

اثر حفاظتی عصاره آبی میوه سماق بر فعالیت آنزیم کاتالاز و هیستوپاتولوژی کبد در رت‌های دیابتی شده با آلوکسان

زهرا سلیمی^۱، رضا حیدری^۲، وحید نجاتی^۳، آزاده اسکندری^۱

^۱کارشناس ارشد فیزیولوژی جانوری، دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

^۲استاد بیوشیمی، دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

^۳استادیار چنین‌شناسی و بافت‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

چکیده

زمینه و هدف: مطالعات نشان می‌دهد عوارض دیابت با استرس اکسیداتیو القاشه به‌واسطه تولید رادیکال‌های آزاد ارتباط دارد، و بدن نیز از طریق مکانیسم‌های دفاع آتنی اکسیدانی با آن مقابله می‌کند. این مطالعه با هدف تعیین اثر عصاره آبی میوه سماق (*Rhus coriaria L.*) بر فعالیت آنزیم کاتالاز و تغییرات بافتی کبد در رت‌های دیابتی انجام شد.

روش بودرسی: در این تحقیق، ۳۰ رت نر بالغ به وزن متوسط ۱۸۰-۲۳۰ g به‌طور تصادفی به ۵ گروه ۶ تایی تقسیم شدند. به رت‌های گروه کنترل، هم حجم ماده تزریقی سرم فیزیولوژی تزریق گردید. رت‌های گروه دوم با تزریق داخل صفاقی آلوکسان مونوهیدرات با دوز ۱۲۰ mg/kgbw ۱۲۰ دیابتی شدند. به رت‌های گروه سوم، چهارم و پنجم علاوه بر تیمار مشابه گروه دوم، عصاره آبی میوه سماق به ترتیب با دوزهای ۱۰۰، ۱۰۰ و ۲۵۰ mg/kgbw به مدت ۴ هفته خورانده شد. در پایان دوره تیمار، نقش عصاره بر فعالیت آنزیم کاتالاز ارزیابی گردید، و برش‌های کبد توسط E & H رنگ‌آمیزی و به‌وسیله میکروسکوپ بررسی شد. داده‌ها با استفاده از آزمون واریانس یک‌طرفه و تست توکی تجزیه و تحلیل شدند. سطح معنی‌داری ($p < 0.05$) در نظر گرفته شد.

یافته‌ها: در این بررسی، فعالیت آنزیم کاتالاز در گروه دیابتی به‌طور معنی‌داری ($p < 0.05$) کاهش یافت. به علاوه، فعالیت آنزیم کاتالاز در گروه تحت تیمار با عصاره (۲۵۰ mg/kgbw) در مقایسه با گروه دیابتی تفاوت معنی‌داری ($p < 0.05$) نشان داد. همچنین تیمار با عصاره (۲۵۰ mg/kgbw)، به‌طور قابل توجهی موجب بهبود عوارض جانی ناشی از دیابت قندی در بافت کبدی رت‌های دیابتی شد.

نتیجه‌گیری: نتایج این مطالعه نشان داد سماق در کاهش عوارض دیابت مؤثر است و از آن می‌توان به عنوان یک آتنی اکسیدان و مکمل غذایی برای بیماران دیابتی استفاده نمود.

کلید واژه‌ها: سماق؛ دیابت قندی؛ کاتالاز؛ آتنی اکسیدان.

نویسنده مسئول مکاتبات: دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران؛

آدرس پست الکترونیکی: zahra.salimi.bio@gmail.com

تاریخ پذیرش: ۸۹/۱۱/۱۰

تاریخ دریافت: ۸۹/۹/۷

مقدمه

دیابت در کشورهای توسعه‌یافته و صنعتی، همچنین در کشورهای در حال توسعه رو به افزایش است. براساس گزارش‌های مستند، تقریباً ۱۰٪ جمعیت جهان به دیابت مبتلا هستند (۲). گونه‌های فعل اکسیژن معروف به رادیکال‌های آزاد، از عوامل اکسیداسیون بوده که در نتیجه متابولیسم اکسیژن تولید می‌شوند، و

دیابت قندی یکی از شایع‌ترین بیماری‌های متابولیک است که با فقدان مطلق یا نسبی انسولین و در پی آن افزایش قند خون همراه است (۱). افزایش قند خون در درازمدت منجر به صدمه به ارگان‌های مختلف و در نهایت مرگ می‌شود. شیوع بیماری

سماق با نام علمی (*Rhus coriaria L.*) درختچه‌ای است که سابقه طولانی در طب سنتی دارد. در طب سنتی ایرانی، سماق به عنوان یک ماده پیشگیری کننده از بیماری‌های قلبی مورد توجه قرار دارد و به عنوان چاشنی همراه بعضی از غذاها مصرف می‌شود (۱۴). طی تحقیقی که توسط Giancarlo و همکارانش در سال ۲۰۰۶ انجام شد مشخص گردید عصاره کلکی میوه سماق دارای فعالیت هیپوگلیسمی بوده و فعالیت هیپوگلیسمی خود را با مهار آنزیم آلفا آمیلاز اعمال می‌کند، که این اثر مربوط به حضور فلاونوئیدهای موجود در سماق است (۱۵). همچنین آنالیزهای فیتوشیمیایی، حاکی از آن است که میوه سماق منبع غنی از ترکیبات فلی نظری تانن، کوئرستین، میریستین، آنتوسیانین‌ها (Delphinidin, Myrtillin, Chrysanthemin) و اسیدهای آلی (اسید مالیک، سیتریک، فوماریک و تارتاریک) می‌باشد (۱۶). تحقیقات انجام‌شده نشان می‌دهد تانن موجود در میوه سماق نقش آنتی‌اسیدانی داشته و نه تنها پیشگیری کننده سرطان است؛ بلکه ضد‌تومورهای سرطانی نیز می‌باشد (۱۷). از طرفی، طی تحقیقی مشخص گردید فعالیت هیپوگلیسمی کوئرستین در رت‌های دیابتی شده با آلوکسان، از طریق مهار جذب گلوکز در روده می‌باشد (۱۹). بنابراین فعالیت هیپوگلیسمی سماق را می‌توان به حضور فلاونوئید کوئرستین نسبت داد.

میوه سماق به دلیل داشتن ترکیبات فلی نظری تانن، فلاونولها و آنتوسیانین‌ها (۲۰، ۱۶) می‌تواند به عنوان یک منبع غنی از آنتی‌اسیدان‌ها عمل کند (۲۱). با توجه به اینکه شمار مطالعات راجع به اثر هیپوگلیسمی سماق محدود است، همچنین داده‌های کلینیکی اندکی راجع به اثرات سماق روی بهبود کنترل متابولیکی در بیماران دیابتی وجود دارد، لذا این مطالعه با هدف تعیین اثر سماق در پیشگیری از کاهش غیرطبیعی فعالیت آنزیم کاتالاز و تغییرات هیستوپاتولوژی کبد در جریان دیابت نوع ۱ در رت‌های صحرایی نر صورت گرفت.

روش بورسی

میوه سماق از بخش دینور در استان کرمانشاه جمع‌آوری شد و عصاره‌گیری با دستگاه سوکسله انجام گرفت. به ازای هر ۱۰ g پودر، ۱۵۰cc آب مقدار به عنوان حلال استفاده شد. عصاره‌گیری

با بیومولکول‌های حیاتی بدن از جمله لیپیدها، پروتئین‌ها، قندها و DNA واکنش نشان داده و آنها را اکسید می‌کنند (۲۳). سلول‌های بدن دارای یک نوع مکانیسم دفاع بیولوژیکی آنتی‌اسیدانی هستند (۴). بنابراین در مواردی که تعادل میان آنتی‌اسیدان‌ها و ترکیبات اکسید کننده مختل شود، استرس اکسیداتیو ایجاد می‌گردد (۵). به عبارت دیگر، زمانی که آنتی‌اسیدان‌ها قادر به از بین بردن رادیکال‌های آزاد نباشند، استرس اکسیداتیو ایجاد می‌شود (۶). شواهد نشان می‌دهد عوارض دیابت با استرس اکسیداتیو القا شده به واسطه تولید رادیکال‌های آزاد ارتباط دارد (۷)، و بدن از طریق مکانیسم‌های دفاع آنتی‌اسیدانی آنزیمی نظیر کاتالاز با آن مبارزه می‌کند. به نظر می‌رسد که در افراد مبتلا به دیابت، دو عامل افزایش تولید ترکیبات واکنشگر اکسیژن و کاهش دفاع آنتی‌اسیدانی در ایجاد استرس اکسیداتیو مؤثر است. در واقع، افزایش استرس اکسیداتیو و کاهش سطح آنتی‌اسیدان‌ها از علل اصلی مشکلات افراد مبتلا به بیماری دیابت می‌باشد (۸).

نقش اصلی کبد به عنوان یک اندام پیچیده و بزرگ، طراحی و مدیریت متابولیسم کربوهیدرات‌ها، پروتئین‌ها و چربی‌ها است. همچنین حفظ ثبات سطح گلوکز خون توسط برداشت و ذخیره‌سازی گلوکز به صورت گلیکوژن (گلیکوژن‌زیز) در موقع شکستن گلیکوژن، نیاز به گلوکز (گلیکوژن‌ولیز) و تشکیل آن از منابع غیر کربوهیدراتی (گلوکونئوژن)، از وظایف کبد به شمار می‌رود، و هر گونه نقص در این مسیرها منجر به اختلال در متابولیسم کربوهیدرات‌ها می‌شود. بنابراین هیپرگلیسمی ایجاد شده در بیماری دیابت در درازمدت باعث ایجاد عوارض و آسیب‌های جانبی در بافت‌های بدن بهویژه در کبد می‌شود (۹).

تحقیقات انجام‌شده نشان می‌دهد افزایش گونه‌های فعل اکسیژن در دیابت قندی منجر به تشید آسیب بافت کبدی و آپوپتوزیس در بیماران مبتلا به دیابت می‌شود (۹). همچنین آلوکسان به عنوان یک ماده دیابتی دارای اثرات زیان‌آور بر بافت‌های مختلف بدن است (۱۰). در طب سنتی از گیاهان متنوعی جهت درمان طیف وسیعی از بیماری‌ها نظری بیماری‌های التهابی، دیابت ملیتوس و بسیاری از اختلال‌های کبدی و کلیوی استفاده می‌شود (۱۱-۱۳).

شدند، سپس عصاره آبی سماق با دوز 250 mg/kgbw را دریافت کردند. مدت زمان تیمار ۴ هفته بود که در این مدت عصاره‌های Intragastric گیاهی و آب مقطر به صورت خوراکی از طریق لوله روزانه تیمار گردید. در طی آزمایش میزان قند خون با استفاده از دستگاه آنالیز خودکار (گلوکومتر CHECH ACCUE) اندازه گیری شد.

فعالیت آنزیم کاتالاز براساس توانایی آن در تجزیه H_2O_2 در بافت‌های هموژنیزه شده کبد و کلیه، به روش Aebi تعیین گردید (۲۳). تجزیه H_2O_2 با کاهش جذب در طیف جذبی 240 nm ، قابل بررسی است. تفاوت در جذب در واحد زمان معادل مقدار فعالیت کاتالاز است. برای این منظور از پراکسید هیدروژن 30 mM به عنوان سوبسترا و از بافر فسفات $M = 50\text{ mM}$ با $\text{pH} = 7/0$ به عنوان جایگزین سوبسترا در محلول بلانک استفاده شد. محلول سنجش حاوی 2 ml محلول هموژنای بافتی و 1 ml محلول پراکسید هیدروژن بود. واکنش با افزودن H_2O_2 شروع شد و کاهش در جذب به کمک اسپکتروفوتومتر در طول موج 240 nm به مدت 30 s ثانیه بررسی و در پایان مقادیر ثبت گردید.

در پایان دوره تیمار، رت‌ها با دی اتیل اتر بیهوده شده و پس از کشته شدن، با باز کردن محفظه شکم آنها بافت کبد خارج گردید و تا زمان انجام بررسی‌های بافتی در فرمالین 10 \% نگهداری شد. بافت کبد به وسیله روش‌های بافت‌شناسی معمولی آماده و در بلوک‌های پارافین محصور گردید. از بلوک‌ها برش‌های عرضی با ضخامت $3-5\text{ }\mu\text{m}$ به دست آمد. برش‌ها پس از قرار گرفتن روی اسلامیدهای شیشه‌ای، پارافین زدایی و آب‌دهی مجدد شدند. سپس اسلامیدها توسط روش هماتوکسیلین-ائزین (H & E)، به منظور بررسی میکروسکوپی رنگ آمیزی شدند. ساختار بافتی کبد در نمونه‌های بافتی تا جای ممکن از نظر تغییرات مورفو‌لولوژیک بررسی گردید.

در مطالعات توصیفی به طور عمده، عوامل مورفو‌لولوژیک شامل تغییرات هپاتوسیت‌ها و سینوزوئیدها مورد بررسی قرار گرفته است.

داده‌ها با استفاده از نرم افزار SPSS، آزمون واریانس یک‌طرفه و تست توکی تجزیه و تحلیل شدند. نتایج به صورت $\text{Mean} \pm \text{S.E.M}$ ارائه گردید. معیار استنتاج آماری ($p < 0.05$) در نظر گرفته شد.

به مدت ۱۲ ساعت تحت فشار کاهشی صورت گرفت. سپس حلال توسط دستگاه روتاری Evaporator تخلیط شد و 2 g عصاره غلیظ چسبناک از هر 10 g پودر به دست آمد.

در این تحقیق از رت‌های نر نژاد ویستار (Wistar) به وزن متوسط $180-220\text{ g}$ استفاده گردید. رت‌ها از مرکز پرورش و نگهداری حیوانات آزمایشگاهی دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه تهیه شدند. رژیم استاندارد آزمایشگاهی و آب بدون محدودیت در نظر گرفته شد. شرایط اتاق 12 ساعت تاریکی و 12 ساعت روشنایی در دمای $20-25^\circ\text{C}$ و رطوبت نسبی $25-30\text{ \%}$ بود.

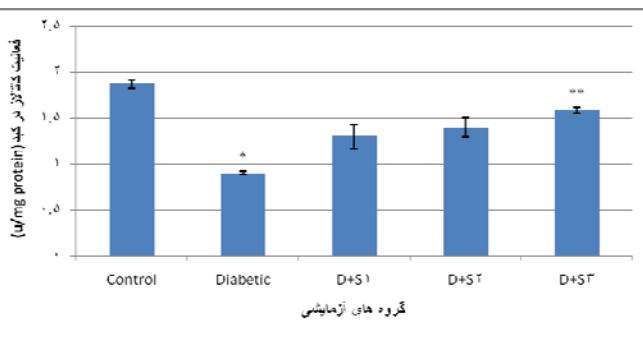
برای ایجاد دیابت تجربی در رت‌ها با آلوکسان مونوهیدرات (تهیه شده از شرکت سیگما)، به مدت 12 ساعت آب بدون غذا در اختیار آنها قرار گرفت. بعد از 12 ساعت ناشایی، آلوکسان مونوهیدرات (حل شده در نرمال سالین) به میزان 120 mg/kgbw به میزان قندخون آنها با خونگیری دمی و با لانست زدن مستقیم از دم حیوان توسط گلوکومتر کنترل شد (۲۲). به منظور انجام آزمایشها، 30 g رت نر بالغ به طور تصادفی به ۵ گروه 6 تایی گروه‌بندی شدند که به صورت زیر تحت تیمار قرار گرفتند.

گروه ۱: این گروه جهت حذف اثر استرس گاواز به عنوان گروه کنترل (Control) در نظر گرفته شدند. این گروه بجز آب و غذا ترکیب دیگری دریافت نکردند. گروه دیابتی (Diabetic)، که داروی آلوکسان مونوهیدرات با دوز 120 mg/kgbw به صورت داخل صفاقی به آنان تزریق شد، ولی هیچ عصاره دیگری دریافت نکردند. گروه دیابتی تحت تیمار با عصاره (D+S1)، که ابتدا با تزریق آلوکسان مونوهیدرات با دوز 120 mg/kgbw به آنان گاواز سپس عصاره آبی سماق با دوز 50 mg/kgbw گردید. گروه دیابتی تحت تیمار با عصاره (D+S2)، که همانند گروه قبلی ابتدا با تزریق داخل صفاقی آلوکسان مونوهیدرات با دوز 120 mg/kgbw دیابتی شده، سپس عصاره آبی سماق با دوز 100 mg/kgbw به آنان گاواز گردید.

گروه دیابتی تحت تیمار با عصاره (D+S3)، که ابتدا با تزریق داخل صفاقی آلوکسان مونوهیدرات با دوز 120 mg/kgbw دیابتی

یافته‌ها

نمودار شماره ۱، میانگین میزان گلوکز را در گروه‌های تحت تیمار نشان می‌دهد. میزان گلوکز خون در گروه دیابتی افزایش معنی‌داری نسبت به گروه کنترل داشته است ($p < 0.05$). به علاوه، میزان گلوکز خون در هر سه گروه دیابتی تحت تیمار با عصاره (۵۰، ۱۰۰ و ۲۵۰ mg/kgbw) در مقایسه با گروه دیابتی، کاهش معنی‌داری یافته است ($p < 0.05$).

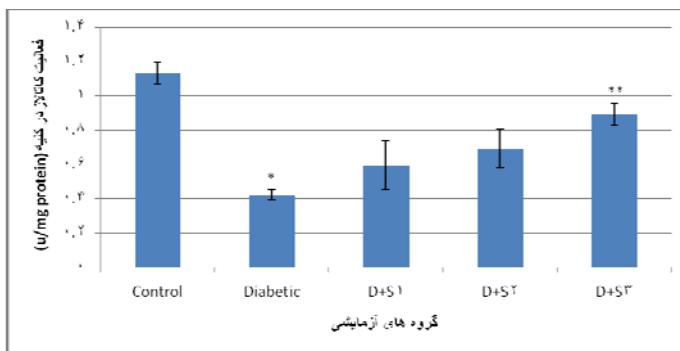


نمودار شماره ۲: اثر عصاره آبی میوه سماق بر میزان آنزیم کاتالاز در بافت هموژیزه‌شده کبد

هر ستون Mean \pm S.E.M

کنترل = Control, دیابتی = Diabetic, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S1=۵۰ mg/kgbw, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S2=۱۰۰ mg/kgbw, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S3=۲۵۰ mg/kgbw

$p < 0.05$ در مقایسه با گروه کنترل دیابتی. * اختلاف معنی‌دار با گروه دیابتی. کنترل, ** اختلاف معنی‌دار با گروه دیابتی.



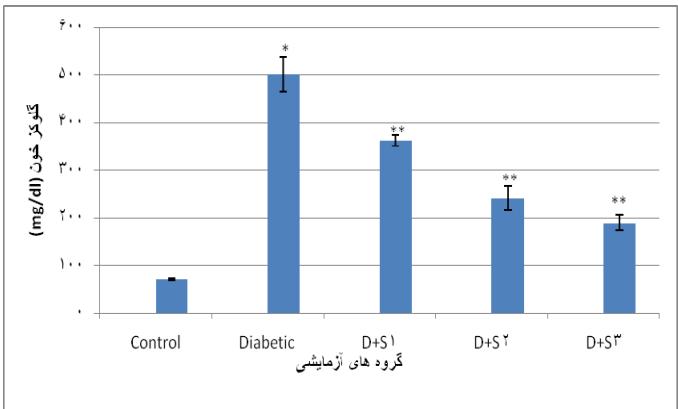
نمودار شماره ۳: اثر عصاره آبی میوه سماق بر میزان آنزیم کاتالاز دوز بافت هموژیزه‌شده کلیه

هر ستون Mean \pm S.E.M

کنترل = Control, دیابتی = Diabetic, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S1=۵۰ mg/kgbw, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S2=۱۰۰ mg/kgbw, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S3=۲۵۰ mg/kgbw

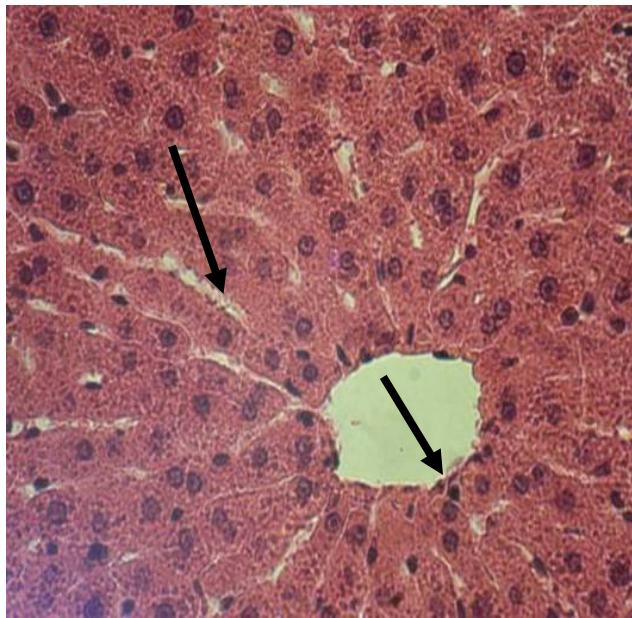
$p < 0.05$ در مقایسه با گروه کنترل دیابتی. * اختلاف معنی‌دار با گروه دیابتی. کنترل, ** اختلاف معنی‌دار با گروه دیابتی.

جدول و تصاویر، تغییرات بافت کبد را در گروه‌های مختلف نشان می‌دهد. در شکل شماره ۱، کبد گروه کنترل نشان داده شده است. همان‌طور که در شکل مشاهده می‌شود در گروه کنترل هپاتوستیت‌ها سالم بوده و هیچ گونه ضایعه خاصی در بافت کبد رؤیت نمی‌شود. شکل شماره ۲، کبد گروه دیابتی را نشان می‌دهد. در این گروه علائم هیستولوژی غیرطبیعی نظیر تخریب هپاتوستیت‌ها و اتساع در سینوزوئیدها قابل مشاهده است. همچنین در رت‌های دیابتی تحت تیمار با دوزهای ۵۰ و ۱۰۰ mg/kgbw عصاره سماق، بهبودی در آسیب‌های کبدی ناشی از دیابت



نمودار شماره ۱: اثر عصاره آبی سماق بر میزان گلوکز خون
هر ستون Mean \pm S.E.M
کنترل = Control, دیابتی = Diabetic, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S1=۵۰ mg/kgbw, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S2=۱۰۰ mg/kgbw, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز D+S3=۲۵۰ mg/kgbw
 $p < 0.05$ در مقایسه با گروه کنترل دیابتی. * اختلاف معنی‌دار با گروه کنترل, ** اختلاف معنی‌دار با گروه دیابتی.

نمودار شماره ۲ و ۳ به ترتیب بیانگر فعالیت آنزیم کاتالاز در بافت‌های کبد و کلیه می‌باشد. طبق نمودار، فعالیت آنزیم کاتالاز در بافت‌های کبد و کلیه در گروه دیابتی در مقایسه با گروه کنترل کاهش معنی‌داری داشته است ($p < 0.05$). به علاوه، فعالیت آنزیم کاتالاز در گروه دیابتی تحت تیمار با دوز (۲۵۰ mg/kgbw) از عصاره در مقایسه با گروه دیابتی افزایش معنی‌داری یافته است ($p < 0.05$). گرچه در گروه دیابتی تحت تیمار با دوز ۵۰ و ۱۰۰ mg/kgbw از عصاره در مقایسه با گروه دیابتی، فعالیت کاتالاز افزایش نشان می‌دهد، اما از نظر آماری تغییرات معنی‌دار نبوده است. به طور کلی، تیمار با عصاره وابسته به دوز باعث افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز شده است.



شکل شماره ۳: تصویر میکروسکوپ نوری مقطع بافتی کبد رت دیابتی تحت تیمار با عصاره آبی میوه سماق با دوز 250 mg/kgbw

تصویر بالا نمایی از بافت کبد در گروه تحت تیمار با عصاره را نشان می‌دهد. همان‌طور که در تصویر دیده می‌شود، هپاتوسیت‌ها و سینوزوئیدها وضعیت بهتری نسبت به گروه دیابتی دارند. فلش شماره ۱: هپاتوسیت، فلش شماره ۲: سینوزوئید را نشان می‌دهد.

جدول: مقایسه تغییرات بافتی کبد در گروه‌های مختلف

گروه‌های آزمایشی	تخرب هپاتوسیت	اتساع در سینوزوئیدها
-	-	Control
++++	++++	Diabetic
+++	+++	D+S1
++++	++	D+S2
++	++	D+S3

کنترل = Control, دیابتی = Diabetic, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز

D, دیابتی+عصاره آبی سماق با دوز

D+S1=۵۰mg/kgbw, D+S2=۱۰۰mg/kgbw

D+S3=۲۵۰mg/kgbw

-.: طبیعی، +: خفیف، ++: متوسط، +++: شدید،

++++: بسیار شدید

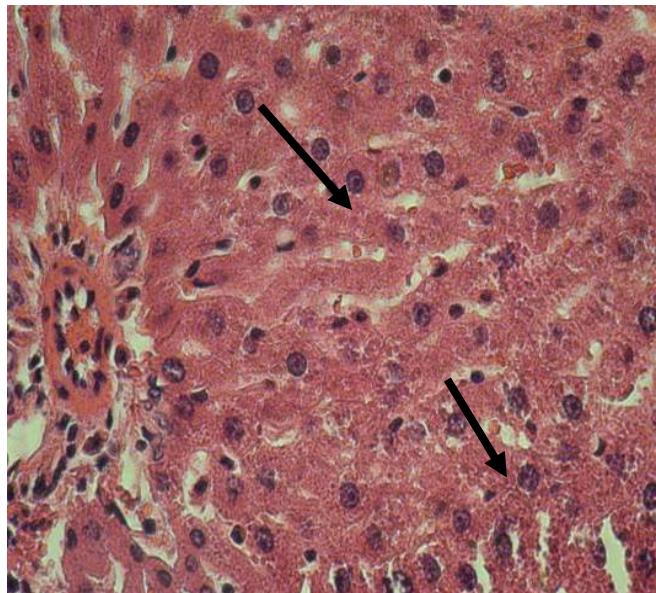
بحث

در این مطالعه، نتایج به دست آمده در نمودار شماره ۱ نشان داد تیمار با عصاره باعث کاهش معنی‌دار در میزان گلوکز خون می‌شود. طی تحقیقی که توسط Giancarlo ۲۰۰۶ انجام شد مشخص گردید عصاره الکلی میوه سماق با مهار آنزیم آلفا آمیلاز منجر به کاهش گلوکز خون شده که این اثر مربوط به حضور فلاونوئیدهای موجود در سماق می‌باشد (۱۵). از

مشاهده نمی‌شود. شکل شماره ۳، کبد رت‌های دیابتی تحت تیمار با دوز 250 mg/kgbw از عصاره را نشان می‌دهد. همان‌طور که در شکل مشخص است این گروه از نظر بافت‌شناسی وضعیت بهتری نسبت به گروه دیابتی دارند و تقریباً به سطح طبیعی برگشته‌اند. در این گروه علائم هیستولوژی غیرطبیعی (تخرب هپاتوسیت‌ها و اتساع در سینوزوئیدها) به طور مشخص و بارزی در مقایسه با گروه دیابتی کاهش یافته است.



شکل شماره ۱: تصویر میکروسکوپ نوری مقطع بافتی کبد رت سالم تحت تیمار با عصاره آبی میوه سماق با دوز 250 mg/kgbw از بافت کبد در گروه کنترل می‌باشد. همان‌طور که در تصویر دیده می‌شود، هپاتوسیت‌ها سالم و هچ گونه ضایعه در بافت کبد مشاهده نمی‌شود. فلش شماره ۱: هپاتوسیت، فلش شماره ۲: سینوزوئید را نشان می‌دهد.



شکل شماره ۲: تصویر میکروسکوپ نوری مقطع بافتی کبد رت دیابتی شده تحت تیمار با عصاره آبی میوه سماق با دوز 250 mg/kgbw از بافت کبد در گروه دیابتی است. تخریب هپاتوسیت‌ها (نکروز) و اتساع سینوزوئیدها در شکل دیده می‌شود. فلش شماره ۱: هپاتوسیت، فلش شماره ۲: سینوزوئید را نشان می‌دهد.

فلاونوئیدی موجود در میوه سماق باعث افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز شده است. در واقع، عصاره با بهبود فعالیت آنزیم کاتالاز در کاهش عوارض دیابت به واسطه تقویت پاسخ آنتی اکسیدانی در رت‌های دیابتی مؤثر است. بیشتر مطالعات انجام شده بر روی کبد در دیابت قندی بر تغییرات بیوشیمیایی و فیزیولوژیک آن متمرکز بوده است و جنبه‌های بافت‌شناسی و ساختار کبد چندان مورد توجه قرار نگرفته و تغییرات ساختاری کیفی آن نیز در کوتاه‌مدت به خوبی بررسی نشده است. کبد یکی از اهداف اصلی عمل انسولین به شمار می‌رود و نقش مهمی را در حفظ و ثبات سطح گلوكز خون ایفا می‌کند (۳۳، ۳۲). از طرفی، اثرات سمی و مخرب آلوکسان نه تنها در سلول‌های بتای پانکراس شناسایی شده؛ بلکه سایر اندام‌های بدن را نیز در گیر می‌کند (۱۰). Selvan و همکارانش نیز در سال ۲۰۰۸ طی مطالعه‌ای بر روی رت‌های دیابتی نشان دادند مقاطعه کبدی در رت‌های دیابتی به صورت از بین رفتن پارانشیم، تجزیه پارانشیم، اتساع در سینوزوئیدها و تخریب ورید مرکزی به طور واضح می‌باشد (۳۴). همچنین Larcan و همکارانش در سال ۱۹۷۹ اثبات کردند در بیماران دیابتی، کبد دچار نکروز می‌شود (۳۵). کوئرستین به عنوان یک فلاونوئید مهم و یک آنتی اکسیدان قوی باعث برداشت رادیکال‌های آزاد نظیر گزانین اکسیداز و سوپراکسید و کاهش استرس اکسیداتیو در حیوانات دیابتی می‌گردد (۳۶-۳۸). همچنین کوئرستین می‌تواند باعث کاهش عوارض و آسیب‌های جانبی ناشی از دیابت در بافت کبد شود (۹). در مطالعه حاضر، اثر پیشگیری کننده سماق به وضوح در بافت کبد مشاهده شد و کاهش عوارضی که طی بیماری دیابت ایجاد می‌شود مانند تخریب هپاتوسیت‌ها و اتساع سینوزوئیدها کاملاً بارز بود. بنابراین می‌توان توجه گرفت که ترکیبات فلاونوئیدی موجود در میوه سماق نظیر کوئرستین دارای خواص محافظت کننده سلولی و بافتی در برابر عوامل استرس‌زا و اکسیداتیو ناشی از رادیکال‌های فعال اکسیژن در رت‌های دیابتی هستند.

نتیجه‌گیری

نتایج این مطالعه نشان داد عصاره آبی میوه سماق می‌تواند در جلوگیری از تغییرات آنزیم کاتالاز در رت‌های دیابتی شده با

طرفی، با توجه به فعالیت هیپوگلیسمی کوئرستین (۱۹) می‌توان گفت که اثر هیپوگلیسمی عصاره سماق به ترکیب فلاونوئیدی (کوئرستین) موجود در آن مربوط است. فلاونوئید کوئرستین جذب گلوکز را در روده مهار می‌کند. این عمل به طور اختصاصی بر روی ناقل گلوکز (GluT_2) صورت می‌گیرد (۱۹). در مطالعه حاضر با بررسی "اثر حفاظتی عصاره آبی سماق بر فعالیت آنزیم کاتالاز و هیستوپاتولوژی کبد در جریان بیماری دیابت" مشاهده گردید تزریق آلوکسان باعث کاهش فعالیت کاتالاز در بافت‌های هموژنیزه کبد و کلیه می‌شود. همچنین در بررسی هیستولوژی کبد، تخریب هپاتوسیت‌ها (نکروز) و اتساع در سینوزوئیدها از شایع‌ترین موارد آسیب به کبد در رت‌های دیابتی به شمار می‌رود. در رت‌های دیابتی تحت تیمار با عصاره، افزایش فعالیت کاتالاز دیده می‌شود. همچنین عصاره می‌تواند منجر به اثرات بهبودبخش بر آسیب وارد در بافت کبد گردد. از طرفی، افزایش سمیت القاشه توسط رادیکال‌های آزاد در رت‌های دیابتی شده با آلوکسان مونوهیدرات، به خوبی مشخص شده است (۲۵، ۲۴). گلوکز از طریق اتوکسیداسیون و گلیکاسیون غیر آنزیمی پروتئین‌ها و آلوکسان مونوهیدرات با تحریک تولید H_2O_2 موجب تولید رادیکال‌های آزاد می‌شود (۲۶). به هر حال آنزیم‌های آنتی اکسیدانی درون زا نظیر کاتالاز مسئول سمیت‌زدایی رادیکال‌های آزاد آسیب‌رسان هستند. در مطالعه حاضر، فعالیت آنزیم کاتالاز در رت‌های دیابتی شده در مقایسه با گروه‌های دیگر، به طور قابل ملاحظه‌ای کاهش نشان داد که این نتایج نیز با مطالعه Leelavinothan و همکارانش مطابقت داشت (۲۷). تغییر در فعالیت کاتالاز که در دیابت ایجاد می‌شود ممکن است پاسخی به افزایش تولید H_2O_2 در این بیماران باشد. فلاونوئیدها جزء ترکیبات پلی فنلی بوده و مهم ترین اثر آنها اثرات آنتی اکسیدانی این ترکیبات است. مطالعات زیادی نشان داده‌اند استفاده از فلاونوئیدها به عنوان آنتی اکسیدان‌های پلی فنلی سبب افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدانی از جمله آنزیم کاتالاز می‌شود (۲۹، ۲۸). طی تحقیقات انجام شده مشخص گردید کوئرستین به عنوان یک ترکیب فلاونوئیدی منجر به افزایش ظرفیت و پتانسیل می‌شود (۳۱، ۳۰). لذا با توجه به مطالب فوق، احتمال می‌رود که کوئرستین به عنوان یکی از مهم‌ترین ترکیبات

تشکر و قدردانی

بدین وسیله مراتب تشکر خود را از سرکار خانم دکتر آزادبخش و
جناب آقای نجفی مهر جهت کمک در انجام این تحقیق اعلام
می‌دارم.

آلوکسان مونوھیدرات مؤثر باشد. همچنین از تخریب بافت کبد
در بیمار دیابتی پیشگیری می‌کند. بنابراین سماق می‌تواند به عنوان
جایگزین مناسب داروهای شیمیایی در درمان بیماری دیابت مورد
استفاده قرار گیرد.

References:

1. Sun JE, Ao ZH, Lu ZM, Xu HY, Zhang XM, Dou WF, et al. Antihyperglycemic and Antilipidperoxidative Effects of Dry Matter of Culture Broth of Inonotus Obliquus in Submerged Culture on Normal and Alloxane-Diabetes Mice. *J Ethnopharmacol* 2008;118(1):7-13.
2. Kar A, Choudhary BK, Bandyopadhyay NG. Preliminary Studies on The Inorganic Constituent of Some Indigenous Hypoglycemic Herbs on Oral Glucose Tolerance Test. *J Ethnopharmacol* 1999;64(2):179-84.
3. Rehman A, Jenner A, Halliwel B. Gas Chromatography-Mass Spectrometry Analysis of DNA: Optimization of Protocols for Isolation and Analysis of DNA From Human Blood. *Methods Enzymol* 2000;319:401-17.
4. Victor VM, Rocha M, De la Fuente M. Immune Cell: Free Radicals and Antioxidants in Sepsis. *Int Immunopharmacol* 2004;4(3):327-47.
5. Antolovich HM, Prenzel PD, Patsalides E, McDonald S, Robards K. Methods for Testing Antioxidant Activity. *Analyst* 2002;127(1):183-98.
6. Sharma RK, Fabio F, Pasqualotto FF, Nelson R, et al. The Reactive Oxygen Species-Total Antioxidant Capacity ROSTAC Soure Is a New Measure of Oxidative Stress to Predict Male Infertility. *Hum Reprod Oxford England* 1999;14(11):2801-2807.
7. Armstrong D, al-Awadi F. Lipid Peroxidation and Retinopathy in Streptozotocin-Induced Diabetes. *Free Radic Biol Med* 1991;11(4):433-6.
8. Jakus V. The Role of Free Radicals, Oxidative Stress and Antioxidant System in Diabetic Vascular Disease. *Bratisl Lek Listy* 2000;101(10):541-551.
9. Khaki AA, Khaki A, Nouri M, Ahmadi-Ashtiani HR, Rastegar H, Rezazadeh SH, et al. Evaluation Effects of Quercetin on Liver Apoptosis in Streptozotocin-Induced Diabetic Rat. *J Med Plants* 2009;8(5):70-78.
10. Szkludelski T. The Mechanism of Alloxan and Streptozotocin Action in β Cells of The Rat Pancreas. *Physiol Res* 2001;50(6):536-546.
11. Shanmugasundaram ER, Rajeswari G, Baskaran K, et al. Use of Gymnema Sylvestre Leaf Extract in the Control of Blood Glucose in Insulin-Dependent Diabetes Mellitus. *J Ethnopharmacol* 1990;30(3):281-94.
12. Sharma SR, Dwivedi SK, Swarup D. Hypoglycaemic, Antihyperglycaemic and Hypolipidemic Activities of Casealpina Bonducilla Seeds in Rats. *J Ethnopharmacol* 1997;58:39-44.
13. Srivastava Y, Venkatakrishnan-Bhatt H, Verma Y. Antidiabetic and Adaptogenic Properties of Momordica Charantia Extract: An Experimental and Clinical Evaluation. *Phytother Res* 1993;7(4):258-89.
14. Zargham H, Zargham R. Tannin Extracted from Sumac Inhibits Vascular Smooth Muscle Cell Migration. *Mcgill J Med* 2008;11(2):119-123.
15. Giancarlo R, Nadjafif F. Hypoglycaemic Activity of Two Spices Extract: *Rhus Coriaria* L, *Bunium Persicum* Boiss. *Nat Prod Res* 2006;20(9):882-886.
16. Mavlyanov SM, Islambekov S, Karimdzhanov AK, Imailov AI. Anthoctans and Organic Acids of the Fruits of Some Species of Sumac. *Chemistry of Natural Compounds* 1997;(33)209:279-280.
17. Ozcan M. Antioxidant Activities of Rosemary, Sage and Sumac Extracts and Their Combinations on Stability of Natural Peanut Oil. *J Med Food* 2003;6(3):267-70.
18. Perchellet JP, Gali HU, Perchellet EM, Klish DS, Armbrust AD. Antitumor-Promoting Activities of Tannic Acid, Ellagic Acid and Several Gallic Acid Derivatives in Mouse Skin. *Basic Life Sci* 1992;59:783-801.
19. Nuraliev IUN, Avezov GA. The Efficacy of Quercetin in Alloxan Diabetes. *Eksp Klin Farmakol* 1992;55(1):42-4.

20. Ozcan M, Hacisefer-ogullari H. Acondiment (*Rhus Coriaria L.*): Some Physico - Chemical Properties. *Bulg J Plant Physiol* 2004;30(3-4):74-84.
21. Pourahmad J, Eskandari MR, Shkibaei R, Kamalinejad M. A Search for Hepatoprotective Activity of Aqueous Extract of *Rhus Coriaria L.* Against Oxidative Stress Cytotoxicity. *Food Chem Toxicol* 2010;48(3):854-858.
22. Sabu MC, Kuttan R. Antidiabetic Activity of Medicinal Plants and Its Relationship With Their Antioxidants Property. *J Ethnopharmacol* 2002;81(2):155-160.
23. Aebi H. Catalase Invitro. Method in Enzymiology 1984;105:121-126.
24. Niskanen LK, Salonen JT, Nyyssoinen K, Uusitupa MI. Plasma Lipid Peroxidation and Hyperglycaemia: A Connection Through Hyperinsulinaemia. *Diabet Med* 1995;12(9):802-8.
25. Nourooz-Zadeh J, Rahimi A, Tajadini-Sarmadi J. Relationships Between Plasma Measures of Oxidative Stress and Metabolic Control in NIDD. *Diabetologia* 1997;40(6):1141-5.
26. Takasu N, Komiya I, Asasa T, Nagasawa Y, Yamada T. Streptozotocin and Alloxan Induced H_2O_2 Generation and DNA Fragmentation in Pancreatic Islets. *Diabetes* 1991;40(9):1141-5.
27. Leelavinothan P, Muniappan L. Protective Role of Scaporia Dulcis Plant Extract on Brain Antioxidant Status and Lipid Peroxidation in STZ Diabetic Male Wistar Rats. *BMC Complement Altern Med* 2004;4:4-16.
28. Dewanjee S, Das A, Sahu R, Gangopadhyay M. Antidiabetic Activity of Dispyros Peregrinea Fruit: Effect on Hyperglycemia, Hyperlipidemia and Augmented Oxidative Stress in Experimental Type 2 Diabetes. *Food Chem Toxicol* 2009;47(10):2679-2685.
29. Sabarimuthu D, Pamakanthan SR. Effects of Epicatechin, a Flavonoid on Lipid Peroxidation and Antioxidant in STZ-Induced Diabetic Rats Liver, Kidney and Heart. *Pharmacol Rep* 2005;57(5):610-615.
30. Chandel A, Dhindsa S, Tpiwala S, Chaudhuri A, Dandona P. Testosterone Concentration in Young Patients With Diabetes. *Diabetes Care* 2008;31(10):2013-7.
31. Mi Y, Zhang C, Taya K. Quercetin Protects Spermatogonial Cells From 2,4-d-Induced Oxidative Damage in Embryonic Chickens. *J Reprod Dev* 2007;53(4):749-54.
32. Dhahbi JM, Mote PL, Cao SY, Spindler SR. Hepatic Gene Expression Profiling of Streptozotocin-Induced Diabetes. *Diabetes Thecnol Ther* 2003;5(3):411-20.
33. Parker G, Taylor R, Jones R, McClain D. Hypoglycemia and Inhibition of Glycogen Synthase in Streptozotocin-Treated Mice: Role of O-linked N-Acetylglucosamine. *J Biol Chem* 2004;279:20636-42.
34. Selvan VT, Manikandan L, Senthil Kumar GP, Suresh R, Kakoti BB, Gomathi P, et al. Antidiabetic and Antioxidant Effect of Methanol Extract of Artanema Sesamoides in Streptozotocin-Induced Diabetic Rats. *Internation J Applied Res Natural Product* 2008;1(1):25-33.
35. Larcan A, Lambert H, Laprevote-Heully MC, Delorme N. Light and Electron Microscopic Study of Hepatic Lesions in the Course of Hyperlactatemia in Diabetic Patients. *Diabete Metab* 1979;5(2):103-12.
36. Muralidhara BS. Early Oxidative Stress in Testis and Epididymal Sperm in Streptozotocin-Induced Diabetic Mice: Its Progression and GenotoxicConsequences. *Reprod Toxicol* 2007;23(4):578-87.
37. Khaki A, Fathiazad F, Nouri M, Khaki AA, Jabarikh H, Hammadeh M. Evaluation of Androgenic Activity of Allium Cepa on Spermatogenesis in Rat. *Folia Morphol* 2009;68(1):45-51.
38. Mi Y, Zhang C. Protective Effect of Quercetin on Arocol 1254-Induced Oxidative Damage in Cultured Chicken Spermatogonial Cells. *Toxicological Sci* 2005;88(2):545-50.