

اثر دایدزئین بر سطح گلوکز، پروفایل لیپیدی و فعالیت آنزیم پاراکسوناز موش‌های صحرایی دیابتی

محمدحسن افتخاری^۱، عبدالرضا رجایی فرد^۲، علی اکبر اوچی^۳، نیاز محمدزاده هنرور^۴

- ۱- نویسنده مسئول: دانشیار گروه تغذیه، دانشکده بهداشت و تغذیه، دانشگاه علوم پزشکی شیراز پست الکترونیکی: h_eftekhari@yahoo.com
- ۲- دانشیار گروه اپیدمیولوژی، دانشکده بهداشت و تغذیه، دانشگاه علوم پزشکی شیراز
- ۳- دانشیار گروه بیوشیمی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز
- ۴- دانشآموخته کارشناس ارشد علوم تغذیه، دانشکده بهداشت و تغذیه، دانشگاه علوم پزشکی شیراز

تاریخ پذیرش: ۱۷/۳/۸۸

تاریخ دریافت: ۲۶/۲/۸۷

چکیده

سابقه و هدف: با توجه به اهمیت دیابت به عنوان یکی از شایع‌ترین بیماری‌های غدد درون‌ریز و اثرات آنتی دیابتیک ایزوفلاؤن‌های سویا، در این مطالعه اثر دایدزئین به عنوان مهم‌ترین ایزوفلاؤن موجود در سویا بر سطح گلوکز، پروفایل لیپیدی و فعالیت آنزیم پاراکسوناز در مosh‌های صحرایی دیابتی بررسی شد.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه ۳۶ مosh صحرایی نر نژاد Sprague-Dawley به سه گروه سالم، دیابتی و دیابتی مصرف کننده دایدزئین تقسیم شدند. دیابت در اثر تزریق وریدی یک دوز ۶۰ میلی‌گرمی استرپیتوزوتوسین به ازای هر کیلوگرم وزن بدن که در ۰/۰۵ مول به ازای هر لیتر بافر سیترات حل شده بود، در Mosh‌های صحرایی ایجاد و سطح گلوکز بالای ۲۵۰ mg به ازای دسی‌لیتر معیار دیابت در نظر گرفته شد. دایدزئین به میزان ۶۰۰ mg به ازای هر کیلوگرم رژیم با غذای استاندارد پایه مخلوط و به مدت ۳ هفته مورد استفاده واقع شد.

یافته‌ها: مکمل‌باری با دایدزئین تأثیر معنی‌داری بر سطح گلوکز خون ناشتا نداشت، اما کاهش معنی‌داری در سطح تری‌گلیسرید و LDL در گروه مکمل‌باری شده در مقایسه با گروه شاهد دیابتی مشاهده شد ($P=0/0001$). میزان HDL نیز در این گروه افزایش یافت ($P=0/0003$). دایدزئین تأثیر معنی‌داری بر عملکرد آنزیم پاراکسوناز در مقایسه با گروه‌های شاهد نشان نداد، در حالی که مقایسه مقادیر ابتدایی و انتهایی عملکرد این آنزیم در گروه مکمل‌باری شده، حاکی از اثر مثبت دایدزئین در جلوگیری از کاهش فعالیت این آنزیم بود ($P=0/0001$).

نتیجه‌گیری: دایدزئین می‌تواند نقش مفیدی در جلوگیری از آشفتگی ایجاد شده در پروفایل لیپیدی ناشی از دیابت و احتمالاً تقویت سیستم آنتی اکسیدانی بدن داشته باشد.

واژگان کلیدی: دایدزئین، Mosh صحرایی، دیابت، پاراکسوناز، گلوکز، لیپوپروتئین

• مقدمه

عنوان مثال، رادیکال‌های آزاد در کنار مقادیر افزایش یافته گلوکز و لیپوپروتئین‌های موجود در خون باعث تشدید روند پراکسیداسیون یا گلیکوزیلاسیون می‌شوند. این روند به واکنش‌های سمی در سلول‌های اندوتیال، تجمع و احتباس LDL منجر می‌شود و پیشرفت آترواسکلروز به عنوان یکی از عوارض مهلك دیابت است.^(۳)

با وجود داروهای مختلف کاهنده مقدار گلوکزخون، عوارض مقدار گلوکز افزایش یافته در این بیماری،

دیابت یکی از مهم‌ترین اختلالات غدد درون‌ریز و از مشکلات بهداشتی روز افزون در دنیای امروز است^(۱). در سال‌های اخیر، ارتباط عوارض مهلك دیابت با افزایش سطح گلوکز، پروفایل لیپیدی خون، کاهش دفاع آنتی اکسیدانی و در نتیجه، افزایش میزان واکنش‌های اکسیداتیو در بدن مورد بررسی قرار گرفته است^(۲). نتایج حاصل از مطالعات نشان می‌دهد که افزایش تشکیل رادیکال‌های آزاد، به علت هیپرگلیسمی، در پاتوزن و پیشرفت عوارض این بیماری نقش عمده‌ای دارد^(۲). به

همکاران در بررسی تأثیرات آنتیاکسیدانی ایزووفلاون‌های سویا در زنان مبتلا به دیابت به تأثیرات مثبت این ترکیبات بر هورمون‌های جنسی و تعدادی از هورمون‌های سیستم آنتیاکسیدان پی بردند (۱۲). در راستای شناخت بیشتر تأثیرات ترکیبات فلاونوئیدی سویا این مطالعه با هدف بررسی نقش آنتیدیابتیک و آنتیاکسیدانی دایدزئین به عنوان مهم‌ترین ایزووفلاون موجود در سویا در موش‌های صحرایی دیابتی طراحی شد.

• مواد و روش‌ها

این مطالعه تجربی از نوع مطالعات مداخله‌ای علوم پایه بود و به منظور بررسی تأثیر ایزووفلاون دایدزئین بر گلوکز، پروفایل لیپیدی و فعالیت آنزیم پاراکسوناز موش‌های دیابتی طراحی شد. از ۳۶ موش صحرایی نر نژاد Sprague Dawley آماده شده توسط انتستیتو پاستور با میانگین وزنی ۲۰۰ تا ۲۲۰ گرم استفاده شد. موش‌های صحرایی در طول مطالعه و دوره تطابق در قفس‌های ضدزنگ و در اتاق‌های دارای تهویه مطبوع و درجه حرارت $22 \pm 2^\circ\text{C}$ و چرخه اتوماتیک روشنایی-تاریکی ۱۲ ساعته قرار گرفتند. در طول دوره تطابق، موش‌های صحرایی با رژیم غذایی پایه استاندارد (تهیه شده از شرکت پارس دام تهران) تغذیه شدند. ایزووفلاون مورد نیاز با درجه خلوص ۹۸٪ از شرکت Biopurify چین تهیه شد. این ترکیب به میزان ۶۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم با رژیم غذایی پایه آسیاب شده، مخلوط و به شکل حبه تهیه شد. موش‌ها به مدت ۲۱ روز با این رژیم تغذیه شدند. در طول مطالعه، دسترسی به آب و غذا آزاد بود. این پروتکل مشابه مطالعه Hug hes (۱۱) بود. موش‌های صحرایی به صورت تصادفی به سه گروه ۱۲ تایی تقسیم شدند: کنترل سالم، دیابتی تغذیه شونده با رژیم پایه و دیابتی تغذیه شونده با مخلوط دایدزئین و رژیم پایه.

دیابت از طریق تزریق وریدی ۶۰ mg استرپتوزوتوسین به ازای هر کیلوگرم وزن بدن که در ۰/۰۵ مول به ازای هر لیتر بافر سیترات حل شده بود، در ۲۴ موش ایجاد شد. سطح گلوکز خون بالاتر از ۲۵۰ mg/dL که

همچنان به عنوان یک مشکل عمده پژوهشی مطرح است (۴) و به همین دلیل، مطالعات گسترده‌ای روی سایر ترکیبات شیمیایی و ترکیبات مغذی و غیر مغذی برای حل این مشکل در حال انجام است. به عنوان مثال، توجه به سویا و ایزووفلاون‌های موجود در آن از آنجا قوت گرفت که تعدادی از مطالعات انجام شده روی مدل‌های حیوانی و جمعیت‌های انسانی، رابطه مصرف سویا با کاهش خطر بروز تعدادی از بیماری‌ها را نشان دادند (۵-۷). به دنبال پیشرفت‌هایی که در زمینه تکنولوژی سلولی و مولکولی صورت گرفت، ایزووفلاون‌های سویا به ویژه دایدزئین و جنیستئین به عنوان ترکیبات فعال و مهم مسئول اثرات مثبت سویا مورد بررسی قرار گرفتند (۸).

Lee و همکاران در سال ۲۰۰۶ به اثر مثبت ایزووفلاون جنیستئن در بهبود سطح انسولین، هموگلوبین گلیکوزیله، پروفایل لیپیدی و فعالیت آنزیم‌های آنتیاکسیدان اشاره کردند (۸). Gudbron Son. و همکاران در سال ۲۰۰۶ اثر رژیم حاوی پروتئین غنی شده سویا با ایزووفلاون‌ها را بر چربی کبد، اکسیداسیون چربی و گیرنده VLDL در موش‌های نژاد Zucker و گیرنده mRNA مربوط به VLDL را که نقش مهمی در افزایش mRNA مربوط به VLDL را که فعال‌سازی گیرنده‌های کبدی و کلیرانس تری‌گلیسرید پلاسمای دارد، گزارش کردند. در رابطه با مکانیسم‌های مولکولی سویا Ricketts و همکاران پیشنهاد می‌کنند که فعل‌سازی گیرنده‌های هسته‌ای چند منظوره مثل ER_P×R_L, TR_F×R_L, PPAR_R, ER_P×R_L, TR_F×R_L که در متابولیسم لیپید و کاهش سطح پروفایل لیپیدی نقش شناخته شده‌ای دارند، از مکانیسم‌های توجیه کننده اثرات هیپولیپیدمیک این ترکیبات بیواکتیو سویا است (۱۰). Hughes درباره اثرات استروژنی این ترکیبات (۱۱) اعلام کرد که با وجود مقدار کمتر دایدزئین نسبت به جنیستئین در سویا، مهم‌ترین ایزوفلان موجود در سویا دایدزئین است و عللت آن را تولید o- desmethylangolensin و equol از دایدزئین در میکروفلور روده‌ای دانست زیرا این ترکیبات، خواص استروژنیک قوی‌تری نسبت به دایدزئین دارند. Oh و

وجود تفاوت معنی دار در ابتدای مطالعه بود (جدول ۱). مقایسه شاخص ها در گروه های مورد مطالعه در پایان مداخله، مطابق جدول ۱ بیانگر وجود تفاوت معنی دار در همه متغیرهای مورد بررسی بود؛ اگر چه زمانی که متغیرهای مورد بررسی بین سه گروه مقایسه شد، تفاوت های معنی داری دیده شد، ولی مقایسه دو به دو متغیرها نتایج متفاوتی را نشان داد. به عنوان مثال، مقایسه وزن در پایان مطالعه در گروه ها نشان داد که این متغیر در گروه مداخله نسبت به دو گروه کنترل، تفاوت معنی داری نداشتند است؛ اما مقایسه مقادیر ابتدایی و انتهایی مطالعه در ارتباط با وزن، نشانگر افزایش معنی دار در گروه مداخله بود ($P=0.0001$) در حالی که این متغیر در گروه کنترل دیابتی، افزایش معنی داری نداشت. اختلاف میانگین وزن ابتدا و انتهای مطالعه بیانگر وجود تفاوت آماری معنی دار گروه کنترل سالم با کنترل دیابتی و گروه مداخله ($P=0.0001$) و گروه کنترل دیابتی و سالم با گروه مداخله بود ($p=0.002$) (جدول ۱).

اگر چه در ابتدای مطالعه، تفاوت معنی داری بین مقدار گلوکز گروه مداخله و گروه دیابتی وجود نداشت، ولی مقایسه سطح گلوکز خون در پایان مطالعه در گروه شاهد دیابتی و گروه مداخله دیابتی با گروه کنترل سالم حاکی از وجود تفاوت معنی دار در این گروه ها بود ($P=0.0001$). مقایسه مقدار گلوکز قبل از مداخله و پایان مطالعه حاکی از عدم تفاوت معنی دار در سطح گلوکز گروه کنترل سالم و وجود افزایش معنی دار در طول مدت مطالعه در گروه کنترل دیابتی ($P=0.0001$) و گروه دیابتی مکمل یاری شده ($P=0.0001$) بود. بررسی اختلاف میانگین گلوکز انتهای مطالعه با ابتدای مطالعه در گروه ها بیانگر وجود تفاوت آماری معنی دار بین گروه کنترل سالم با کنترل دیابتی و گروه مداخله ($P=0.0001$) و گروه کنترل سالم با گروه مداخله بود (جدول ۱)

ساعت بعد اندازه گیری شد، معیار دیابت در نظر گرفته شد. در گروه کنترل سالم به منظور حذف اثر مخدوش کننده استرس ناشی از تزریق، بافر سیترات تزریق شد. وزن موش ها و غذای دریافتی آنها به ترتیب به صورت روزانه و هفتگی اندازه گیری شد. به منظور خونگیری اولیه و انتهایی مطالعه، موش ها ۱۶ ساعت ناشتا نگهداری شده و پس از بیهوشی توسط اتر، خون گیری از ورید دمی و آورت آنها انجام شد. برای تهیه سرم نمونه های خونی در سرعت ۳۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۵ دقیقه و درجه حرارت 4°C سانتریفیوژ شد.

اندازه گیری گلوکز، کلسترول توتال و تری گلیسرید با استفاده از کیت من (ایران)، LDL با استفاده از کیت /رم طب (ایران) بر اساس روش آنزیمی و اسپکتروفوتومتری صورت گرفت. HDL با استفاده از روش آنزیمی رسوب هپارین- منگنزو و اسپکتروفوتومتری و با استفاده از کیت زیست شیمی (ایران) اندازه گیری شد. آنزیم پاراکسوناز بعد از تخلیص پاراکسون (Sigma, USA) به روش اسپکتروفوتومتری اندازه گیری شد (۱۳).

داده های به دست آمده در این مطالعه با استفاده از نرم افزار آمار SPSS₁₃ مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. برای مقایسه میانگین متغیرهای مورد بررسی بین گروه ها از آنالیز واریانس یک طرفه (ANOVA) استفاده شد. در صورتی که آزمون ANOVA معنی دار بود، اما آزمون Levene که تفاوت آماری بین واریانس گروه های مختلف را نشان می دهد، معنی دار نبود، برای مقایسه دو به دو کلیه گروه ها از تست Tukey استفاده شد.

برای مقایسه دو میانگین در داخل هر گروه یعنی زمان شروع (قبل از تزریق) و انتهای مطالعه از آزمون Paired t-test استفاده شد. در همه مقایسات $p<0.05$ به عنوان تفاوت معنی دار در نظر گرفته شد.

• یافته ها

مقایسه میانگین شاخص های مورد مطالعه در سه گروه مورد بررسی در ابتدا و قبل از تزریق، بیانگر عدم

جدول ۱ - مقایسه میانگین وزن و شاخص‌های بیوشیمیایی در سه گروه مورد بررسی قبل از شروع مداخله و پایان مداخله (n=۱۲)

متغیر	گروه اول (کنترل سالم)	گروه دوم (کنترل دیابتی)	گروه سوم (دیابتی مورد مداخله)
Weight(gr)(ابتداء)	۲۱۷/۰۷±۱۹/۸۶	۲۲۳/۵۳±۱۵/۸۲	۲۲۳/۶۷±۱۹/۸۶
Weight(gr)(انتهاء)	۲۵۷/۸۰±۲۱/۴۳	۲۲۵/۷۳±۲۰/۲۷	۲۴۱/۳۳±۲۰/۱۹
تفاوت میانگین (ابتداء و انتهاء)	۴۱/۴۸۶±۱۱/۶۰	۲/۲۰۰±۱۰/۲۰ ^{c,b}	۱۷/۰۰۰±۱۲/۰۰ ^{a,b}
Glu(mg/dl) (ابتداء)	۱۰/۱/۲۳±۵/۰۸	۹۸/۵۰±۵/۶۹	۹۷/۹۳±۷/۶۵
Glu(mg/dl) (انتهاء)	۱۰/۵/۹۶±۴/۶۴	۴۴۸/۲۰±۱۲۰/۸۰ ^{b,c}	۴۳۷/۰/۶۱±۱۰/۵/۳۲ ^b
تفاوت میانگین (ابتداء و انتهاء)	۰/۳۵۷±۲/۶۴	۳۴۵/۹۶۶±۳۹/۶۴ ^{c,b}	۲۴۱/۰/۶۶±۵۴/۷۵ ^{a,b}
TG(mg/dl) (ابتداء)	۹۹/۰/۷±۱۷/۶۰	۱۰/۱±۱۳/۵۳	۹۸/۰/۰±۲۴/۴۷
TG(mg/dl) (انتهاء)	۹۹/۲۷±۱۸/۲۳	۱۴۷/۳۳±۲۴/۰۸ ^{b,c,d}	۱۰/۰/۷±۱۸/۵۵ ^a
تفاوت میانگین (ابتداء و انتهاء)	۰/۲۰۰±۴/۲۲ ^a	۴۶/۳۳۳±۲۰/۱۵ ^{b,c}	۲/۵۳۳±۹/۲۲ ^a
TC(mg/dl) (ابتداء)	۹۵/۳۳±۶/۵۲۸	۹۵/۹۳±۷/۲۵	۹۸/۸۰±۱۳/۴۰
TC(mg/dl) (انتهاء)	۹۵/۱۳±۶/۱۱	۱۳۱/۸۷±۵/۱۹ ^{b,c,d}	۱۰/۷/۴۰±۱۴/۰۵ ^{a,d}
تفاوت میانگین (ابتداء و انتهاء)	-۰/۰۲۰±۲/۷۵	۳۵/۹۳۳±۷/۷۵ ^{b,c}	۷/۴۰۰±۴/۰۰ ^a
LDL-C(mg/dl) (ابتداء)	۴۰/۸۸±۶/۲۷	۴۳/۲۰±۷/۹۳	۴۶/۰/۷±۹/۹۴
LDL-C(mg/dl) (انتهاء)	۴۰/۹۳±۵/۸۲ ^a	۷۱/۳۱±۵/۷۱ ^{b,c,d}	۴۶/۵۳±۱۲/۷۱ ^a
تفاوت میانگین (ابتداء و انتهاء)	۰/۵۳۳±۳/۱۲ ^a	۲۷/۹۳۳±۹/۷۷ ^{b,c}	۰/۲۰۰±۲۸/۹۸ ^a
HDL-C(mg/dl) (ابتداء)	۴۰/۴۰±۲/۴۴	۲۹/۰/۷±۲/۸۶	۳۹/۰/۷±۵/۳۷
HDL-C(mg/dl) (انتهاء)	۴۰/۵۳±۲/۳۸ ^a	۳۴/۷۳±۳/۵۹ ^{b,c,d}	۴۱/۸/۰±۳/۲۵ ^{a,d}
تفاوت میانگین (ابتداء و انتهاء)	۰/۱۳۳±۱/۱۸ ^a	۴۳/۳۳۷±۲/۸۷ ^{b,c}	۱/۴۶۶±۳/۴۴ ^a
PON(IU/ml) (ابتداء)	۲۸/۳۵±۷/۷۰	۲۵/۰/۴±۴/۸۴	۲۶/۱۴±۷/۶۶
PON(IU/ml) (انتهاء)	۲۷/۸۴±۷/۵۷ ^{a,c}	۱۸/۸۴±۴/۱۴ ^{b,e,d}	۴۷/۲۸±۵/۱۳ ^{a,b,d}
تفاوت میانگین (ابتداء و انتهاء)	-۰/۵۱۲±۲/۴۵	-۶/۲۰۰±۱/۷۴ ^{b,c}	۲۱/۱۸±۵/۲۴ ^{a,b}

نتایج به صورت میانگین ± انحراف معیار ارائه شده است.

PON = فعالیت آنزیم پاراکسوناز

a: تفاوت آماری معنی‌دار با گروه کنترل دیابتی

b: تفاوت آماری معنی‌دار با گروه کنترل سالم

c: تفاوت آماری معنی‌دار با گروه مداخله

d: تفاوت آماری معنی‌دار انتهایی مطالعه در مقایسه با ابتدای مطالعه

معنی‌داری داشت ($P=0/0001$) در صورتی که در گروه مداخله دیابتی تنها مقدار کلسترونول ($P=0/001$) و ($P=0/025$) در طول مطالعه به صورت معنی‌دار افزایش یافت. در حالی که مقایسه مقادیر متغیرهای ذکر شده بین گروه مداخله دیابتی و گروه کنترل سالم، تفاوت معنی‌داری را نشان نداد. مقدار HDL افزایش معنی‌داری ($P=0/001$) در گروه مداخله دیابتی نسبت به گروه کنترل دیابتی نشان داد، ولی تفاوت معنی‌داری با گروه سالم مشاهده نشد. بررسی اختلاف میانگین مقادیر تری‌گلیسرید کلسترونول، LDL و HDL در انتهای مطالعه

مقایسه شاخص‌های لیپیدی در انتهای مطالعه بین سه گروه مورد مطالعه (جدول ۱) حکایت از تفاوت معنی‌دار بین این گروه‌ها داشت، به گونه‌ای که مقادیر تری‌گلیسرید، کلسترونول و LDL در گروه مداخله دیابتی به صورت معنی‌داری کمتر از مقدار این شاخص‌ها در گروه شاهد دیابتی بود (برای همه متغیرها $P=0/001$). صرف نظر از گروه کنترل سالم که شاخص‌ها در ابتداء و انتهای مطالعه تفاوت معنی‌داری نداشتند، ولی مقادیر شاخص‌های تری‌گلیسرید، کلسترونول و LDL در گروه شاهد دیابتی به صورت معنی‌داری افزایش نشان دادند (برای هر سه متغیر) و مقدار HDL کاهش

ایزوفلاون‌ها بر سطح گلوکز خون و سایر شاخص‌ها صورت گرفته بود، مطابقت داشت. مطالعه Hsu نیز در طول مدت ۲۴ روز مکمل‌یاری تفاوت معنی‌داری بین گروه‌های مورد مداخله نسبت به گروه دیابتی مصرف کننده رژیم پایه در سطح گلوکز خون دیده نشده بود. از طرفی Vedavanam و همکاران در مطالعه‌ای (۱۷) به صورت *in vitro* نشان دادند که فیتوکمیکال استخراج شده سویا ممکن است به عنوان یک ممانعت کننده برداشت گلوکز توسط غشاء سلول‌های حاشیه مساوکی روده خرگوش عمل کند. هر چند که تاکنون تأثیر ایزوفلاون‌های سویا بر سطح گلوکز خون به صورت واضحی در مقالات علمی ارائه نشده و نیازمند مطالعات گسترش‌تری است.

وزن موش‌ها در گروه کنترل سالم متعاقب افزایش سن و تغذیه مناسب و عدم وجود عامل ممانعت کننده، به صورت طبیعی افزایش یافت. اما روند افزایش وزن گروه کنترل دیابتی تقریباً صفر و در گروه مداخله دیابتی به مراتب کندر از گروه کنترل سالم بود. با اینکه تفاوت معنی‌داری بین شدت افزایش وزن در دو گروه کنترل دیابتی و مداخله دیابتی مشاهده نشد، اما شاید بتوان گفت احتمالاً دایدزئین در جلوگیری از کاهش وزن ناشی از القای دیابت در گروه مداخله دیابتی نقش مثبتی داشته است.

محققان متعددی اثرات هیپوکلستروکمیک ترکیبات فیتواستروژن موجود در سویا را در مدل‌های حیوانی و جمعیت‌های انسانی مورد بررسی قرار داده و تأثیرات مثبت این ترکیبات را در بهبود پروفایل لیپیدی از جمله کلسترول گزارش کرده‌اند (۱۸، ۱۹). بالا بودن سطح تری‌گلیسرید سرم و پلاسمای موش‌های دیابتیک که از طریق کمبود انسولین و اختلال در متابولیسم لیپید و کربوهیدرات و تولید فراینده تری‌گلیسرید در کبد قابل توجیه است، در مطالعه Lee و همکاران گزارش نشده است (۸). روند دگرگونی در پروفایل لیپیدی به دنبال القای دیابت در مطالعه حاضر نیز به اثبات رسید. نتیجه مطالعه حاضر نشان داد که پس از مداخله صورت گرفته از طریق اضافه کردن دایدزئین به غذای موش‌های گروه دیابتیک، دایدزئین به عنوان فینوکمیکال مؤثر توانسته

با ابتدای مطالعه بیانگر وجود اختلاف آماری معنی‌دار بین گروه شاهد دیابتی با گروه کنترل سالم بود ($P=0.000$) زمانی که مقادیر آنزیم پاراکسوناز در ابتدا و انتهای مطالعه بین خود گروه‌ها مقایسه شد، با اینکه مقدار فعالیت این آنزیم در گروه کنترل سالم تغییر معنی‌داری نکرد، اما در گروه کنترل دیابتی کاهش معنی‌داری و در گروه دیابتی مورد مداخله افزایش معنی‌داری است (به ترتیب $P=0.0001$ و $P=0.015$). اما مقایسه این شاخص بین گروه‌های مورد مداخله در انتهای مطالعه حکایت از تفاوت معنی‌دار این شاخص بین گروه کنترل سالم و کنترل دیابتی ($P=0.03$) و گروه مورد مداخله با گروه کنترل سالم داشت ($P=0.001$). بررسی اختلاف میانگین فعالیت آنزیم در انتهای مطالعه با فعالیت آن در ابتدای مطالعه، بیانگر وجود اختلاف آماری معنی‌دار بین گروه کنترل دیابتی با گروه کنترل سالم و گروه مداخله بود. ($P=0.0001$) همچنین، اختلاف آماری معنی‌داری بین گروه مداخله با گروه کنترل سالم ($P=0.02$) و گروه کنترل دیابتی دیده شد ($P=0.0001$).

۰ بحث

دیابت به دلیل تخریب سلول‌های بتای پانکراس به وجود می‌آید که دگرانولاسیون و کاهش سلول‌های توپولید کننده انسولین را به دنبال دارد (۱۴). دیابت تجربی ایجاد شده در موش‌ها توسط استرپیوزوتوسین، آسیب‌پذیری بیشتری در این موش‌ها نسبت به رادیکال‌های آزاد اکسیژن و پراکسید هیدروژن شده و آسیب‌های جدی در بافت‌های اندوتیال داخلی به وجود می‌آورد که این آسیب‌ها با اختلالات متابولیکی به ویژه هیپرگلیسمی ارتباط مستقیم دارد (۱۵).

در این مطالعه، سطح گلوکز پس از تزریق استرپیوزوتوسین در موش‌ها پس از ایجاد دیابت افزایش معنی‌داری نشان داد. عدم وجود تفاوت معنی‌دار در سطح گلوکز خون گروه مداخله و دیابتی، بیانگر تأثیر ضعیف دایدزئین در تنظیم سطح گلوکز خون در موش‌های دیابتی است که نتایج کسب شده از این مقایسه‌ها با نتایج مطالعه Hsu و همکاران (۱۶) که در سال ۲۰۰۳ به منظور بررسی تأثیر مکمل‌یاری دوزهای مختلف

پراکسیداسیون لیپیدی و آسیب‌های غشایی است(۲۴). با در نظر گرفتن این تغییرات به دنبال القای دیابت، کاهش عملکرد آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان مانند سوپراکسید دیسموتاز، گلوتاتیون پراکسیداز و کاتالاز در بسیاری از مطالعات گزارش شده است. این آنزیم‌ها نقش عمده‌ای در سمیت زدایی دارند. کاهش در فعالیت این آنزیم‌ها منجر به ایجاد فراینده آنیون سوپراکسید و پراکسید هیدروژن در بدن می‌شود. این گونه‌های فعال به نوبه خود رادیکال‌های هیدروکسیل بیشتری تولید می‌کنند و این رادیکال‌ها در افزایش هر چه بیشتر فرایند پراکسیداسیون و تشدید این چرخه معیوب نقش عمده‌ای دارند (۲۵). در این مطالعه نیز کاهش معنی‌دار فعالیت آنزیم پاراکسوناز در گروه کنترل دیابتی در مقایسه با گروه کنترل سالم مشاهده شد. این در حالی است که فعالیت این آنزیم در شروع مطالعه، تفاوت معنی‌داری در گروه‌های مورد بررسی نداشت. با این حال، مقایسه مقدار این شاخص در انتهای مطالعه بین گروه‌های مختلف، تفاوت معنی‌داری را نشان نمی‌دهد. اما معنی‌دار بودن افزایش فعالیت این آنزیم در انتهای مطالعه در گروه مداخله در مقایسه با ابتدای مطالعه را می‌توان به تولید ترکیباتی نسبت داد که خاصیت استروژنیک بیشتری دارند (۲۶) و سطح HDL را به طور فراینده‌ای افزایش می‌دهند.

عنوان می‌شود که این آنزیم یک فاکتور موجود در HDL است که فعالیت آنتی‌اکسیدانی خود را از طریق جلوگیری از اکسیداسیون LDL اعمال می‌کند (۲۶) از این رو، افزایش فعالیت این آنزیم همزمان با افزایش سطح HDL در گروه مصرف کننده دایدزئین را می‌توان با این مکانیسم توجیه کرد.

اندازه‌گیری سطح آنزیم در موش‌های دیابتی و بررسی تغییر عملکرد آن در نتیجه القای دیابت و مکمل‌یاری با دایدزئین که در این مطالعه انجام شد، از جمله نکات جدید و مثبت این طرح پژوهشی است. از طرفی عدم اندازه‌گیری اکول تولید شده در دستگاه گوارش موش‌ها، انسولین و هموگلوبین گلیکوزیله طی مطالعه از یک سو و اندازه‌گیری فقط یک آنزیم آنتی‌اکسیدان از سوی دیگر بیانگر نیاز به تحقیقات بیشتر همراه با اندازه‌گیری

است نقش مثبتی در جلوگیری از آشفتگی شدید پروفایل لیپیدی گروه مداخله دیابتی نشان دهد. تأثیر مثبت دایدزئین در جلوگیری از افزایش تری‌گلیسرید (TG) را می‌توان از طریق افزایش mRNA مربوط به گیرنده‌های VLDL و افزایش کلیرانس TG موجود در شیلومیکرون‌ها و کاهش نسبی فرایندهای تبدیل کربوهیدرات‌ها به TG از طریق فعال سازی تعدادی از گیرنده‌های هسته‌ای توجیه کرد (۲۰) از طرفی Hsu و همکاران گزارش کردند که تأثیر چشمگیر ایزوفلالون و دایدزئین در جلوگیری از افزایش TG را می‌توان از طریق پیوند بیوتانسفورماسیون و تولید ترکیبات مؤثرتری که از دایدزئین در میکرووفلور روده تولید می‌شود، توجیه کرد (۱۶). هر چند امامی و همکاران به عدم تأثیرگذاری مکمل‌یاری با ایزوفلالون‌های سویا در کاهش سطح TG در خرگوش‌های تغذیه شونده با رژیم آتروژنیک اشاره کرده‌اند (۲۱).

با وجود افزایش معنی‌دار در سطح کلسترول در گروه مصرف کننده دایدزئین، سطح LDL افزایش معنی‌داری نشان نداد. این عملکرد هیپوکلسترولمیک دایدزئین را می‌توان به تبدیل شدن آن به eqoul (۲۲) و تأثیرات هیپوکلسترولمیک قوی‌تر آن از طریق فعال‌سازی گیرنده‌های هسته‌ای نسبت داد (۱۰) بررسی سطح HDL در گروه‌های مورد مطالعه بیانگر کاهش معنی‌دار این متغیر در گروه کنترل دیابتی در مقایسه با گروه سالم وجود تفاوت معنی‌دار در مقایسه گروه مداخله دیابتی با گروه کنترل دیابتی بود. کاهش سطح HDL در گروه دیابتی که در نتیجه افزایش سنتز کلسترول درونزاد در اثر کمبود انسولین و کاهش توانایی کبد در تولید آپولیپوپروتئین مرتبط با HDL به وجود می‌آید، نیز در مطالعه Lee و همکاران گزارش شده است (۱۰). اثرات مثبت ایزوفلالون‌ها در عنوان لیگاند فعال کننده LxR از طریق تأثیر آنها به عنوان لیگاند فعال کننده LxR اعمال می‌شود که از مهم‌ترین فاکتورهای ترجمه‌ای مؤثر در تولید HDL بالغ و تولید آپولیپوپروتئین مورد نیاز جهت سنتز آن است (۲۳، ۲۴).

از طرفی هیپرگلیسمی به تولید گونه‌های فعال اکسیژن منجر می‌شود که نتیجه این فرایند، تسريع

سپاسگزاری

بدینوسیله از همکاری کارکنان محترم خانه حیوانات، گروه تغذیه دانشکده بهداشت و تغذیه و بخش بیوشیمی و فارماکولوژی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی شیراز که در انجام این طرح ما را یاری کردند، قدردانی می‌شود.

همزمان سطح انسولین، هموگلوبین گلیکوزیله و سایر فاکتورهای آنتی اکسیدانی است. لازم به ذکر است که طراحی مطالعه‌ای همسو با استفاده از دیگر ایزووفلاون موجود در سویا (جنیستئین) و ترکیبی ازین دو ایزووفلاون می‌تواند اطلاعات دقیق‌تری در ارتباط با تأثیرات مثبت ایزووفلاون‌های موجود در سویا ارائه دهد.

• References

1. Gavard JA, Ustman PJ, Louse RE. Prevalence of depression in adults with diabetes. *Diabetes care* 1993; 1167-1187.
2. Torros MD, Canal JR, Perez C. Oxidative stress in normal and diabetic rats. *Physiol. Res.* 1999; 8:203-208.
3. Sandra RA, Rauscher FM, Watkins JB. Effect of quercitin on antioxidant defense in streptozotocin-Induced diabetic rats *J biochem.molec toxicol*.2001;5: 143-149
4. Goodman-Groen D, Kritz-Silverstein D. Usual dietary isoflavones intake is associated with cardiovascular disease risk factors in post menopausal women. *J N. 2001*;31: 1202-1206.
5. Anderson JW ,Johnson BM ,Cook N. Meta analysis of the effect of soy protein intake on serum lipids. *NEJM*. 1995;33: 276-282.
6. Mary SA , Glarkson TB , Hu- Ghes CL , Morgan TM ,Burke G. Soybean isoflavones improve cardiovascular risk factor without affecting the reproductive system of peripubertal rhesus monkeys. *JN*. 1996;26: 43-50.
7. Yamakoshi J ,Piskula MK , Izumi T, tobe K , Saito M , Kataoka S, et al. Isoflavones aglycone- rich extract without soy protein attenuates atherosclerosis development in cholesterol- fed rabbits. *JN*. 2000;130: 1887-1893.
8. Lee J.S. Effect of soy protein and genistein on blood glucose: antioxidant enzyme activities and lipid profile in streptozotocin- Induced diabetic rat. *Life Sci* 2006;79: 1578-1584.
9. Gudbrandsen OA , Werge- Dahn H, Mark S , liaset B, Espe M, Berge RK. Dietary soy protein concentrate enriched with isoflavones reduces fatty liver: increased hepatic fatty acid oxidation and decrease hepatic mRNA level of VLDL receptors in obese Zucher rats. *Br. J. Nutr.* 2006; 36 (96): 249-57.
10. Rickitts ML, David D, William J, Orosolya M, Neil F. Molecular mechanism of action of soy isoflavones includes activation of promiscuous nuclear receptors. *J. Nutr. Biochem.* 2005 ;16: 321 - 330.
11. Claude L, Hughes CL. "Phytochemical mimicry of reproductive hormones and modulation of herbivore fertility by phytoestrogens. *Environ Health Perspect* 1998;78:171-174.
12. Oh HY, Kim SS, Yoon S. Isoflavone supplements exert hormonal and antioxidant effects in postmenopausal Korean women with diabetic retinopathy. *J. Med. Food* 2005;1:1-7.
13. Rodrigo L,Gil F,Hernandez AF, Maina F,Vazquez J, Purification and characterization of paraoxon hydrolase from rat liver. *Biochem. J* 1997;321:595-601.
14. Ramkumar KM, Latha M, Venkateswaran S, Pari L, Ananthan R, Vengatesh NB. Modulatory effect of Gymnema montanum leaf extract on brain antioxidant status and lipid peroxidation in diabetic rats. *J. Med. Food* 2004;7, 366-371.
15. Saravanan BR, Pugalendi KV. Influence of sesame oil on blood glucose, lipid peroxidation, and antioxidant status in streptozotocin diabetic rats. *J. Med. Food* .2005;8, 377-381.
16. Hsu CS , Wan- Chun CH , Sung- Ling Y. Effect of soy isoflavones supplementation on plasma glucose, lipid and antioxidant enzyme activities in streptozotocin-induced diabetic rats. *Nutr. Res* 2003;23: 67-75.
17. Vedavanam K, Sri Jayanta S, O'Reilly J, Raman A, Wiseman H. Antioxidant action and potential antidiabetic properties of an isoflavonoidcontaining soyabean phytochemical extract (SPE). *Phytother Res.* 1999;13(7):601-8.
18. Potter SM, Overview of proposed mechanism for the hypocholesterolemic effect of soy. *J. Nutr* 1995;125:606-611.
19. Puska P, Korpelainen V, Hoie LH. Soy in hypocholesterolaemia: a double blind placebo control trial. *Eur. J. Clin. Nutr* 2002;56:352-357.

20. Gudbrandsen OA , Werge- Dahr H, Mark S , liaset B, Espe M, Berge RK. Dietary soy protein concentrate enriched with isoflavones reduces fatty liver: increased hepatic fatty acid oxidation and decrease hepatic mRNA level of VLDL receptors in obese Zucher rats. Br J Nutr 2006; 96: 249-57.
21. Amani R, Baghdadchi J, Zand- Moghadam A. Effect of soy protein isoflavones on serum lipids, lipoprotein profile and serum glucose of hypercholesterolemic Rabbits. I. J. Metabol. 2006;2:125-131.
22. Tang B, Adams NR. The effect of equol on estrogen receptor and on synthesis of DNA and protein in the immature rat uterus. J. Endocr. 1980 ; 85 : 291-297.
23. Johonsonn L, Rudling M. Selective receptor modulation by GC1 reduces serum lipid and stimulates steps of revers cholestrol transport in euthyroid mice. P.N.A.S 2005; 102 : 10297- 10302.
24. Hunt JV, Dean RT, Wolff SP. Hydroxyl radical production and autooxidation as the cause of protein damage in the experimental glycation model of diabetes and aging. Biochem. J .1989;256:205-212.
25. Kumuhkar HM, Katyne SS. Altered kinetic attributes Na-K ATP ase activity in kidney brain and erythrocyte membrane in alloxan induced diabetic rats. Indian. J .Exp. Biol. 1992;30:26-32.29.
26. Rodrigo L,Gil F,Hernandez AF, Maina F,Vazquez J. Purification and characterization of paraoxon hydrolase from rat liver. Biochem. J 1997;321:595-601.