشاهده نشد. این در حالی است که جدید الاسلامی و همکاران (۱۳۸۵) مشاهده کردند که عصاره آبی آلوئهورا می‌تواند قند و چربی خون موش‌های دیابتی را کاهش دهد. همچنین شهرکی و همکاران (۱۳۸۸) به نتیجه مشابهی دست یافتند. آلوئهورا ممکن است اثر خود β را روی غلظت قند با جلوگیری از مرگ سلول‌های اعمال نماید و یا ممکن است باعث بازسازی برخی از سلول‌های β تخریب شده، گردد (Noor et al., 2008). همچنین عمل کاهش قند خون توسط عصاره گیاهان ممکن است از طریق عملکردی مشابه انسولین و یا دیگر مکانیسم‌ها از قبیل تحریک برداشت گلوكز توسط بافت‌های محیطی، مهار تولید گلوكز از طریق گلوكونوژن در کبد و عضلات انجام گیرد (Noor et al., 2008).

Rajasekaran و همکاران (۲۰۰۶) گزارش کردند افزایش سطح انسولین پلاسمای نشان می‌دهد که عصاره ژل آلوئهورا سبب تحریک ترشح انسولین توسط باقی‌مانده سلول‌های β می‌شود.

دیابت تجربی علاوه بر کاهش وزن موش‌ها سبب کاهش وزن، حجم و ابعاد بیضه نیز گردید. Garris و همکاران (۲۰۰۴)، Ballester و همکاران (۲۰۰۷)، Florence و همکاران (۲۰۰۷)، Prasad و همکاران (۲۰۰۹)، کاهش وزن بدن و بیضه‌ها را در دیابت گزارش داده‌اند. در مطالعه حاضر، تغییرات ساختاری بافت بیضه از جمله کاهش قطر لوله‌های اسپرم‌ساز همراه با تخریب سلولی اپتیلیوم در مراحل مختلف اسپرماتوژن، تخریب و

طور معنی داری موجب محافظت سلول های اسپرماتوژنیک در گروه دیابتی دریافت کننده آلوئنهورا در مقایسه با دیابتی های بدون درمان گردید و این شاخص را در موش های صحرایی دیابتی بهبود داده و آن را در سطح گروه شاهد سالم نگهداری و محافظت کرده است.

(Rajasekaran et al., 2006). کاهش تعداد سلول های اسپرماتوژنیک در گروه دیابتی با توجه به اثرات مخرب رادیکال های آزاد که در حالت دیابت افزایش می یابند، قابل توجیه است. بر اساس نتایج حاصله از این مطالعه، استفاده از ژل آلوئنهورا به صورت یک آنتی اکسیدان، به

تقدیر و تشکر

از حوزه پژوهشی و فن آوری دانشگاه شهید چمران جهت تأمین هزینه های این تحقیق تشکر و قدردانی می شود.

منابع

- Dinulovic D. and Radonic G. (1990). Diabetes mellitus and male infertility. Archives of Andrology, 25: 277-293.
- Dunsmuir W.D. and Holmes S.A. (1996). The etiology and agement and erectile, ejaculatory and fertility problems in men with diabetes mellitus. Diabetic Medicine, 13 (8): 700-708.
- Florence N.T., Théophile D., Paul Désiré D.D., Bertin V., Etienne D., Beauwens R., et al. (2007). Antidiabetic activities of methanol-derived extract of *Dorstenia picta* twigs in normal and streptozotocin-induced diabetic rats. Asian Journal of Traditional Medicines, 2: 140-148.
- Garris D.R. and Garris B.L. (2004). Cytolipotoxicity-induced involution of the female reproductive tract following expression of the obese (ob/ob) and diabetes (db/db) genotype mutations: progressive, hyperlipidemic transformation into adipocytic tissues. Reproduction Toxicology, 18: 81-91.
- Gil-Del Valle L, Milian Lde L, Toledo A., Vilaro N., Tapanes R. and Otero M.A. (2005). Altered redox status in patients with diabetes mellitus type I. Pharmacological Research, 51(4): 375-380.
- Helal E.G.E., Hasan M.H.A., Mustafa A.M. and Al-Kamel A. (2003). Effect of *Aloe vera* extract on some physiological parameters in diabetic albino rats. The Egyptian Journal of Hospital Medicine, 12: 53-61.
- Hu Y., Xu J. and Hu Q. (2003). Evaluation of antioxidant potential of aloe vera (*Aloe barbadensis* Miller) extracts. Journal of Agriculture and Food Chemistry, 51: 7788 -91.
- Irshaid F. and Mansi K. (2009). Effect of leaf extract of *Urtica pilulifera* L. on male reproductive system of streptozotocin-diabetic rats. American Journal of Pharmacology and Toxicology, 4(2): 22-28.
- Jedid-e-Islami Minir, Ubas-Nirad Mehdi and Shahrokhii Moudarres (1385). Athr-e-Ussar-e-Abyi-e-Aloneh-hora br-Qand-o-Chorbii-hai Khon-dr-Moush-hai-e-Ser-e-Diabeti. Majlis-e-Diabet-o-Lipid-e-Iran, 6(2): 143-151.
- Shahrokhii Moudarres, Mirshakari-Hamed, Shahrokhii-e-Alam (1388). Athr-e-Pishgir-e-Ussar-e-Abyi-e-Aloneh-hora br-Qand-e-Ansulin-o-Lipoprotein-hai-e-Ser-e-Moush-hai-e-Schahravi-e-Ner-e-Tazhieh-shadeh-ba-Frooktoz. Majlis-e-Diabet-o-Lipid-e-Iran, 9: 23-27.
- Shadan Farhang (1380). Fiziolohi-e-Peshkhi-e-Talife-Gaitoun, Arator, 22: 776, 1072, 1529, 1502.
- Ballester J., Munoz M.C., Domínguez J., Palomo M.J., Rivera M., Rigau T., et al. (2007). Tungstate administration improves the sexual and reproductive function in female rats with streptozotocin-induced diabetes. Human Reproduction, 22: 2128-2135.
- Bolkent S., Akev N., Can A., Bolkent S., Yanardag R. and Okyar A. (2005). Immunohistochemical studies on the effect of *Aloe vera* on the pancreatic-cells in neonatal streptozotocin-induced type-II diabetic rats. Egyptian Journal of Biology, 7: 14-19.
- Bruning J.C., Gautam D. and Burks D.J. (2000). Role of brain insulin Receptor in control of body weight and reproduction. Science, 289: 2122-25.
- Cunigham J.G. (2002). Text book of Veterinary Physiology. 3 rd., Saunders, USA, pp: 389-397.

- Jakus V. and Rietbrock N. (2004). Advanced glycation end-products and the progress of diabetic vascular complications. *Physiological Research*, 53: 131-142.
- Kosif R., Akta G. and Ztekin A. (2008). Microscopic examination of placenta of rats prenatally exposed to *Aloe barbadensis*: A preliminary study, *International Journal of Morphology*, 26: 275-81.
- Maneesh M., Jayalekshmi H., Sanjiba Dutta, Amit Chakrabarti and Vasudevan D.M. (2005). Experimental the rapeutical intervention with ascorbic acid in ethanol induced testicular injuries in rats. *Indian Journal of Experimental Biology*, 43: 172-176.
- Mari M., Wu D., Nieto N. and Cederbaum A.I. (2001). CYP2E1- Dependent Toxicity and Up-Regulation of Antioxidant Genes. *Journal of Biomedical Science*, 8 (1) : 52-56.
- Noor A., Gunasekaran S., Soosai Manickam A. and Vijayalakshmi M.A. (2008). Antidiabetic activity of *Aloe vera* and histology of organs in streptozotocin induced diabetic rats. *Current Sciences*, 94: 8-25.
- Prasad S.K., Kulshreshtha A. and Qureshi T.N. (2009). Antidiabetic activity of some herbal plants in streptozotocin induced diabetic albino rats, *Pakistan Journal of Nutrition*, 8: 551-557.
- Rajasekaran S., Sivagnanam K. and Subramanian S. (2005). Antioxidant effect of *Aloe vera* gel extract in streptozotocin-induced diabetes in rats. *Pharmacological Report*, 57: 90-96.
- Rajasekaran S., Ravi Sivagnanam K. and Subramanian S. (2006). Beneficial effect of *Aloe vera* leaf gel extraction on lipid profile status in rats with sterptozocin diabetes. *Clinical and Experimental Pharmacology and Physiology*, 33: 232-237.
- Ricci G, Catizone A, Esposito R, Pisanti FA, Vietri MT, and Galdieri M. (2009). Diabetic rat testes: morphological and functional alterations. *Andrologia*.41(6): 361-68.
- Serpa R.F.B., Jesus E.F.O. and Anjos My. (2000). Cognitive impairment related changes in the elemental concentration in the brain of old rat. *Spectrochimical Acta*, 61: 1219-1223.
- Shah Siddarth N. (2000). Alpha lipic acid in diabetes. *The Asian Journal of Diabetology*, 12, 17.
- Swanson J.E., Ben R.N., Burton G.W. and Parker R.S. (1999). Urinary excretion of 2,7,8-trimethyl-2-(beta-carboxyethyl)-6-hydroxychroman is a major route of elimination of gamma-tocopherol in humans. *Journal of Lipid Research*, 40: 665-71.