

تأثیر هشت هفته تمرين تناوبی و ژل رویال n کروموزومی بر آنزیم های کبدی و شاخص مقاومت به انسولین رت های چاق دیابتی نوع دو

سحر ریاستی^۱، حسین عابد نظری^۲، ماندانا غلامی^۳

- دانشجوی دکتری تخصصی فیزیولوژی ورزشی، گروه تربیت بدنی و علوم ورزشی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران
- استادیار، گروه تربیت بدنی و علوم ورزشی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران. نویسنده مسئول: abednazari@gmail.com
- دانشیار، گروه تربیت بدنی و علوم ورزشی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۰۵/۰۸

تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۰۳/۲۷

چکیده:

زمینه و هدف: دیابت نوع دو شایع ترین بیماری درونریز است که به دلیل عدم تحمل گلوکز در اثر برهمن خوردن تعادل بین ذخایر و تقاضای انسولین رخ می دهد که با تغییرات ساختاری و عملکردی در کبد منجر به تغییرات در آنزیم های کبدی می شود. هدف پژوهش حاضر مطالعه تغییرات آنزیم های کبدی و شاخص مقاومت به انسولین پس از انجام تمرين تناوبی و ژل رویال در رت های چاق دیابتی نوع دو بود.

مواد و روش ها: نمونه آماری پژوهش حاضر ۳۶ سرموش های صحرایی نر چاق با میانگین وزن ۴۰.۹ گرم بودند. پس از ۲۰ هفته تغذیه به ازای کیلو گرم وزن موش ها دیابتی شدند. موش هایی با گلوکز ناشتاوی آنها STZ با رژیم پرچرب با تزریق درون صفاقی ۲۵ میلی گرم بین ۱۵۰ تا ۴۰۰ میلی گرم در دسی لیتر، دیابتی نوع دوم در نظر گرفته شد. موش های دیابتی در ۴ گروه کنترل (۶ سر)، تمرين تناوبی (۸ سر)، ژل رویال (۷ سر)، تمرين تناوبی شدید - ژل رویال (۸ سر) گروه بندی و پروتکل تمرينی و گاواظر ژل رویال روی آنها به مدت ۸ و تناوب VO_{2max} هفته اجرا شد. هشت هفته تمرين تناوبی شدید، پنج جلسه در هفته با تناوب شدید ۲ دقیقه ای با ۸۰ تا ۹۰ درصد اجرا شد. ژل رویال بصورت گاواظر به میزان ۱۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم ۵ روز در VO_{2max} استراحت یک دقیقه ای با ۵۰ تا ۵۶ درصد اجرا شد. پس از پایان پروتکل خونگیری انجام شد و آنزیم های کبدی و گلوکز با استفاده از اتو آنالیزr و انسولین با استفاده از کیت آزمایشگاهی اندازه گیری و با استفاده از آزمون تحلیل واریانس یکطرفه و دو عاملی و آزمون تعییی تجزیه و تحلیل شدند.

نتایج: نشان داد در مقایسه با گروه کنترل، تمرين تناوبی شدید به کاهش معنی دار گلوکز و شاخص مقاومت به انسولین و تمرين تناوبی به کاهش آنزیم های کبدی ALT و AST و ALP در مقایسه با گروه کنترل منجر شد که در مورد ALP کاهش معنی دار بود ($P=0.001$).

نتیجه گیری: به نظر می رسد تمرين تناوبی شدید و مصرف ژل رویال، بتوانند در کاهش آنزیم های کبدی و بهبود وضعیت کبد در موش های صحرایی تاثیر گذار باشند.

کلمات کلیدی: تمرين تناوبی شدید، ژل رویال، آنزیم کبدی، دیابت نوع دو، موش

آمیناز سرمی (SGOT) خوانده می شدند (۵). ALT عمدها در

سیتوپلاسم سلول های کبدی وجود دارد اما AST علاوه بر سیتوپلاسم در میتوکندری های سلول های کبدی نیز وجود دارد و علاوه بر آن بررسی ها نیز نشان می دهد که AST به ترتیب غلظت در کبد، قلب، عضله اسکلتی، کلیه، پانکراس، ریه، بافت چربی و خون وجود دارد (۶). این آنزیم ها شاخص افزایش مقدار چربی در کبد هستند و هر دو آنها در گلوكونوثردنر دخیل می باشند (۷)

با توجه به نقش انجام تمرینات و فعالیت های ورزشی در پیشگیری و کنترل چاقی و دیابت ، اتخاذ شیوه های مختلف تمرینی برای پیشگیری و کاهش شیوع چاقی و نیز کمک به کاهش روند چاقی و عوارض ناشی از آن مانند بیماری های کار دیومتابولیک مانند کبد چرب و دیابت و .. در مطالعات ضرورت پیدا می کند. تمرینات تناوبی شدید (HIIT) که معمولاً با شدت های بالاتر از ۹۰ درصد حداکثر ضربان قلب و دوره استراحت های کم و مدت زمان تمرینی کمتر از ۲۰ دقیقه انجام می گیرد، با بکارگیری و درگیر کردن بهتر و بیشتر تارهای عضلانی و فراخوانی قوی تر ارگان های سوخت و سازی و متابولیکی می تواند از طریق سازوکار سلولی مولکولی، متابولیسم کل بدن را در جهت مثبت تحت تأثیر قرار دهد (۸).

در طب سنتی برای پیشگیری و درمان بیماری های متابولیک از جمله دیابت و کبد چرب از داروهای گیاهی و سنتی استفاده می شود. در همین زمینه، مصرف عوامل آنتی اکسیدانی می تواند موثر باشد ولی در مورد اثربخشی قطعی بسیاری از آنها تاکنون شواهد معتبری یافت نشده است (۹). ژل رویال (Royal Jelly) ماده سفید مایل به زرد

مقدمه:

دیابت نوع دو شایع ترین بیماری درون ریز است که به دلیل عدم تحمل گلوکز در اثر برهم خوردن تعادل بین ذخایر و تقاضای انسولین رخ می دهد. این بیماری متابولیکی با هیپرگلیسمی ناشی از نقصان ترشح انسولین، مقاومت به انسولین و یا ترکیبی از هر دو مشخص می شود و با افزایش گلوکز خون، اختلال در متابولیسم کربوهیدرات و لپید همراه می باشد (۱). این بیماری متابولیسم درون سلولی اغلب بافت ها از جمله کبد را متاثر می کند و به عنوان یکی از عوامل اصلی شیوع اختلالات کبدی نیز محسوب می شود. حفظ ثبات سطح گلوکز خون توسط برداشت و ذخیره سازی گلوکز از وظایف کبد به شمار می رود.

دیابت نوع دو ریشه در مقاومت انسولینی عضلات اسکلتی، بافت چربی و کبد و اختلال در ترشح انسولین دارد (۲) و ابتلا به آن باعث ایجاد تغییرات ساختمانی و عملکردی در کبد در نتیجه ای تغییر در میزان انسولین می گردد. کبد در بسیاری از فرآیندهای فیزیولوژیک از جمله تنظیم قند، سنتز پروتئین و لیپیدهای پلاسمما و نیز سنتز اسیدهای صفراء و ذخیره ویتامین ها (A-D-E-K-B12) نقش محوری دارد (۳) و در طی آسیب هپاتوسلولار، سطوح بالای سرمی آنزیم های ALT و AST دیده می شود بر اساس گزارش انجمن مطالعات بیماری های کبد آمریکا، ALT و AST نشانگرهای مناسب سلامتی و بیماری کبد هستند و آسیب های هپاتوسلولار علت معمول سطح بالای سرمی آنزیم های آلانین آمینو ترانسفراز (ALT) و آسپارتات آمینو ترانسفراز (AST) می باشد که قبل از نامهای گلوتامیک پیرویک ترانس آمیناز سرمی (SGPT) و گلوتامیک اگزال استیک ترانس

چرب و دیابتی شده نوع دو با دوز پایین استرپتوزوتوسین (STZ) یعنی $\text{mg/kg} \times 25$ مورد مطالعه قرار نگرفته است. لذا در این مطالعه در نظر است تاثیرات تمرینی تناوبی شدید بهمراه ژل رویال بر تغییرات همزمان آنزیم های کبدی و شاخص مقاومت به انسولین موش های مدل چاق شده با رژیم پر چرب و دیابتی شده نوع دو گزارش گردد تا شاید بتوان از اثر بخشی و نقش آنتی اکسیدانی و ضد التهابی ژل رویال در کنار طراحی برنامه ورزشی تناوبی متناسب با رژیم غذایی برای کاهش عوارض کبدی افراد دیابتی ها کمک گرفت. امید است نتایج حاصل از این پژوهش در علوم پزشکی و ورزشی پس از مطالعات انسانی مشابه به عنوان راهی نجات بخش در بهبود عوارض ناشی از دیابت مانند آسیب های کبدی مورد استفاده قرار گیرد.

مواد و روش ها

این مطالعه از نوع بنیادی می باشد که به روش تجربی و آزمایشگاهی انجام شد. طرح تحقیق حاضر موفق به اخذ کد اخلاق به شماره ۱۴۰۱.۰۱۲ IR.SSRC.REC. از پژوهشگاه تربیت بدنی شد. جامعه آماری پژوهش حاضر را موش های صحرایی نر تشکیل می دادند و نمونه های پژوهش ۳۶ سررت نر نژاد ویستار جوان با دامنه سنی ۳۵ تا ۴۵ روز و میانگینی وزنی 110 ± 10 گرم بودند. پس از دو هفته ± 30 آشنایی با محیط آزمایشگاه و رسیدن به وزن میانگین ۱۷۰ تحت رژیم پر چرب قرار گرفتند. پس از ۲۰ هفته (۵ ماه) تغذیه با رژیم پر چرب و دسترسی آزاد به مواد غذایی و آب، به ۴ گروه کنترل دیابتی (۸ سر)، تمرین تناوبی شدید (۱۰ سر)، ژل رویال (۸ سر)، تمرین تناوبی شدید و ژل رویال (۱۰ سر) تقسیم شدند که در پایان پروتکل ۲۹ سر در ۴ گروه کنترل دیابتی (۶ سر)، تمرین تناوبی شدید (۸)، ژل رویال (۷)،

است که توسط غدد تحت فکی زنبورهای کارگر ترشح و توسط زنبور ملکه در تمام عمر و لاروها در طول دوره رشد مصرف می شود. ژل رویال RJ و ترکیبات فعال زیستی آن به دلیل داشتن اثرات آنتی اکسیدانی و خاصیت ضد باکتریایی، ضد دیابتی، ضد سرطان، ضد التهابی، ضد فشار خون، و داروهای سیستم ایمنی بدن، داروهای گستردگی را به نمایش می گذارند.^{(۱۱) و (۱۲)}. ژل رویال به طور عمده از ترکیبات مهم با فعالیت های بیولوژیکی و تقویت کننده سلامتی مانند پروتئین ها، لیپیدها، قندها، ویتامین ها، مواد معدنی و اسیدهای آمینه آزاد تشکیل شده است و حاوی ویتامین هایی مانند ریبوфلافوئین، تیامین، نیاسین، اسید فولیک، بیوتین، و پیریدوکسین و مقادیر کمتری از ویتامین های C، D، A و E و علاوه بر این، کلسیم، سدیم، پتاسیم، مس، آهن، روی و منگنز مواد معدنی اصلی RJ هستند.^{(۱۳) و (۱۴)} علاوه بر این، RJ فعالیت های بیولوژیکی متنوعی از قبیل اثر فشار خون، عملکرد شبیه انسولین دارد. بنابراین، ممکن است که RJ تأثیراتی در مقاومت به انسولین داشته باشد که به عنوان علت اصلی DM در نظر گرفته می شود.^(۱۵) به طور مثال، در یک مطالعه روی موش ها، استفاده از مکمل با ژل رویال با دوزهای مختلف (۱۰، ۳۰ و ۳۰۰ میلی گرم بر کیلوگرم) به کاهش فشار خون سیستولیک و سطح انسولین سرم و شاخص مقاومت به انسولین منجر شد. اثرات آنتی اکسیدانی، آنتی باکتریایی، ضد التهابی و محافظت کننده عصبی ژل رویال نیز به اثبات رسیده است.^{(۱۶)،(۱۷)}.

اما تاکنون گزارشی مبنی بر اثرات تعاملی تمرین تناوبی شدید(HIIT) و اثرات ضد دیابتی ژل رویال و مصرف طولانی مدت این ماده بر تغییرات همزمان آنزیم های کبدی و شاخص مقاومت به انسولین موش های مدل چاق شده با رژیم پر

برای رژیم پر چرب موش ها ، پس از آشنا سازی و سازگاری با محیط جدید، تمامی رت ها به مدت ۲۰ هفته (۵ ماه) تحت رژیم غذایی پر چرب تهیه شده توسط پژوهشکده زیست فناوری رویان قرار گرفتند که شامل ۴۵ درصد انرژی کل از چربی مشتق شده از روغن حیوانی (حاوی ۲۴ گرم چربی، ۲۴ گرم پروتئین و ۴۱ گرم کربوهیدرات در هر ۱۰۰ گرم می باشد رژیم پر چرب ۴۵ درصد به مدت ۳ ماه و رژیم پر چرب ۶۰ درصد به مدت ۲ ماه داده شد (جدول ۱). (۱۸،۱۹)

تمرین تناوبی شدید و ژل رویال (۸ سر) با قیماندنده. برای نگهداری موش های صحرایی از قفس های جنس پلی کربنات شفاف با قابلیت اتو کلاو استفاده شد. دمای مطلوب محل نگهداری حیوانات ۲۰ تا ۲۴ درجه سانتی گراد و رطوبت نسبی حدود ۶۵ تا ۵۵ درصد بود چرخه روشنایی نیز هر ۱۲ ساعت یکبار به طور دقیق توسط تنظیم کننده الکترونیکی نور سالن نگهداری حیوانات آزمایشگاهی رعایت شد. جهت تغذیه موش های صحرایی از رژیم پر چرب استاندارد استفاده شد. دسترسی موش های صحرایی به غذا به صورت نامحدود بود و آب در بطری های ۵۰۰ میلی لیتری در تمامی قفس ها وجود داشت.

جدول ۱- ترکیب امولسیون پر چرب جهت گاواظ به موش های صحرایی

ماده	غذای رایج	غذای پر چرب	غذای پر چرب	٪/۶۰
کربوهیدرات (%)	۵۰/۰۳	۴۱	۲۶	
پروتئین (%)	۲۳	۲۴	۲۴	
چربی (%)	۵/۱	۲۴	۳۵	
(Kcal%)	-	۴۵	۶۰	
(Kcal/g)	۳/۱	۴/۸	۵/۲	

برای اطمینان از ابتلای رت ها به دیابت در نظر گرفته شد (۲۰، ۲۱).

در طی دوره آزمایش به موش های گروه ژل رویال، و گروه ژل رویال و تمرین تناوبی شدید، ژل رویال با دوز ۱۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم (mg/kg^{۱۰۰}) رقیق شده در آب مقطور و به روش گاواظ ۵ روز در هفته برای گروه ژل رویال و تمرین - ژل قبل از شروع تمرین خورانده شد . ژل رویال در دمای منفی ۲۰ و به صورت سرد نگهداری شده و هنگام گاواظ طبق دوز لازم با توجه به پروتکل رفرنس ها در آب مقطور حل و گاواظ شد (۲۲ و ۲۳).

روش دیابتی کردن رت ها از طریق تزریق استرپتوز توسمین (STZ):

برای القای دیابت پس از رژیم غذایی پر چرب به مدت ۲۰ هفته از تزریق محلول تازه تهیه شده از STZ در سرم فیزیولوژیکی و به صورت داخل صفاقی (۲۵ میلی گرم / کیلو گرم) استفاده شد. یک هفته پس از تزریق، گلوکز ناشتاپی خون با ایجاد جراحت کوچک در دم رت ها یک قطره خون بر روی نوار گلوکومتری قرار گرفته و توسط دستگاه گلوکومتر نوار خوانده شد و اندازه گیری گردید و قند خون بین ۱۵۰ تا ۴۰۰ میلی گرم / دسی لیتر به عنوان معیاری

گرفته می شد و سرعت حداکثر برای شدت تمرین بین ۸۰ تا ۹۵ درصد MERT در نظر گرفته شد که خلاصه پروتکل در جدول ۲ آمده است. با توجه به پژوهش های صورت گرفته، ارتباط بالایی بین سرعت نوار گردان و $VO_{2\text{max}}$ رت ها وجود دارد ($r=0.94-0.98, p<0.05$). از این رو می توان با توجه به سرعت دویدن، میزان $VO_{2\text{max}}$ رت ها را برآورد کرد (۲۴).

پروتکل تمرین تناوبی شدید(HIIT):

برنامه هشت هفته تمرین هوازی، پنج جلسه در هفته با افزایش تدریجی تناوب شدید از سرعت ۲۲ الی ۳۸ متر بر دقیقه (۸۰ تا ۹۰ درصد $VO_{2\text{max}}$) و تناوب استراحت با سرعت ۱۶ تا ۲۲ متر در دقیقه (۵۰ تا ۵۶ درصد $VO_{2\text{max}}$) زمان ۱۵ الی ۳۴ دقیقه به صورت دویدن روی تردمیل انجام شد (۲۵، ۲۶) (جدول ۲).

آزمون تمرین دویدن با سرعت حداکثر برای تعیین شدت تمرین MERT (Maximal Exercise Test): برای تعیین سرعت حداکثر از پروتکل رودریگرز و همکاران (۲۰۰۷) استفاده شد. برای اندازه گیری حداکثر اکسیژن مصرفی ($VO_{2\text{max}}$) به دلیل عدم دسترسی به ابزار مستقیم (مانند دستگاه آنالیز گازهای تنفسی) و با توجه به پژوهش های انجام شده، پروتکل غیرمستقیم با دقت زیاد مورد استفاده قرار گرفت. به این ترتیب که هر دو هفته یکبار موش ها در یک و هله تمرینی پس از ۵ دقیقه گرم کردن با سرعت ۱۰ متر در دقیقه سپس با سرعت ۱۵ متر در دقیقه به مدت ۲ دقیقه شروع به دویدن کردند و هر ۳ دقیقه ۳ متر در دقیقه به سرعت افروده شد تا این که هر کدام از موش ها که نتوانستند ادامه دهند و روی شوکر باقی ماندند و به واماندگی رسیدند، آن سرعت به عنوان سرعت حداکثر آنان در نظر گرفته شد.

جدول ۲- پروتکل تمرین تناوبی شدید

زمان کل (دقیقه)	شدت سرد کردن ۵ دقیقه	شدت تناوب استراحت	زمان- تناوب استراحت	سرعت تناوب شدید	زمان تناوب شدید	تعداد تناوب شدید	شدت گرم کردن ۵ دقیقه	زمان دوم
۱۶	۱۰ دقیقه	% ۵۰ (۱۶ متر در دقیقه)	۱ دقیقه	۳۰/۸۰ سرعت بیشینه (۳۰ متر در دقیقه)	۲ دقیقه	۲ تناوب	۱۰ دقیقه	اول و دوم
۲۲	۱۰	% ۵۲ (۱۸ متر در دقیقه)	۱ دقیقه	۳۲/۸۵ متر در دقیقه	۲ دقیقه	۴ تناوب	۱۰	سوم و چهارم
۲۸	۱۰	% ۵۴ (۲۰ متر در دقیقه)	۱ دقیقه	۳۴/۹۰ متر در دقیقه	۲ دقیقه	۶ تناوب	۱۰	پنجم و ششم
۳۴	۱۰	% ۵۶ (۲۲ متر در دقیقه)	۱ دقیقه	۳۶/۹۵ متر در دقیقه	۲ دقیقه	۸ تناوب	۱۰	هفتم - و هشتم

دماهی ۲۰- نگهداری شد. آنزیم های کبدی و گلوکز با استفاده از دستگاه اتو آنالیزر و انسولین توسط کیت مخصوص شرکت پارس آزمون آندازه گیری شدند. شاخص مقاومت به انسولین (HOMA-IR) با استفاده از فرمول محاسبه شد (۱۱).

نمونه گیری: با خاتمه دوره تمرینی و ۴۸ ساعت پس از آخرین جلسه تمرین گرووهای تجربی تمرینی و پس از ۱۲ ساعت ناشتاپی موش ها توسط ماده بی هوشی اتر بی هوش و نمونه های خون از طریق خون گیری از قلب جمع آوری و در

۴۰۵ / (گلوکز (mg/dl) * انسولین (μUI/ml) = مقاومت به انسولین (HOMA-IR)

جهت مقایسه میزان تاثیرهای از متغیرهای مستقل استفاده

گردید. سطح معنی داری $p < 0.05$ در نظر گرفته شد.

نتایج

اطلاعات توصیفی وزن و گلوکز و انسولین و شاخص مقاومت به انسولین موش‌های مورد مطالعه پس از رژیم پر چرب HFD و القای دیابت با STZ برای تشخیص دیابت نوع دوم که بر روی ۷ سر از موش‌ها بطور تصادفی اندازه گیری شد در جدول ۳ گزارش شده است.

جدول ۳- اطلاعات توصیفی موش‌های صحرایی پس از رژیم پر چرب HFD و القای دیابت با STZ برای تشخیص دیابت نوع دوم

HOMA.IR	انسولین (μUI/ml)	گلوکز (mg/dl)	وزن پس از چاقی (گرم)	وزن شروع پروتکل (گرم)
$۳/۵۶ \pm ۱/۴۳$	$۳/۹۲ \pm ۰/۴۹$	$۴۶۳ \pm ۱۲۴/۵$	$۴۰۹/۰۳ \pm ۵۱/۶۹$	$۱۹۳/۳۴ \pm ۱۹/۴۶$

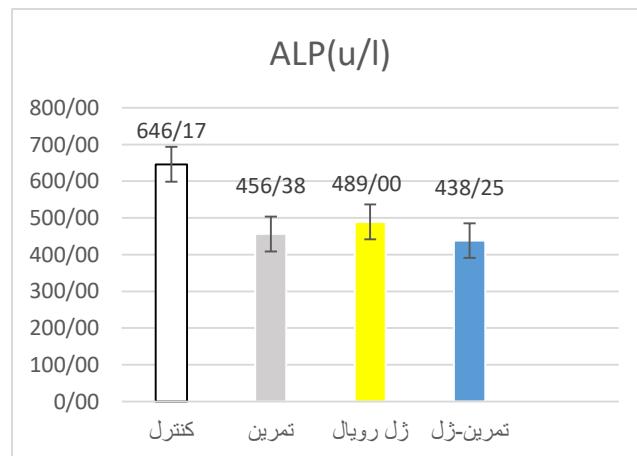
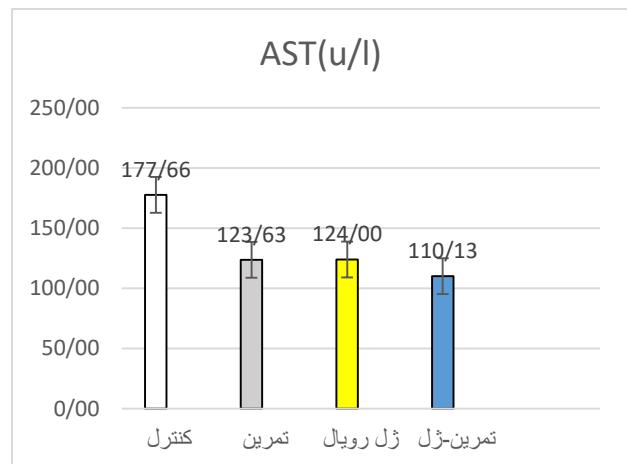
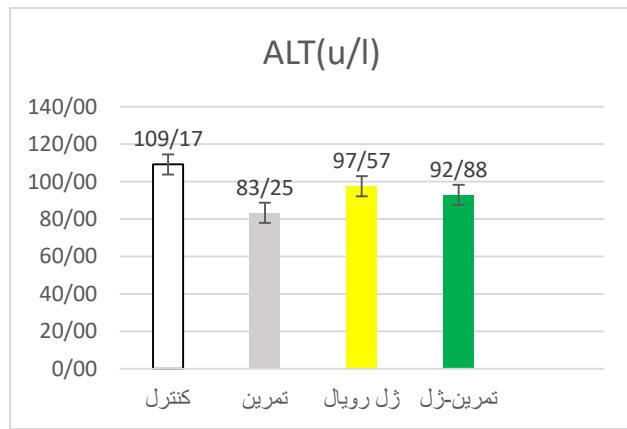
نیز در جدول ۳ مشاهده می‌شود که حاکمی از دیابتی شدن موش‌ها می‌باشد. جدول ۴ نیز اطلاعات توصیفی متغیرهای در گروههای مختلف نشان می‌دهد. و شکل ۱ تغییرات آنژیم کبدی را در گروههای مختلف را نشان می‌دهد.

روش تجزیه و تحلیل داده‌ها:

داده‌ها با استفاده از نرم افزار SPSS22 تجزیه و تحلیل شدند. برای توصیف داده‌ها از آمار توصیفی (میانگین و انحراف استاندارد) استفاده شد. آزمون شاپیرو ویلک جهت تعیین طبیعی بودن توزیع داده‌ها و آزمون لوین برای تجانس واریانس‌ها و از آمار استنباطی تحلیل واریانس یک راهه و آزمون تعییسی بن فرونی جهت مقایسه تفاوت بین گروه‌ها و از آزمون تحلیل واریانس دو عاملی و شاخص تعیین اندازه اثر

جدول ۴- توصیف متغیرهای پژوهش در گروههای مختلف

تمرین و ژل رویال (۸ سر)	ژل رویال (۷ سر)	تمرین تناوبی (۸ سر)	کنترل (۶ سر)	متغیر/ گروه
۴۲۰.۴۲ ± ۵۶.۰۵	۴۱۷.۴۲ ± ۳۳.۶۹	۴۰۷.۳۷ ± ۶۶.۶۴	۳۸۶.۶۶ ± ۴۸.۴۲	وزن پس از رژیم پر چرب (گرم)
۳۳۴.۲۵ ± ۳۲.۲۷	۳۴۴.۵۷ ± ۴۵.۱۷	۳۷۳.۱۲ ± ۵۴.۲۸	۳۱۷ ± ۷۱.۳	وزن پس از هشت هفته (گرم)
۱۳۴ ± ۱۴.۸۷	۱۳۱.۵۷ ± ۱۵.۷۴	۱۳۸.۲۵ ± ۴۰.۰۴	۲۳۳.۸۳ ± ۲۹.۲۹	گلوکز (میلی گرم بر دسی لیتر)
۰.۸۹ ± ۰.۱۲	۲.۸۷ ± ۷.۳۶	۱.۳۵ ± ۶.۲۲	۰.۵۳ ± ۳.۸۹	انسولین ($\mu\text{UI}/\text{ml}$)
۰.۳۶ ± ۱.۶۹	۰.۶۸ ± ۲.۳۱	۰.۳۵ ± ۲.۰۴	۰.۳۳ ± ۳.۱۸	HOMA.IR
۹۲.۸۷ ± ۱۱.۷۶	۹۷.۵۷ ± ۱۳.۸۱	۸۳.۲۵ ± ۲۹.۹۳	۱۰۹.۱۶ ± ۳۸.۴۶	ALT(u/l)
۱۱۰.۱۲ ± ۱۰.۵۳	۱۲۴ ± ۱۳.۴۶	۱۲۳.۶۲ ± ۱۱.۰۴	۱۷۷.۶۶ ± ۲۴.۳۷	AST(u/l)
۴۳۸.۲۵ ± ۳۶.۸۳	۴۸۹ ± ۸۱.۸۷	۴۵۶.۳۷ ± ۱۰۱.۰۹	۶۴۶.۱۶ ± ۱۶۴.۰۵	ALP(u/l)



شکل ۱ تغییرات آنزیم کبدی در گروه های مختلف.

جدول ۵- نتایج آزمون تحلیل واریانس یکطرفه

متغیر / آماره	F	معنی داری	نتیجه
وزن	۱.۹۲	۰.۱۵	
گلوکز	۷۱.۴۴	۰.۰۰۰۱	**
انسولین	۵.۲۶	۰.۰۰۶	**
شاخص مقاومت به انسولین	۱۲.۸	۰.۰۰۰۱	**
ALT	۱.۲۶	۰.۳۰	
AST	۱.۸۰	۰.۱۷	
ALP	۵.۶۹	۰.۰۰۴	**

جدول ۶ - نتایج تحلیل واریانس دو عاملی و تعقیبی بنفوذی و نیز اندازه اثرگروه‌ها

متغیر/شاخص آماری	گروه	گروه	F	Sig.	اندازه اثر	نتایج آزمون تعقیبی
وزن(گرم)	کنترل	تمرین	۰/۹۴۳	۰/۳۴۱	۰/۰۳۶	P= ۰/۶۲۷
		ژل رویال	۰/۳۳۴	۰/۵۶۹	۰/۰۱۳	
		تمرین*ژل رویال	۴/۲۹	۰/۰۴۹	۰/۱۴۷	
گلوکز(میلی گرم بر دسی لیتر)	کنترل	تمرین	۷۵/۷۰	۰/۰۰۰۱	۰/۷۵۲	C&E. P= ۰/۰۰۰۱
		ژل رویال	۸۶/۵۳	۰/۰۰۰۱	۰/۷۷۶	E &EG. P= ۰/۹۹۲
		تمرین*ژل رویال	۷۹/۵۵	۰/۰۰۰۱	۰/۷۶۱	C&EG. P= ۰/۰۰۰۱
انسولین (میکرو واحد بر میلی لیتر)	کنترل	تمرین	۰/۰۰۵	۰/۹۴۶	۰/۰۰	C&G. P= ۰/۰۰۱
		ژل رویال	۳/۶۲	۰/۰۶۹	۰/۱۲۷	
		تمرین*ژل رویال	۱۳/۴۵	۰/۰۰۱	۰/۳۵۰	
شاخص مقاومت به انسولین	کنترل	تمرین	۲۶/۲۳	۰/۰۱۲	۰/۰۰۰۱	C&E. P= ۰/۰۰۱
		ژل رویال	۱۲/۷۸	۰/۱۶۷	۰/۰۰۱	C&G. P= ۰/۰۰۱
		تمرین*ژل رویال	۲/۲۶	۰/۳۹۴	۰/۱۴۵	E&EG P= ۰/۰۰۱
ALT(U/L)	کنترل	تمرین	۱.۴۳	۰.۲۴	۰.۰۵	
		ژل رویال	۰.۰۰۸	۰.۷۷	۰.۰۰۳	
		تمرین*ژل رویال	۲.۲۱	۰.۱۴	۰.۰۸	
AST(U/L)	کنترل	تمرین	۲.۴۶	۰.۱۲	۰.۰۹	
		ژل رویال	۲.۴۰	۰.۱۳	۰.۰۸	
		تمرین*ژل رویال	۰.۹۶	۰.۳۳	۰.۰۳	
ALP(U/L)	کنترل	تمرین	۹.۴۳	۰.۰۰۵	۰.۲۷	C&E. P= ۰/۰۱
		ژل رویال	۴.۹۱	۰.۰۳	۰.۱۶	C&G. P= ۰/۰۵
		تمرین*ژل رویال	۳.۶۲	۰.۰۶	۰.۱۲	C&EG P= ۰/۰۰۵

تمرين و ژل رویال EG=G، تمرين E، کنترل C=

در سال های اخیر مطالعات مختلفی به منظور بررسی اثرات تعاملی ورزش و مکمل های تغذیه ای و گیاهان دارویی در مدیریت دیابت نوع ۲ و عوارض آن انجام شده است از جمله حسینی و همکاران (۱۳۹۶) به بررسی تاثیر تمرين شنا و عصاره آلوئه ورا بر آنزیم های کبدی موش های صحرابی دیابتی نوع دو پرداختند و نتیجه گرفتند دریافت عصاره آلوئه ورا و تمرين شنا هر کدام به تنها بی اثر کاهنده ای بر آنزیم های کبدی AST و ALT داشت که در گروه دریافت مکمل همراه با تمرين اثربیشتر بوده است (۲۷). اسلامی و همکاران (۱۳۹۳) نیز تاثیر ۱۲ هفته مصرف ویتامین E و تمرين بدنه منظم بر سطوح آنزیم های کبدی در مبتلایان به کبد چرب غیر الکلی را مقایسه کردند، و دریافتند که پس از انجام مداخلات، آنزیم های کبدی AST و ALP در هر دو گروه کاهش قابل توجهی را نشان داد و تفاوت معنی داری بین دو گروه وجود نداشت (۲۸). همچنین در مطالعه حسنی و همکاران (۱۳۹۵) تاثیر هشت هفته تمرين هوایی به صورت سه جلسه در هفته به همراه مصرف عصاره کاسنی بر سطوح سرمی آنزیم های کبدی زنان مبتلا به کبد چرب مورد بررسی قرار گرفت و یافته ها حاکی از این بود که تفاوت معنی داری در مقادیر AST و ALT به وجود آمد و این کاهش در گروه ترکیبی تمرين و عصاره کاسنی در مقایسه با گروه تمرين تنها و گروه تمرين همراه با دارو نما بیشتر بود (۲۹). داودی و همکاران (۱۳۹۱) تحقیقی را با عنوان تاثیر هشت هفته تمرينات استقامتی بر روی پارانشیم کبد و آنزیم های کبدی AST و ALT در مردان مبتلا به کبد چرب انجام دادند و به این نتیجه رسیدند که پس از تمرين، سطوح پارانشیم منطقه سطحی کبد و در میزان آنزیم های کبدی در گروه تجربی در مقایسه با گروه کنترل کاهش

با توجه به جداول و نمودار نتایج زیر به دست آمد: میانگین وزن در گروه های تجربی نسبت به کنترل تغییر معنی داری نداشت. میانگین غلظت گلوكز در گروه تمرين نسبت به کنترل کاهش معنی دار داشت ($P=0.005$) و در گروه تمرين- ژل رویال نسبت به گروه ژل رویال تفاوت معنی داری نداشت و در گروه تمرين- ژل نسبت به کنترل کاهش معنی داری داشت ($P=0.001$). میانگین غلظت انسولین در گروه تمرين نسبت به کنترل افزایش معنی دار داشت ($P=0.005$) و در گروه تمرين- ژل رویال نسبت به گروه ژل رویال تفاوت معنی داری نداشت. اما گروه ژل رویال نسبت به کنترل افزایش معنی دار داشت. و در گروه تمرين ژل رویال نسبت به کنترل افزایش غیرمعنی دار داشت. میانگین شاخص مقاومت به انسولین در گروه تمرين نسبت به گروه کنترل و ژل رویال کاهش معنی دار داشت ($P=0.044$) میانگین غلظت های آنزیم های کبدی AST و ALT در گروه تمرين نسبت به کنترل کاهش مشاهده شد که معنی دار نبود و در مورد آنزیم ALP در گروه های تجربی نسبت به کنترل کاهش معنی دار مشاهده شد که در گروه تمرين تناوبی - ژل رویال نسبت به تمرين و ژل تنها کاهش بیشتر که اندازه اثر تمرين تناوبی بیشتر بود.

بحث:

یافته های پژوهش حاضر نشان داد که تمرين تناوبی شدید و ژل رویال منجر به کاهش معنی دار گلوكز و افزایش انسولین و کاهش معنی دار مقاومت به انسولین موش های دیابتی نوع دوم تغذیه شده با رژیم پر چرب گردید و غلظت سرمی آنزیم های کبدی در گروه های تجربی نسبت به کنترل کاهش داشت که در مورد آنزیم ALP تفاوت معنی دار بود.

دو می شود که با توجه به مطالب ذکر شده، بخشی از این اثرات احتمالاً به علت وجود فلاونوئیدها در ژل رویال ایجاد شده است. اثر هیپرگلیسمیک ژل رویال را به ویتامین های موجود در آن نیز می توان نسبت داد (۳۷، ۳۸). مطالعات نشان داده است که ویتامین های E، D، C، B، بیوتین و نیاسین به فراوانی در ژل رویال یافت می شود. ویتامین C سطح گلوکز سرم را در دیابت نوع دو کاهش می دهد (۳۹) و در بسیاری از واکنش های شیمیایی به صورت رقابتی جانشین گلوکز می شود و از گلیکوزیلاسیون پروتئین ها به خصوص هموگلوبین و لیپوپروتئین ها ممانعت می کند. ویتامین های B1، B6 و E، بیوتین و نیاسین نیز عملکرد سلول های بتا را تقویت می کنند و با تحریک تولید گلیکوژن و مهار گلوکونثروزنز، سطح گلوکز را در بیماران مبتلا به دیابت کاهش می دهد. (۴۰). بنابراین بخشی از نقش مصرف ژل رویال بر کاهش گلوکز را می توان به ترکیبات ویتامینی موجود در آن نسبت داد.

نتیجه گیری : به طور کلی با توجه به نتایج تحقیق می توان نتیجه گرفت که تمرینات تناوبی و همینطور در تعامل با ژل رویال می تواند باعث کاهش گلوکز و آنزیم های کبدی گردد و در بهبود سطوح گلوکز بواسطه تاثیر مولفه های ژنتیکی موثر در رهایی گلوکز کبدی و در بیماران دیابتی نوع دو موثر می باشد. ژل رویال هم بدلیل ترکیبات متنوع ویتامینی و پروتئینی و ترکیبات فلزی و حایگزین خوب برای نقش گلوکز و نیز نقش های متعدد آنتی اکسیدانی و ضد التهابی و ... موجب تنظیم متابولیسم کربوهیدرات ها بویژه گلوکز و نیز تنظیم متابولیسم لیپید و کاهش هیپرگلیسمی و دیس لیپیدمی و کاهش مقاومت به انسولین می شوند و استفاده از برنامه های تمرینی ورزشی هوایی از نوع تمرینات تناوبی می تواند اثر

معنی داری ایجاد شده بود (۳۰) و در مطالعه کرمی و همکاران (۱۳۹۲) تاثیر یک دوره تمرین استقامتی بر آنزیم کبدی ALT مورد بررسی قرار گرفت و نتایج کاهش معنی داری را در میزان این آنزیم در گروه تجربی نشان داد (۳۱) که این نتایج با یافته های این پژوهش همسو بوده است، همچنین در مطالعه ابراهیمی و همکاران (۱۳۹۶) نیز نشان داده شد که هشت هفته تمرین هوایی متوسط و شدید در آنزیم های کبدی موش های تغذیه شده با رژیم پرچرب اثر مشهودی نداشت (۳۲) که از این نظر با یافته های این پژوهش همسو نمی باشند. نتایج این تحقیقات با یافته های پژوهش حاضر از نظر تاثیر گذاری کاهشی بر آنزیم های کبدی متأثر از نقش تعاملی تمرینات ورزشی و مکمل های غذایی به صورت ترکیبی، همسو می باشند، گرچه هر کدام از آنها از مکمل هایی غیر از ژل رویال و با پروتکل های تمرینی متفاوت بهره گرفته اند. بنابراین می توان گفت که بر اساس یافته های بدست آمده از این پژوهش، تمرین تناوبی توانسته است با کاهش آنزیم های کبدی بدنیال افزایش بار تمرین مانع از آسیب سلول های کبدی شود.

فلاونوئیدها از چند جهت بر دیابت تأثیر می گذارند، این ترکیبات موجب تنظیم متابولیسم کربوهیدرات و لیپید و کاهش هیپرگلیسمی، دیس لیپیدمی و مقاومت به انسولین می شوند و از استرس اکسیداتیو و پاسخ های التهابی ممانعت می کنند (۳۳)... فلاونوئیدها بویژه کوئرستین از کاهش وزن در دیابت نیز جلوگیری می کنند (۳۵، ۳۶) ژل رویال با خاصیت قوی آنتی اکسیدانی، در برابر گونه های فعال اکسیژن نظیر رادیکال هیدروکسیل و آنیون سوپراکسید مبارزه می کند (۳۶) و به میزان قابل توجهی موجب کاهش پراکسیداسیون لیپیدی و افزایش آنتی اکسیدان ها در بافت پانکراس بیماران دیابتی نوع

کمیته اخلاق پزشکی پژوهشگاه تربیت بدنی وزارت علوم تایید شد. از تمام همکاران پژوهشی و دانشجویان و پرسنل آزمایشگاهی که در این مطالعه مشارکت و مساعدت داشتند تقدیر و تشکر می‌شود.

بخشی آن را بهبود بخشد با این وجود انجام مطالعات بیشتر و تکمیلی در این زمینه ضروری می‌باشد.

تشکر و قدردانی: این مقاله مستخرج از رساله دکتری بود که با کد اخلاق IR.SSRC.REC.1401.012 در

فهرست منابع

- 1- Shokrolahi Ardakani A, Abednatanzi H, Gholami M, Shakeri N. The effect of resistance training on G6pase gene expression in liver hepatocytes, glucose and insulin resistance levels in type 2 diabetic rats. *Iranian Journal of Diabetes and Obesity*. 2020 Mar 10; 12(1):14-21.
- 2- Ferguson B. ACSM's Guidelines for Exercise Testing and Prescription 9th Ed. 2014. *J Can Chiropr Assoc*. 2014 Sep; 58(3):328. PMCID: PMC4139760.
- 3- Abdi Ardekani M, Banaeifar A, Arshadi S, Abed Natanzi H. Effect of High-Intensity Interval Training and Thyme honey on liver enzymes of type II diabetic rats. *J Diabetes Nurs* 2020; 8 (3):1160-1174. URL: <http://jdn.zbmu.ac.ir/article-1-419-fa.html>.
- 4- Mansoori, Z., kiani, N., Daryanoosh, F., Samadi, M., Hadidi, V., Haghdel, A. The effect of green tea extract on indices of liver damage (ALT and AST) caused by high intensity interval training in professional soccer players. *Journal of Sport and Exercise Physiology*, 2019; 11(1): 97-106.
- 5- Hasani, A., Ansari, R., Mazani, A. Effect of 8 weeks of Aerobic Training and using Chicory extractive supplementation on Serum levels of ALT and AST Enzymes in women with Fatty Liver. *The Iranian Journal of Obstetrics, Gynecology and Infertility*, 2016; 19(10): 1-8. doi: 10.22038/ijogi.2016.7109
- 6- Barzegarzadeh H, Dabidi Roshan V. Effects of a 12-Week aerobic Training Course Followed by a 4-Week Detraining Period on Alanine Aminotransferase, Aspartate Aminotransferase, Alkaline Phosphatase and Blood Lipids Level Changes in Menopausal Rats. *JRUMS* 2012; 11 (3) :207-218URL: <http://journal.rums.ac.ir/article-1-1420-fa.html>
- 7- Ebrahimi, M., Fathi, R., Ansari Pirsarii, Z., Talebi-Garakani, E. Relative Gene Expression of Key Genes Involved in Lipid Metabolism, Following High Fat Diet and Moderate and High Intensity Aerobic Training in Rat's Liver. *Sport Physiology*, 2017; 9(34): 201-216. doi: 10.22089/spj.2017.2767.1374
- 8- Godin, G., Desharnais, R., Valois, P., Lepage, L., Jobin, J., Bradet, R., Differences in perceived barriers to exercise between high and low intenders: observations among different populations. *American Journal Health Promotion*, 1994; (8)4, 279-285. <https://doi.org/10.4278/0890-1171-8.4.279>
- 9- Khajehlandi, A., Abednatanzi, H., Nikbakht, H. The Effect of Swimming Training and Aloe Vera Extract on Lipid Profile of

- 10- Male Diabetic Rats. Journal of Isfahan Medical School, 2017; 34(411): 1515-1522.
- 11- Shapiro K, Gong WC. Natural products used for diabetes. J Am Pharm Assoc (Wash). 2002; 42(2):217-226.
doi:10.1331/108658002763508515
- 12- Yeylaghi Ashrafi M R, Abednatanzi H, Ghazalian F. The effect of eight weeks of high intensity interval training and n-chromosomal royal jelly on G6Pase gene expression in hepatocytes, glucose levels and insulin resistance in type 2 diabetic rats. RJMS 2020; 27 (10):135-150. URL: <http://rjms.iums.ac.ir/article-1-6387-en.html>.
- 13- Khazaei M, Ansarian A, Ghanbari E. New Findings on Biological Actions and Clinical Applications of Royal Jelly: A Review. J Diet Suppl. 2018; 15(5):757-775.
doi:10.1080/19390211.2017.136384
3.
- 14- Nakajima Y, Tsuruma K, Shimazawa M, Mishima S, Hara H. Comparison of bee products based on assays of antioxidant capacities. BMC Complement Altern Med. 2009; 9:4. Published 2009 Feb 26.
doi:10.1186/1472-6882-9-4
- 15- Nagai T, Inoue R. Preparation and the functional properties of water extract and alkaline extract of royal jelly. Food Chem. 2004; 84(2):181-6.
- 16- Ramadan MF, Al-Ghamdi A. Bioactive compounds and health-promoting properties of royal jelly: a review. J Funct Foods. 2012; 4:39–52.
- 17- Shidfar F, Jazayeri S, Mousavi SN, Malek M, Hosseini AF, Khoshpey B. Does Supplementation with Royal Jelly Improve Oxidative Stress and Insulin Resistance in Type 2 Diabetic Patients? Iran J Public Health. 2015; 44(6):797-803.
- 18- Nomura M, Maruo N, Zamami Y, Takatori S, Doi S, Kawasaki H. Yakugaku Zasshi. 2007; 127(11):1877-1882.
doi:10.1248/yakushi.127.1877
- 19- Zou Y, Li J, Lu C, et al. High-fat emulsion-induced rat model of nonalcoholic steatohepatitis. Life Sci. 2006; 79(11):1100-1107.
doi:10.1016/j.lfs.2006.03.021
- 20- Gheibi S, Bakhtiarzadeh F, Ghasemi A. A Review of High Fat Diet-Streptozotocin Model for Induction of Type 2 Diabetes in Rat. Iranian Journal of Endocrinology and Metabolism 2016; 18 (2) :135-148.URL: <http://ijem.sbm.ac.ir/article-1-2039-en.html>
- 21- Aghanouri Z, Noureddini M, Salami M. Effect of Citrullus colocynthis on diabetic rats plasma glucose. Feyz 2009; 12 (4) :1-6.URL: <http://feyz.kaums.ac.ir/article-1-678-en.html>
- 22- Moeini Fard.M, Hedayati.M. Aluxan and Streptozotocin, Diabetes Research Tool. Journal of Applied Sports Physiology, 2015; 10(20): 13-22. doi: 10.22080/jaep.2015.915.
- 23- Asgari M, Asle-Rousta M, Sofiabadi M. Effect of Royal Jelly on Blood Glucose and Lipids in Streptozotocin Induced Type 1 Diabetic Rats. J Arak Uni Med Sci 2017; 20 (5) :48-56.URL: <http://jams.arakmu.ac.ir/article-1-4767-en.html>

- 24- Baburao Waykar B. and Alqadhi YA, Administration of Honey and Royal Jelly Ameliorate Cisplatin Induced Changes in Liver and Kidney Function in rats. *Biomed Pharmacol J.* 2018; 11(4):2191-2199. DOI:10.13005/bpj/1601
- 25- Rodrigues B, Figueroa DM, Mostarda CT, Heeren MV, Irigoyen MC, De Angelis K. Maximal exercise test is a useful method for physical capacity and oxygen consumption determination in streptozotocin-diabetic rats. *Cardiovasc Diabetol.* 2007; 6:38. Published 2007 Dec 13. doi:10.1186/1475-2840-6-38
- 26- Akbarzadeh A, Fattahi bafghi A. The effect of high intencity interval training combined with curcumin supplementation on Plasma glucose concentration and insulin resistance in diabetic rats. *JSSU* 2018; 25 (12) :961-969.URL: <http://jssu.ssu.ac.ir/article-1-4261-fa.html>
- 27- Rezaei. R, Norshahi M, Bigdeli. M R, Khodagholi. F, Haghparast. A, Effect of eight weeks of continuous and interval intense aerobic exercise on VEGFR-2 and VEGF-A values in the brain tissue of wistar rats. *Journal of Exercise Physiology and Physical Activity. Physiology of Exercise and Physical Activity,* 2015; 8(2): 1213-1221. http://oeppa.sbu.ac.ir/article_98757.html?lang=fa
- 28- Hoseini A, Zar A, Mansouri A. Effect of Aloevera with Swimming Training on the Alanine Aminotransferase and Aspartate Aminotransferase Levels of Diabetic Rats. *Iranian J Nutr Sci Food Technol* 2017; 11 (4) :29-38.URL: <http://nsft.sbm.ac.ir/article-1-2156-en.html>
- 29- Eslami, L., Rahmani nia, F., Nakhostin Roohi, B. The effect of 12 week vitamin E supplementation and regular physical activity on selected liver enzymes of non-alcoholic fatty liver patients. *Sport Physiology,* 2014; 6(23): 69-82.
- 30- Hasani, A., Ansari, R., Mazani, A. Effect of 8 weeks of Aerobic Training and using Chicory extractive supplementation on Serum levels of ALT and AST Enzymes in women with Fatty Liver. *The Iranian Journal of Obstetrics, Gynecology and Infertility,* 2016; 19(10): 1-8. doi: 10.22038/ijogi.2016.7109
- 31- Davoodi M, Moosavi H, Nikbakht M. The effect of eight weeks selected aerobic exercise on liver parenchyma and liver enzymes (AST, ALT) of fat liver patients. *J Shahrekord Univ Med Sci.* 2012; 14 (1) :84-90.URL: <http://78.39.35.44/article-1-1054-en.html>
- 32- Karami, E., Gholi Zadeh, M. R., Ahanghar, H., Mahmoodi, K. The EffectOf an Endurance Training Period on Plasma Alanine Aminotransferase Level in Patients with Nonalcoholic Fatty LiverDisease. , 2013; 6(3)
- 33- Ebrahimi, M., Fathi, R., Ansari Pirsarri, Z., Talebi-Garakani, E. Relative Gene Expression of Key Genes Involved in Lipid Metabolism, Following High Fat Diet and Moderate and High Intensity Aerobic Training in Rat's Liver. *Sport Physiology,* 2017; 9(34): 201-216. doi: 10.22089/spj.2017.2767.1374
- 34- Viuda-Martos M, Ruiz-Navajas Y, Fernández-López J,

- 35- Pérez-Alvarez JA. Functional properties of honey, propolis, and royal jelly. *J Food Sci.* 2008; 73(9):R117-R124. doi:10.1111/j.1750-3841.2008.00966.x
- 36- Kocot J, Kiełczykowska M, Luchowska-Kocot D, Kurzepa J, Musik I. Antioxidant Potential of Propolis, Bee Pollen, and Royal Jelly: Possible Medical Application. *Oxid Med Cell Longev.* 2018; 2018:7074209. Published 2018 May 2. doi:10.1155/2018/7074209
- 37- Testa R, Bonfigli AR, Genovese S, De Nigris V, Ceriello A. The Possible Role of Flavonoids in the Prevention of Diabetic Complications. *Nutrients.* 2016; 8(5):310. Published 2016 May 20. doi:10.3390/nu8050310
- 38- Nagai T, Inoue R, Suzuki N, Nagashima T. Antioxidant properties of enzymatic hydrolysates from royal jelly. *J Med Food.* 2006; 9(3):363-367. doi:10.1089/jmf.2006.9.363
- 39- Amirshahi T, Nejati V, Najafi G. Biochemical and Histological Evaluation of Protective Effect of Royal Jelly on Pancreas-Induced Oxidative Stress in Male Rat Pancreas. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2013; 23 (107) :107-115.URL: <http://jmums.mazums.ac.ir/article-1-3057-en.html>
- 40- Afkhami-Ardekani M, Shojaoddiny-Ardekani A. Effect of vitamin C on blood glucose, serum lipids & serum insulin in type 2 diabetes patients. *Indian J Med Res.* 2007; 126(5):471-474.
- 41- Dakhale GN, Chaudhari HV, Shrivastava M. Supplementation of vitamin C reduces blood glucose and improves glycosylated hemoglobin in type 2 diabetes mellitus: a randomized, double-blind study. *Adv Pharmacol Sci.* 2011; 2011:195271. doi:10.1155/2011/195271
- 42- Xiang X, Liu Y, Zhang X, Zhang W, Wang Z. Effects of biotin on blood glucose regulation in type 2 diabetes rat model. *Wei Sheng Yan Jiu.* 2015; 44(2):185-195.

The effect of eight weeks of HIIT and N-chromosome royal jelly on liver enzymes and insulin resistance index in type 2 diabetic obese rats

Sahar Riasati¹, Hossein Abednatanzi², Mandana Gholami³

1- PhD student, Department of Physical Education and Sports Sciences, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran.

2- Assistant Professor, Department of Physical Education and Sports Science, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran. Corresponding Author: abednazari@gmail.com

3- Associate Professor, Department of Physical Education and Sports Science, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran.

Received:2022.06. 17

Accepted: 2022.07.30

Abstract:

Background & Aim: Type 2 diabetes is the most common endocrine disease that occurs due to glucose intolerance due to imbalance between reserves and insulin demand, which leads to be changes in liver enzymes with structural and functional changes in the liver. The aim of this study was to study changes in liver enzymes and insulin resistance index after HIIT and royal jelly in obese rats with type 2 diabetes.

Materials & Methods: The statistical sample of the present study was 36 obese male rats with an average weight of 409 gr. After 20 weeks of high-fat diet, rats became diabetic by intraperitoneal injection of 25 mg/kg STZ body weight. Mice with fasting glucose between 150 and 400 mg /dl were considered to have type 2 diabetes. Diabetic rat in 4 groups of control (N=6), HIIT (N=8), royal gel (N=7), HIIT& Royal gel (N=8) group done and Accomplished Eight weeks of HIIT, 5d/w with intense 2-minute intervals of 80 to 90% VO_{2max} and one-minute rest intervals with 50 to 56% VO_{2max}. Royal jelly was given by gavage at the rate of 100 mg / kg 5 days a week. At the end of the protocol, blood samples were taken and liver enzymes and glucose were measured using an auto-analyzer and insulin was measured using a laboratory kit and analyzed using one-way and two-way analysis of variance and post hoc test.

Results: showed that in comparison with the control group, HIIT led to a significant decrease in glucose and insulin resistance index and intermittent exercise resulted in a decrease in liver enzymes ALT, AST and ALP compared to the control group. The ALP decrease was significant ($P = 0.001$).

Conclusion: It seems that HIIT and consumption of royal jelly can help reduce liver enzymes and improve liver status in rats.

Keywords: HIIT, Royal Jelly, Liver Enzyme, type 2 diabetes, mice