

اثر هشت هفته تمرین هوازی و مکمل ویتامین D3 بر غلظت پروتئین GLUT4 و مقاومت به انسولین در عضله اسکلتی موش‌های صحرایی دیابتی

لیلا رحمانی^۱، محمد رحمان رحیمی^{۱*}، شمس الدین احمدی^۲، حسن فرجی^۳

چکیده

مقدمه: ناقل ۴ گلوکز (GLUT4)، مهم‌ترین انتقال‌دهنده گلوکز در عضله اسکلتی است. اختلال در بیان GLUT4 نقش مهمی را در اختلالات هومئوستاز گلاسمیک ایفا می‌کند. هدف پژوهش حاضر بررسی اثر تمرین هوازی و مکمل ویتامین D3 بر سطوح پروتئین GLUT4 و مقاومت به انسولین در عضله نعلی موش‌های صحرایی دیابتی شده با استرپتوزوتوسین و مصرف غذای پرچرب بود. **روش‌ها:** ۴۰ سر موش صحرایی نر نژاد ویستار پس از القای دیابت نوع دو به وسیله رژیم غذایی پرچرب (۶ هفته) و تزریق استرپتوزوتوسین به طور تصادفی به ۵ گروه کنترل سالم (HC)، کنترل دیابتی (DC)، دیابت+تمرین هوازی (DAT)، دیابت+ویتامین D3 (DVD) و دیابت+تمرین هوازی+ویتامین D3 (DVDAT) تقسیم شدند. موش‌ها به مدت هشت هفته تحت تمرین هوازی و مکمل‌دهی با ویتامین D3 قرار گرفتند. ۲۴ ساعت پس از آخرین جلسه تمرین موش‌ها بیهوش شدند و بافت عضله نعلی برای اندازه‌گیری محتوای پروتئین GLUT4 جدا شد. همچنین سطوح سرمی انسولین، گلوکز و ویتامین D3 اندازه‌گیری شد. **یافته‌ها:** نتایج آزمون تحلیل واریانس یک‌طرفه نشان داد که سطوح پروتئین GLUT4 در گروه DC به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه HC بود ($P < 0/001$). اما در گروه DVDAT به‌طور معنی‌داری بالاتر از گروه DC ($P < 0/04$) و DVD ($P < 0/005$) بود. همچنین در گروه DAT به‌طور معنی‌داری بالاتر از گروه DVD بود ($P < 0/018$). شاخص مقاومت به انسولین نیز در گروه‌های DVD، DAT و DATVD به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه DC بود ($P < 0/001$). **نتیجه‌گیری:** به نظر می‌رسد که هشت هفته تمرین هوازی همراه با مکمل‌دهی ویتامین D3 از طریق افزایش پروتئین GLUT4 و بهبود مقاومت به انسولین منجر به بهبود متابولیسم گلوکز در موش‌های دیابتی می‌شود.

واژگان کلیدی: تمرین هوازی، ویتامین D3، پروتئین GLUT4، مقاومت به انسولین، موش دیابتی

۱- گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده علوم انسانی و اجتماعی، دانشگاه کردستان، سنندج، ایران

۲- گروه علوم زیستی، دانشکده علوم، دانشگاه کردستان، سنندج، ایران

۳- گروه تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد مریان، مریان، ایران

***تشنه‌ی:** کردستان، سنندج، بلوار پاسداران، دانشگاه کردستان، دانشکده علوم انسانی و اجتماعی، گروه فیزیولوژی ورزشی، تلفن: ۰۹۱۰۸۱۹۱۰۸۲، نمابر:

۰۰۵۰۰۰۹۸۸۷۳۳۶۲۴، پست الکترونیک: r.rahimi@uok.ac.ir

مقدمه

دیابت یک بیماری مزمن پیچیده پاتولوژیکی و همه گیر در جهان امروز است که تقریباً در تمام سنین بیماران را تحت تأثیر قرار می دهد. براساس فدراسیون جهانی دیابت (IDF)^۱ و سازمان بهداشت جهانی (WHO)^۲ تعداد افراد بزرگسال مبتلا به دیابت در سال ۲۰۲۱ به ۵۳۷ میلیون نفر در سراسر جهان رسیده است. [۱، ۲]. علت اصلی دیابت نوع دو، مقاومت به انسولین در بافت های حساس به انسولین است که در نهایت منجر به اختلال عملکرد و نارسایی سلول های بتای پانکراس می شود. این نوع دیابت بیش از ۹۰ درصد انواع دیابت را به خود اختصاص می دهد [۳] مقاومت به انسولین به عنوان یک واکنش بیولوژیکی مختل در بافت های هدف، در درجه اول کبد، عضله و بافت چربی نسبت به انسولین شناخته می شود. [۴، ۵]. ۷۰ تا ۸۰ درصد گلوکز وارد شده در عضله اسکلتی ذخیره می شود. این نشان دهنده اهمیت عضله اسکلتی برای تنظیم گلوکز خون است [۶]. گلوکز سوخت اصلی عضله اسکلتی است و اختلال در متابولیسم گلوکز منجر به بیماری های متعدد متابولیکی مانند مقاومت به انسولین و دیابت نوع دو می شود [۷]. GLUT4^۳ یک پروتئین غشایی و مهم ترین ایزوفرم انتقال دهنده گلوکز در عضله اسکلتی است که نقش مهمی در برداشت و انتقال گلوکز به سلول عضلانی دارد و انقباض عضلانی از محرک های اصلی عملکرد این پروتئین است [۷] و بیان آن در تارهای عضلانی اکسیداتیو نوع دو به مراتب بیشتر است [۸]. در عضله بیماران مبتلا به دیابت نوع دو یک کاهش تقریباً ۳۰ درصدی در مقادیر GLUT4 وجود دارد [۹]. همکاران (۲۰۰۱) نشان دادند که بیان GLUT4 در بیماران مبتلا به دیابت نوع دو حدود ۶۰ درصد کاهش یافت [۱۰]. اینگونه گزارش شده است که افزایش بیان GLUT4 با افزایش مصرف گلوکز وابسته به انسولین و همچنین افزایش مصرف گلوکز ناشی از انقباض های عضلانی همراه است که پیامد آن کاهش سطوح گلوکز گردش خون است [۱۱]. بیان بیش از حد GLUT4 ممکن است کنترل قند خون را بهبود ببخشد. مقدار GLUT4 با جذب گلوکز همبستگی مثبت دارد. در طول انقباض عضلانی در عضله

اسکلتی موش، بیان بیش از حد GLUT4 جذب گلوکز را تا ۳۵ درصد افزایش می دهد [۱۲]. از این رو، این فرضیه مطرح است که افزایش بیان GLUT4 در عضله اسکلتی به واسطه مداخلات درونی یا بیرونی با انتقال گلوکز غشایی بیشتر و کاهش شدت دیابت همراه است. [۱۳، ۱۴].

ویتامین D به شکل، او ۲۵- هیدروکسی ویتامین D یک هورمون استروئیدی است که علاوه بر اعمال شناخته شده شامل تنظیم ژن های مؤثر در مینرالیزه استخوان و انتقال کلسیم در روده، اعمال جدیدی نیز برای آن توصیف شده است. مطالعه Maestro و همکاران (۲۰۰۰) بیانگر نقش ویتامین D در کنترل دیابت و کاهش مقاومت به انسولین است [۱۵]. نقش کمبود ویتامین D به عنوان یک عامل خطر برای اختلال تحمل گلوکز شناخته شده است. سطح ۲۵- هیدروکسی ویتامین D در بیماران مبتلا به دیابت نوع دو در مقایسه با افراد سالم کمتر است. مطالعات قبلی نشان داده اند که ویتامین D جز اساسی برای ترشح طبیعی انسولین است که از طریق اثر بر متابولیسم کلسیم و تنظیم ژن گیرنده های انسولین، مقاومت به انسولین را کاهش می دهد [۱۷، ۱۶]. در یک مطالعه متاآنالیز نشان داده شد که به ازای هر ۱۰ نانومتر بر لیتر افزایش در سطوح ۲۵- هیدروکسی ویتامین D، شانس خطر دیابت نوع دو، ۴ درصد کاهش می یابد [۱۸]. در یک مطالعه سلامت زنان، دریافت ۵۱۱ واحد بین المللی در روز یا بیشتر ویتامین D در مقایسه با ۱۵۹ واحد یا کمتر، با خطر پایین تر بروز دیابت نوع دو مرتبط بود [۱۹]. در مطالعه ای که در فنلاند انجام گرفت نشان داده شده است که افرادی که در بالاترین صدک غلظت ویتامین D قرار دارند، خطر ابتلا به دیابت نوع دو در آنها کمتر است [۲۰]. پژوهش های متعددی بر نقش ویتامین D3 به عنوان یک عامل مؤثر در میزان ترشح انسولین و نیز میزان حساسیت سلول ها به انسولین در گردش تأکید کرده اند [۲۱-۲۳]. بنابراین ضرورت بررسی میزان تأثیر سطح سرمی ویتامین D3 بر بروز مقاومت به انسولین افزایش می یابد. برخی از مطالعات تأکید دارند که کمبود ویتامین D3 باعث افزایش مقاومت به انسولین می شود [۲۴، ۲۵].

امروزه فعالیت ورزشی به عنوان یک شیوه غیر دارویی مؤثر در پیشگیری، درمان و به تأخیر انداختن شروع دیابت نوع دو، افزایش حساسیت به انسولین و کاهش سطوح گلوکز توصیه می شود [۲۶]. به خوبی ثابت شده است که تمرین های ورزشی

¹ International Diabetes Federation

² World Health Organization

³ Glucose transporter type 4

روش‌ها

مطالعه حاضر از نوع تجربی همراه با گروه کنترل بود. پس از اخذ مجوز از کمیته اخلاق در پژوهش دانشگاه کردستان و حمایت از کار با حیوانات آزمایشگاهی تعداد ۴۰ سر رت نژاد ویستار با میانگین سنی ۸ هفته و وزن ۲۰۰-۲۵۰ گرم از انستیتو پاستور کرج خریداری گردید. رت‌ها مطابق با خط مشی انجمن ایرانیان حمایت از حیوانات آزمایشگاهی مورد استفاده برای اهداف علمی آزمایشگاهی در آزمایشگاه پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی کردستان در درجه حرارت 22 ± 2 درجه سانتی‌گراد و با رعایت شرایط چرخه خواب و بیداری (۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی) و دسترسی آزاد به آب آشامیدنی و غذا به صورت دسته‌های چهار تایی در قفسه‌های پرورشی مخصوص از جنس پلی‌کربنات شفاف نگهداری رت نگهداری شدند. پس از یک هفته دوره آشناسازی و سازگاری با محیط جدید به صورت تصادفی به دو گروه کنترل سالم (تغذیه با رژیم غذایی استاندارد) و گروه دیابت (تغذیه با رژیم غذایی پرچرب) تقسیم شدند.

القای دیابت نوع دو در رت‌ها (ترکیب استرپتوزوتوسین (STZ) و رژیم غذایی پرچرب)

برای القای دیابت نوع دو، از ترکیب رژیم غذایی پرچرب (HFD)^۴ و تزریق داروی استرپتوزوتوسین (STZ)^۵ استفاده شد. رژیم غذایی پرچرب شامل چربی (۴۵٪)، کربوهیدرات (۳۵٪) و پروتئین (۲۰٪) بود [۳۴]. برای این منظور، پس از آشناسازی و سازگاری با محیط جدید، تمامی رت‌های دریافت‌کننده غذای پرچرب به مدت ۶ هفته تحت رژیم غذایی پرچرب قرار گرفتند [۳۵]. پس از ۶ هفته برای القای دیابت نوع دو، از تزریق محلول تازه تهیه شده STZ در بافر سیترات ۰/۱ مولار با pH=4/5 به صورت درون صفاقی با دوز ۳۵ میلی‌گرم بر کیلوگرم در رت‌های گروه HFD استفاده شد [۳۶]. ۷۲ ساعت پس از القای دیابت، گلوکز خون ناشتا اندازه‌گیری و قندخون ۲۵۰ میلی‌گرم بر دسی‌لیتر و بالاتر به عنوان معیاری برای اطمینان از ابتلای رت‌ها به دیابت نوع دو در نظر گرفته شد [۳۷]. سطح سرمی گلوکز ۱۰۰-۸۰ میلی‌گرم بر دسی‌لیتر به عنوان سطح نرمال گلوکز خون در نظر گرفته شد و بر این اساس سطح سرمی گلوکز در رت

استقامتی GLUT4 عضلات اسکلتی را افزایش می‌دهد. افزایش GLUT4 در عضله اسکلتی باعث افزایش جذب گلوکز عضله اسکلتی می‌شود [۲۷]. پس از انقباض، افزایش کلسیم سیتوزولی مسیرهای CMAK^۱ را فعال می‌کند و باعث افزایش رونویسی MEF) 2A-2C^۲ می‌شود که بیان GLUT4 را افزایش می‌دهد. ورزش همچنین با فعال کردن AMPK^۳ و پروتئین‌های پایین دست سینگال‌های انتقال دهنده انسولین در عضله اسکلتی، باعث افزایش جابجایی GLUT4 و برداشت گلوکز در سلول‌های عضله اسکلتی می‌شود [۲۸]. در مطالعات گذشته عنوان شده است که پاسخ پروتئین GLUT4 به فعالیت ورزشی، وابسته به نوع تار عضلانی و شدت فعالیت است. به طوری که در فعالیت‌های با شدت پایین و متوسط بیشتر تارهای کند انقباض به کار گرفته می‌شوند و میزان GLUT4 بیشتر در این تارها افزایش می‌یابد [۲۹]. در اکثر مطالعات حیوانی نشان داده شده است که در فیبرهای عضلانی نوع I نسبت به فیبرهای نوع II میزان GLUT4 بیشتر است. با این وجود، در عضلات اسکلتی انسان تفاوت بسیار کمتری در بیان GLUT4 در انواع مختلف تارها وجود دارد [۳۰، ۳۱]. در رابطه با تأثیر رژیم غذایی پرچرب در القای دیابت محققین دریافته‌اند که حیواناتی که از رژیم غذایی با چربی بالا استفاده می‌کنند، در گردش خون خود انسولین بالا ولی گلوکز طبیعی دارند که نشان دهنده مقاومت به انسولین است [۳۲]. در مطالعه‌ای که توسط Atanasovska و همکاران (۲۰۱۴) صورت گرفت، تغذیه با رژیم غذایی پرچرب به تنهایی به مدت سه هفته افزایش شاخص HOMA-IR و ادامه رژیم پرچرب به مدت نه هفته و همچنین تزریق استرپتوزوتوسین باعث افزایش بیشتر این شاخص و کاهش بیشتر حساسیت به انسولین شده بود [۳۳].

با توجه به نقش تمرین‌های ورزشی بر دیابت و عملکرد انسولین و بیان GLUT4 در بافت عضلانی و همچنین تأثیر ویتامین D بر دیابت به نظر می‌رسد عضله اسکلتی بافت مناسبی جهت مطالعه ناقل گلوکز باشد. لذا پژوهش حاضر با هدف بررسی اثر تعاملی ویتامین D و تمرین هوازی بر سطوح پروتئین GLUT4 و مقاومت به انسولین در عضله اسکلتی موش‌های صحرایی دیابتی با رژیم غذایی پرچرب انجام شد.

¹ Calmodulin-dependent protein kinase

² Myocyte enhancer factor-2

³ AMP-activated protein kinase

⁴ High-fat diet

⁵ Streptozotocin

با میانگین شدت ۶۰٪ حداکثر سرعت دویدن بر روی تردمیل دویدند. به این ترتیب که رت‌ها در هفته اول و دوم تمرین با شدت ۵۵٪ حداکثر سرعت دویدن و به مدت ۳۰ دقیقه بر روی تردمیل شروع به دویدن کردند. سپس با رعایت اصل اضافه بار، در هفته‌های سوم و چهارم با افزایش تدریجی مدت زمان تمرین به مدت ۴۵ دقیقه با شدت ۶۰٪ سرعت دویدن روی تردمیل دویدند و در نهایت در هفته‌های پنجم، ششم، هفتم و هشتم مدت زمان تمرین به ۶۰ دقیقه و سرعت هم به ۶۵٪ حداکثر سرعت دویدن افزایش یافت. شیب تردمیل در تمام دوره پروتکل تمرینی صفر در نظر گرفته شد. لازم به ذکر است که در هر جلسه تمرین، ابتدا رت‌ها به مدت ۵ دقیقه با سرعت ۴ تا ۵ متر بر دقیقه فرایند گرم کردن و در پایان سرد کردن را انجام دادند.

یک هفته بعد از القای دیابت نوع دو، گروه‌های دریافت کننده مکمل، هر هفته (یک بار در هفته) به میزان ۱۰۰۰۰ IU/kg ویتامین D3 ساخت شرکت دارویی کاسپین تمین را به صورت رقیق شده در روغن کنجد و به صورت زیرجلدی به مدت هشت هفته دریافت کردند [۴۰].

نمونه‌گیری و سنجش متغیرهای پژوهش

۲۴ ساعت پس از اتمام دوره مداخله تمرینی و مکمل‌دهی و به دنبال ۸ ساعت ناشتایی، رت‌ها با رعایت اصول اخلاقی و با تزریق درون صفاقی ترکیبی از کتامین (۷۵ میلی‌گرم/کیلوگرم) و زایلازین (۱۰ میلی‌گرم/کیلوگرم)، بیهوش شدند و فرایند بافت برداری و خونگیری انجام شد. پس از اطمینان از بیهوشی حیوانات، بلافاصله قفسه سینه رت‌ها شکافته شده و خونگیری از قلب به طور مستقیم با سرنگ هیپارینه انجام شد. نمونه‌های خونی جمع‌آوری شده با سرعت ۳۰۰۰ دور در دقیقه و به مدت ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ و پلاسما آن جدا و برای استفاده در ادامه مراحل پژوهش به فریزر با دمای ۸۰- درجه سانتی‌گراد انتقال داده شد. بعد از خونگیری نمونه‌گیری بافتی انجام شد به این صورت که رت‌ها از ناحیه پشت بر روی تخته تشریح، به شکل صلیبی به تخت بسته شدند. سپس بافت عضله اسکلتی نعلی (کند انقباض) از بدن حیوان برداشته شد پس از شستشو در سرم فیزیولوژیک در میکروتیوب‌های جداگانه گذاشته شد و سپس برای سنجش‌های بعدی در فریزر با دمای ۸۰- گذاشته شدند.

های گروه کنترل در مدت زمان مطالعه در سطح نرمال ۸۰-۱۰۰ میلی‌گرم بر دسی‌لیتر باقی ماند. لازم به ذکر است که رت‌های دیابتی رژیم غذایی پُرچرب را تا پایان پروتکل تحقیق ادامه دادند. سپس رت‌های دیابتی با استفاده از روش طرح بلوک تصادفی به طور تصادفی به چهار گروه: (۱) کنترل دیابتی (DC)، (۲) دیابت+ویتامین D (D+VD)، (۳) دیابت+ تمرین هوازی (D+AT)، (۴) دیابت+ تمرین+ ویتامین D (D+AT+VD) تقسیم شدند.

مرحله آشناسازی با تمرین و آزمون حداکثر سرعت دویدن

پس از انتقال حیوانات به آزمایشگاه، یک هفته زمان جهت آشنایی و سازگاری به پروتکل تمرین در نظر گرفته شد. در مرحله آشناسازی با تمرین، رت‌های گروه تمرینی به مدت یک هفته راه رفتن و دویدن را بر روی تردمیل جوندگان با سرعت ۱۰-۱۲ متر بر دقیقه با شیب صفر به مدت ۱۵ دقیقه انجام دادند. پس از دوره آشناسازی، رت‌های گروه تمرینی جهت محاسبه حداکثر سرعت دویدن، آزمون عملکرد ورزشی درجه بندی شده را از طریق راه رفتن و دویدن بر روی تردمیل اجرا کردند. با توجه به ارتباط قوی که بین سرعت نوارگردان و حداکثر اکسیژن مصرفی (VO₂max) وجود دارد، میزان VO₂max با توجه به سرعت دویدن محاسبه شد. برای این منظور از آزمون فزاینده استاندارد Bedford و همکاران (۱۹۷۹) برای اندازه‌گیری VO₂max استفاده شد [۳۸]. این آزمون شامل ۱۰ مرحله سه دقیقه‌ای است در مرحله اول سرعت ۰/۳ km/h است و در مرحله بعد ۰/۳ km/h اضافه شد. شیب تردمیل در کل مراحل تمرین بر روی صفر درجه تنظیم شده بود. در هر مرحله از آزمون که رت‌ها قادر به دویدن نبودند، سرعت در آن مرحله معادل سرعت رت‌ها در VO₂max یا حداکثر سرعت در نظر گرفته شد. این آزمون پنج بار اجرا شد (دو هفته یک بار) و تغییرات در راستای شدت و مدت تمرین در رت‌ها براساس نتایج آخرین آزمون هم‌سان سازی شد.

پروتکل تمرین هوازی و مکمل‌دهی ویتامین D

پروتکل تمرینی اصلی پژوهش برگرفته از پژوهش Machado و همکاران (۲۰۱۶) بود [۳۹]. براساس این پروتکل، رت‌ها به مدت هشت هفته، ۵ روز در هفته و میانگین یک ساعت در هر جلسه

یافته‌ها

تجزیه و تحلیل شاخص‌های گلاسمیک

در جدول ۱ میانگین و انحراف استاندارد وزن موش‌های صحرایی در سه مرحله ابتدا، پس از القا دیابت نوع دو و پس از اتمام پروتکل به همراه میانگین و انحراف استاندارد شاخص‌های گلاسمیک ارائه شده است. نتایج آزمون آنالیز واریانس یک‌طرفه نشان داد تفاوت معنی‌داری در مقادیر گلوکز خون ($P < 0/001$)، انسولین ($P < 0/001$) و مقاومت به انسولین ($P < 0/001$) و همچنین وزن ($P < 0/001$) در موش‌های صحرایی در گروه‌های تحقیق وجود دارد.

نتایج آزمون تعقیبی توکی نشان داد مقادیر گلوکز خون در گروه DC به‌طور معنی‌داری بالاتر از HC بود ($P < 0/001$). اما در گروه‌های D+AT ($P < 0/001$)، D+VD ($P < 0/001$) و D+AT+VD ($P < 0/001$) به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه DC بود (جدول ۱).

همچنین مقادیر انسولین در گروه DC به‌طور معنی‌داری بیشتر از گروه HC بود ($P < 0/001$)، اما در گروه‌های D+AT ($P < 0/001$)، D+VD ($P < 0/001$) و D+AT+VD ($P < 0/001$)، به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه DC بود. علاوه بر این در گروه D+AT+VD به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه D+VD بود ($P < 0/006$) (جدول ۱). همچنین نتایج نشان داد که میانگین وزن در گروه‌های D+AT و D+AT+VD نسبت به گروه کنترل دیابتی به‌طور معنی‌داری کمتر بود ($P < 0/001$). همچنین میانگین وزن در گروه D+AT+VD نسبت به گروه‌های D+AT و D+VD به‌طور معنی‌داری کمتر بود ($P < 0/001$).

در ارتباط با مقاومت به انسولین نتایج نشان داد این شاخص در گروه DC به‌طور معنی‌داری بیشتر از گروه HC بود ($P < 0/001$). اما در گروه‌های D+VD ($P < 0/001$)، D+AT ($P < 0/001$) و D+AT+VD ($P < 0/001$) به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه DC بود. علاوه بر این در گروه‌های D+AT ($P < 0/001$) و D+AT+VD ($P < 0/001$) به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه D+VD بود. همچنین در گروه D+AT+VD به‌طور معنی‌داری نسبت به گروه D+AT کمتر بود ($P < 0/001$) (جدول ۱).

تعیین غلظت پروتئین به روش لوری^۱ انجام شد. برای استخراج پروتئین ابتدا سلول یا بافت را کاملاً لیز و داخل میکروتیوب ریخته و ۳۰۰ ماکرولیتر بافر بازدارنده‌های پروتئاز (کیازیس، ساخت ایران) و رپا بافر (سیتومیتین ژن، ساخت ایران) به آن اضافه و یک ساعت در یخچال (۴ درجه سانتی‌گراد) قرار داده شد. سپس نمونه‌ها در دمای ۴ درجه با سرعت ۷۰۰۰ دور در دقیقه و به مدت زمان ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ شده و ۵ ماکرولیتر مایع رویی داخل میکروتیوب جدید ریخته و به آن ۵ ماکرولیتر NaOH دو نرمال اضافه شد و به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد قرار داده شدند. در ادامه ۵۰ ماکرولیتر از بافر میکس محلول $A^2B^3C^4$ که به ترتیب به نسبت‌های (A:100 μ l, B:1 μ l, C:1 μ l) درست شده بود به آن اضافه کرده و ۱۰ دقیقه در دمای اتاق قرار گرفت. بعد از ۱۰ دقیقه در یک اتاق تاریک، ۵۰ ماکرولیتر از محلول را داخل چاهک‌های پلیت الیزا ریخته و ۵ ماکرولیتر نیز فولین یک نرمال به آن اضافه شد. سپس پلیت را به مدت ۳۰ دقیقه در اتاق تاریکی گذاشته و در نهایت با استفاده از دستگاه ELISA Reader (Biotek-reflex \times 800) غلظت پروتئین‌ها در طول موج ۶۳۰ نانومتر خوانده شد.

مقادیر سرمی گلوکز به روش رنگ سنجی (با استفاده از دستگاه مایندری بی اس ۲۰۰)، ویتامین D3 به روش الیزا (با استفاده از کیت شرکت مونوبایند ساخت کشور آمریکا به شماره ۳۰۰-۷۷۲۵) به روش کالریمتریک و انسولین (با استفاده از کیت شرکت آلپکو به شماره 80-INSRTH-E01, E10) با حساسیت ۰/۵۲ نانوگرم/میلی لیتر به روش الیزا اندازه گیری شد. شاخص HOMA-IR نیز با استفاده از فرمول زیر محاسبه شد [۴۱]:

$$HOMA - IR = (Glucose \times insulin) / 22 / 5$$

اطلاعات به دست آمده براساس میانگین و انحراف استاندارد دسته‌بندی و توصیف شدند. به منظور بررسی تغییرات مربوط به شاخص‌های GLUT4، ویتامین D3، انسولین، مقاومت به انسولین و گلوکز سرمی از آزمون تحلیل واریانس یک‌طرفه (ANOVA) استفاده شد. از آزمون تحلیل واریانس یک‌طرفه از آزمون تعقیبی توکی جهت بررسی تفاوت بین گروه‌ها استفاده گردید. تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار گراف پد پریم نسخه ۹ و در سطح معناداری ($P < 0.05$) انجام شد.

¹ Lowry protocol

² 2% (W/V) Na₂CO₃ in distilled water

³ 1% (W/V) CUS04.5H₂O in distilled water

⁴ 2% (W/V) Sodium Potassium tartrate in distilled water

جدول ۱- میانگین و انحراف استاندارد وزن و شاخص‌های گلیاسمیک در موش‌های صحرایی در گروه‌های تحقیق

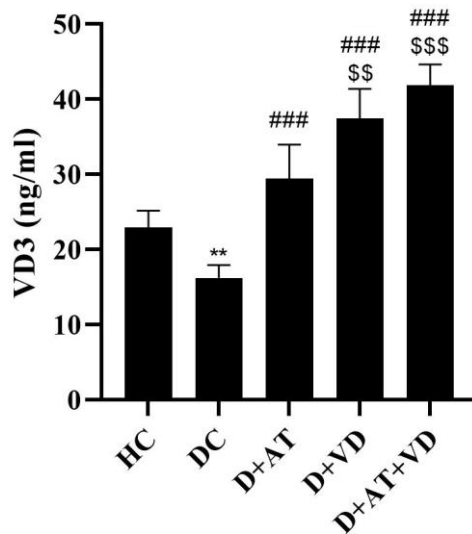
وزن هفته اول (گرم)	وزن هفته ششم (گرم)	وزن هفته چهاردهم (گرم)	گلوکز (mg/dl)	انسولین (ng/ml)	مقاومت به انسولین (HOMA-IR)
۲۲۶/۲۴ ± ۱۸/۱۱	۲۹۸/۲۶ ± ۲۴/۱۹	۳۰۸/۲۵ ± ۲۳/۳۵	۹۴/۰۰ ± ۳/۱۶	۰/۱۰ ± ۰/۰۲۳	۰/۴۵ ± ۰/۰۹
۲۲۴/۱۸ ± ۱۶/۲۳	۳۱۴/۳۸ ± ۱۸/۲۴	۴۰۸/۲۵ ± ۳۵/۱۹	۴۴۵/۳۳ ± ۳۳/۵۷	۰/۴۳ ± ۰/۰۳۵	۸/۴۷ ± ۰/۳۶ ^a
۲۲۴/۳۷ ± ۲۱/۰۸	۳۱۵/۳۴ ± ۱۹/۳۴	۳۸۹/۲۸ ± ۲۰/۱۴	۳۵۰/۱۶ ± ۲۵/۲۳	۰/۳۳ ± ۰/۰۴۰	۵/۱۶ ± ۰/۴۳ ^b
۲۲۴/۳۷ ± ۱۴/۳۲	۳۱۳/۳۵ ± ۲۱/۱۸	۳۳۸/۱۳ ± ۱۷/۲۴	۳۱۹/۱۶ ± ۲۰/۱۶	۰/۲۸ ± ۰/۰۳۳	۴/۰۲ ± ۰/۵۸ ^{bc}
۲۲۳/۸۹ ± ۲۲/۰۴	۳۱۴/۳۲ ± ۲۱/۰۵	۳۰۵/۱۴ ± ۱۹/۷۵	۲۷۷/۱۶ ± ۲۶/۵۸	۰/۲۵ ± ۰/۰۳۵	۳/۱۳ ± ۰/۲۶ ^{bcd}

در این جدول HC: گروه کنترل سالم؛ DC: گروه کنترل دیابتی؛ D+VD: دیابتی+ویتامین D؛ D+AT: دیابتی + تمرین؛ D+AT+VD: دیابتی+تمرین+ویتامین D هستند. a (P<۰/۰۵) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه HC؛ b (P<۰/۰۵) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه DC؛ c (P<۰/۰۵) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه D+VD؛ d (P<۰/۰۵) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه D+AT.

D+AT+VD و D+AT (P< ۰/۰۰۱) (P< ۰/۰۰۱) به‌طور معنی‌داری بیشتر از گروه DC بود (P<۰/۰۰۱). همچنین در گروه‌های D+VD (P< ۰/۰۰۱۵) و D+AT+VD (P< ۰/۰۰۱) به‌طور معنی‌داری بیشتر از گروه D+AT بود. (شکل ۱).

تجزیه و تحلیل GLUT4 و مقادیر ویتامین D سرم

در ادامه نتایج نشان داد تفاوت معنی‌داری در مقادیر سرمی ویتامین D (P< ۰/۰۰۱) و غلظت GLUT4 (P< ۰/۰۰۷) در بافت عضله در گروه‌های تحقیق وجود دارد. مقادیر سرمی ویتامین D در گروه DC به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه HC بود (P< ۰/۰۰۸). اما در گروه‌های D+VD

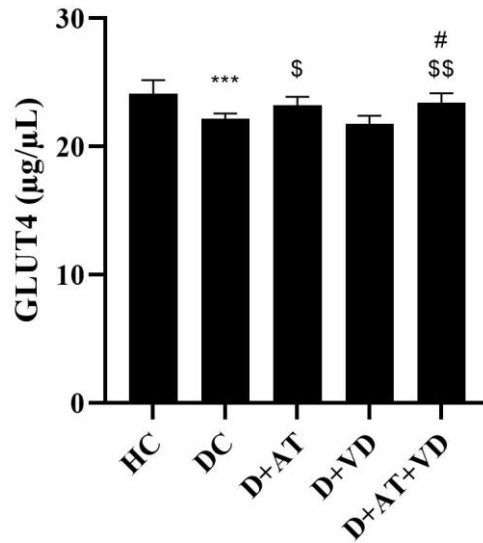


نمودار ۱- مقادیر ویتامین D3 سرمی در موش‌های صحرایی در گروه‌های تحقیق

HC: گروه کنترل سالم؛ DC: گروه کنترل دیابتی؛ D+VD: گروه دیابتی+ویتامین D؛ D+AT: گروه دیابتی+تمرین؛ D+AT+VD: گروه دیابتی+تمرین+ویتامین D. ** (P<۰/۰۱) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه HC؛ ### (P<۰/۰۰۱) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه DC؛ \$\$\$ (P<۰/۰۰۱) و \$\$ (P<۰/۰۱) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه D+AT.

(P< ۰/۰۰۵) بود. همچنین در گروه D+AT به‌طور معنی‌داری بالاتر از گروه D+VD بود (P< ۰/۰۱۸) (شکل ۲).

سطوح پروتئین GLUT4 در گروه DC به‌طور معنی‌داری کمتر از گروه HC بود (P< ۰/۰۰۱). اما در گروه D+AT+VD به‌طور معنی‌داری بالاتر از گروه DC (P< ۰/۰۴) و D+VD



نمودار ۲- سطوح پروتئین GLUT4 در بافت عضله اسکلتی در موش‌های صحرایی در گروه‌های تحقیق

HC: گروه کنترل سالم؛ DC: گروه کنترل دیابتی؛ D+VD: گروه دیابتی+ویتامین D؛ D+AT: گروه دیابتی + تمرین؛ D+AT+VD: گروه دیابتی + تمرین + ویتامین D
 *** ($P < 0.001$) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه HC؛ # ($P < 0.05$) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه DC؛ \$ ($P < 0.05$) و \$\$\$\$ ($P < 0.001$) تفاوت معنی‌دار نسبت به گروه D+AT

نسبت در مقایسه با گروه کنترل ۴۳ درصد پایین‌تر بود. تحت تأثیر انسولین و در پاسخ به افزایش گلوکز خون میزان بیان ژن و انتقال پروتئین GLUT4 از سیتوزول به سمت غشای پلاسمایی افزایش می‌یابد در بیماران دیابتی نوع دو، محل اصلی اختلال عملکرد انسولین در عضلات اسکلتی قرار دارد، جایی که متابولیسم گلوکز به دلیل اختلال در سنتز گلیکوژن تحریک شده به وسیله انسولین که با نقص در انتقال گلوکز و یا فسفوریلاسیون گلوکز مرتبط است، دچار اختلال می‌شود [۴۶]. در واقع در بیماری دیابت به دلیل عدم وجود حساسیت کافی به انسولین، عملکرد GLUT4 در غشای سلول‌ها کاهش پیدا می‌کند و این مسئله منجر به کاهش برداشت گلوکز توسط سلول‌ها شده و موجب افزایش قندخون می‌گردد. همچنین نتایج مربوط به شاخص مقاومت به انسولین و مقادیر انسولین و گلوکز، افزایش معناداری را در گروه کنترل دیابتی نسبت به گروه کنترل سالم نشان داد. انسولین در بسیاری از عملکردهای بدن نقش دارد که یکی از این عملکردها بیان ژن GLUT4 است. وجود این پروتئین در بافت عضلانی و همچنین بافت چربی نقش حیاتی را در تنظیم گلوکز خون ایفا می‌کند. در بیماران مقاوم به انسولین این بافت‌ها توانایی خود را در پاسخ

بحث

این پژوهش به منظور بررسی اثر تعاملی هشت هفته تمرین هوازی همراه با ویتامین D3 بر سطوح پروتئین GLUT4 بافت عضله نعلی و همچنین شاخص مقاومت به انسولین در موش‌های صحرایی مبتلا به دیابت نوع دو انجام گرفت. از مهم‌ترین یافته‌های پژوهش حاضر تأثیر تمرین‌های هوازی و مکمل ویتامین D3 بر افزایش سطوح پروتئین GLUT4 و کاهش مقاومت به انسولین بود. نتایج پژوهش حاضر نشان داد که سطوح GLUT4 در گروه کنترل دیابتی به طور معنادارتری پایین‌تر از گروه کنترل سالم بود که با نتایج پژوهش Christ-Roberts و همکاران (۲۰۰۴)، Hematfar و همکاران (۲۰۱۹)، Zhaosheng و همکاران (۲۰۰۵) و Hussey و همکاران (۲۰۱۱) همسو بود [۴۵-۴۷]. Zhaosheng و همکاران (۲۰۰۵) در مطالعه خود روی رت‌های دیابتی نشان دادند که میزان بیان پروتئین GLUT4 در عضله اسکلتی موش‌های دیابتی نسبت به گروه کنترل تا حدود ۳۰ درصد پایین‌تر بود. همچنین Hussey و همکاران (۲۰۱۱) هم در آزمودنی‌های انسانی گزارش کردند که بیان پروتئین GLUT4 در بافت چربی در بیماران دیابتی

در یافته‌های پژوهش حاضر با بررسی یاد شده را می‌توان به تفاوت در نوع عضله مورد بررسی نسبت داد. در پژوهش حاضر، سطوح پروتئین GLUT4 در عضله نعلی بررسی گردید اما در پژوهش Zarekar و همکاران (۲۰۱۴) عضله دوقلو مورد آزمایش قرار گرفت. از آنجا که در عضله اسکلتی جوندگان، تفاوت‌های مشخصی در بیان پروتئین GLUT4 در بین انواع تار عضلات اسکلتی وجود دارد و آزمایشات نشان داده‌اند که بیان پروتئین GLUT4 بیشتر به ظرفیت اکسیداتیو عضله وابسته است، می‌توان اختلاف در یافته‌ها را با ظرفیت اکسیداتیو متفاوت این دو عضله با هم مرتبط دانست [۲۷]. می‌توان اختلاف در یافته‌ها را با ظرفیت اکسیداتیو متفاوت این دو عضله با هم مرتبط دانست. در خصوص تأثیر تمرین هوازی بر سطح شاخص‌های گلیسمیک و مقاومت به انسولین نتایج پژوهش حاضر با نتایج پژوهش Nezamdoust و همکاران (۲۰۱۴)، Cunha و همکاران (۲۰۱۵)، Kim و همکاران (۲۰۱۴) هم‌خوانی دارد [۵۰، ۵۴، ۵۵]. در خصوص تأثیر هشت هفته مکمل ویتامین D بر پروتئین GLUT4، تفاوت معناداری بین گروه D+VT و گروه کنترل دیابتی مشاهده نشد. همچنین نتایج نشان داد که مکمل ویتامین D موجب کاهش شاخص‌های گلیسمیک و مقاومت به انسولین نسبت به گروه کنترل دیابتی شده است که با نتایج پژوهش Talaei و همکاران (۲۰۱۳)، Rahimi و همکاران (۲۰۱۶) Wang و همکاران (۲۰۱۹) و Baziar و همکاران (۲۰۱۴) همسو بود [۵۶-۵۹]. سازکارهای متعددی برای ارتباط بین ویتامین D و دیابت بیان شده است از جمله اینکه ۲۵ هیدروکسی ویتامین D می‌تواند با اتصال به گیرنده هسته‌ای بر ژن سنتز کننده رسپتورهای غشایی انسولین سبب افزایش سنتز این رسپتورها و در نتیجه حضور بیشتر ناقل‌های وابسته به انسولین و گلوکز در غشای سلولی گردد [۱۶]. همچنین ویتامین D سبب افزایش بیان ژن PPAR γ می‌شود که سبب بهبود متابولیسم اسیدهای چرب شده و حساسیت به انسولین را افزایش می‌دهد [۶۰].

در ارتباط با تأثیر هم‌زمان ویتامین D و تمرین‌های هوازی بر سطوح پروتئین GLUT4، نتایج نشان دهنده افزایش معنی‌دار در گروه D+AT+VD نسبت به گروه کنترل دیابت و همچنین دیابت و ویتامین D بود. همچنین در خصوص تأثیر هم‌زمان مکمل ویتامین D و تمرین هوازی بر سطوح انسولین، گلوکز و

فیزیولوژیک به انسولین از دست می‌دهند [۴۷]. در پژوهش حاضر هم این چنین به نظر می‌رسد که دیابت منجر به کاهش اثر انسولین بر عملکرد GLUT4 شده است به طوری که دیابت سبب ناکارآمدی GLUT4 در این گروه و در نتیجه منجر به کاهش برداشت گلوکز در عضله شده است.

نتایج به دست آمده در ارتباط با تأثیر هشت هفته تمرین هوازی بر سطوح پروتئین GLUT4 نشان دهنده افزایش معنی‌دار در سطوح پروتئین GLUT4 در در گروه تمرین هوازی نسبت به گروه کنترل دیابتی است که با نتایج پژوهش Hussey و همکاران (۲۰۱۰)، Astorino و همکاران (۲۰۱۱)، Cunha و همکاران (۲۰۱۵) و Yaspelkis و همکاران (۲۰۰۲) همسو بود [۵۱-۴۸]. Yaspelkis و همکاران (۲۰۰۲) نشان دادند موش‌هایی که تمرین‌های هوازی را ۳ روز در هفته برای ۱۲ هفته انجام داده بودند. در مقایسه با گروه کنترل، میزان ترشح انسولین و مصرف گلوکز بیشتری را در عضله نعلی و فیبرهای گلیکولیتیکی و اکسیداتیو نشان دادند که بیانگر این وضعیت است که تمرین در گروه دیابتی باعث افزایش بیان GLUT4 و مصرف بیشتر گلوکز شده است. همچنین، نتایج مطالعه حاضر نشان داد که محتوای GLUT4 در گروه دیابت+تمرین نسبت به گروه دیابت افزایش معنادار داشته است. به عبارت دیگر، تمرین در گروه دیابت باعث افزایش معنادار سطح پروتئین GLUT4 شده است که از اثرات منفی دیابت بر محتوای GLUT4 جلوگیری کرده است. بررسی‌ها نشان می‌دهد که تمرین استقامتی به واسطه افزایش مولکول‌های پیام‌رسان مانند AMPK، یون کلسیم و نیتریک اکسید سنتاز که در نتیجه افزایش متابولیسم اتفاق می‌افتد، می‌تواند غلظت GLUT4 را در عضلات اسکلتی به‌ویژه در تارهای کند انقباض افزایش می‌دهد [۲۷]. AMPK که توسط افزایش نسبت ATP/AMP فعال می‌شود یک سیگنالینگ درون سلولی کلیدی در برداشت گلوکز است. همچنین کالمودولین کیناز وابسته به کلسیم نیز به‌عنوان دومین سیگنالینگ در برداشت گلوکز محسوب می‌شود [۵۲]. از طرفی نتیجه پژوهش Zarekar و همکاران (۲۰۱۴) با نتیجه پژوهش حاضر همسو نبود. آنها نشان دادند که شش هفته تمرین هوازی بیان پروتئین GLUT4 را در گروه دیابتی شده تحت تمرین هوازی در مقایسه با کنترل دیابتی افزایش نداد [۵۳]. یکی از دلایل تفاوت

هوازی و ویتامین D3 است، که در مطالعات آینده می‌تواند مورد بررسی قرار بگیرد.

نتیجه‌گیری

بر اساس یافته‌های این پژوهش می‌توان گفت که بیان پروتئین GLUT4 در بافت عضلانی در شرایط دیابت کاهش می‌یابد که می‌تواند با کاهش برداشت گلوکز توسط بافت‌ها منجر به افزایش گلوکز خون و مقاومت به انسولین شود. همچنین هشت هفته تمرین هوازی به همراه مکمل ویتامین D می‌تواند بیان GLUT4 را در موش‌های صحرایی دیابتی شده با STZ و رژیم غذایی پُرچرب افزایش دهد که این می‌تواند باعث افزایش برداشت گلوکز توسط بافت‌ها و در نتیجه کاهش مقاومت به انسولین و بهبود سطح گلوکز خون شود.

سپاسگزاری

نویسندگان مراتب قدردانی و تشکر خود را از معاونت محترم پژوهش، تحقیقات و فناوری دانشگاه کردستان جهت تصویب طرح حاضر اعلام می‌دارند. لازم به ذکر است که پژوهش حاضر هیچگونه حمایت مالی از سازمان خاصی دریافت نکرده است.

شاخص مقاومت به انسولین نتایج مطالعه حاضر نشان داد که این شاخص‌ها در گروه D+AT+VD کاهش بیشتری نسبت به D+VD و D+AT داشته است. مطالعات اخیر نشان می‌دهند که علاوه بر تنظیم کلسیم، مکمل ویتامین D می‌تواند به‌طور مستقیم مسیر پیام‌رسانی AMPK-GLUT4 را از طریق بیان وابسته به VDR افزایش دهد و از این طریق مصرف گلوکز را کاهش دهد و در مسیرهای ورزشی مصرف گلوکز شرکت نماید. این نتایج نشان داد که مکمل ویتامین D همراه با مداخله ورزشی ممکن است با فعال کردن مسیرهای مختلف استفاده از گلوکز، اثر هم‌افزایی بر بهبود مقاومت به انسولین داشته باشد. همچنین، تمرین ورزشی علاوه بر افزایش انتقال GLUT4 و جذب گلوکز در سلول‌های عضله اسکلتی، می‌تواند از طریق افزایش بیان گیرنده ویتامین D در بافت عضله اسکلتی و افزایش سطوح سرمی او ۲۵ هیدروکسی ویتامین D در تنظیم ویتامین D نقش داشته باشد [۶۱، ۶۲]. در بافت هدف محیطی، ویتامین D ممکن است به‌طور مستقیم عمل انسولین را به واسطه تحریک بیان گیرنده‌های انسولین و تنظیم فرایندهای درون سلولی میانجی شده از انسولین از طریق تنظیم ذخیره کلسیمی، افزایش دهد [۱۷]. یکی از محدودیت‌های مطالعه حاضر عدم بررسی تصاویر ایمو هیستو شیمیایی بافت عضله نعلی جهت بررسی اثرات فیزیولوژیکی مداخلات تمرین

مآخذ

1. Yang W, Jiao H, Xue Y, Wang L, Zhang Y, Wang B, et al. A Meta-Analysis of the Influence on Inflammatory Factors in Type 2 Diabetes among Middle-Aged and Elderly Patients by Various Exercise Modalities. *International Journal of Environmental Research and Public Health*. 2023; 20(3):1783.
2. Kautzky-Willer A, Harreiter J, Pacini G. Sex and gender differences in risk, pathophysiology and complications of type 2 diabetes mellitus. *Endocrine reviews*. 2016; 37(3):278-316.
3. DeFronzo RA. From the triumvirate to the ominous octet: a new paradigm for the treatment of type 2 diabetes mellitus. *Diabetes*. 2009; 58(4):773-95.
4. Petersen MC, Shulman GI. Mechanisms of insulin action and insulin resistance. *Physiological reviews*. 2018.
5. Yousefia MR, Bakhtiyarib S, Valizadehc A. Reviewing and comparing the impact of aerobic exercise (3 and 5 times per week) on insulin receptors, glucose transporter protein (GLUT4), and skeletal muscle insulin sensitivity in diabetic rats. *Journal of Applied Pharmaceutical Science*. 2017; 7(2):132-6.
6. Verbrugge SA, Alhusen JA, Kempin S, Pillon NJ, Rozman J, Wackerhage H, et al. Genes controlling skeletal muscle glucose uptake and their regulation by endurance and resistance exercise. *Journal of Cellular Biochemistry*. 2022; 123(2):202-14.
7. Rahmi R, Machrina Y, Yamamoto Z. Effect of Exercise Intensity in Glut4 Expression on Type 2 Diabetes Mellitus Rat. *Media Ilmu Keolahragaan Indonesia*. 2021; 11(2):53-6.

8. Stuart CA, Yin D, Howell ME, Dykes RJ, Laffan JJ, Ferrando AA. Hexose transporter mRNAs for GLUT4, GLUT5, and GLUT12 predominate in human muscle. *American Journal of Physiology-Endocrinology and Metabolism*. 2006; 291(5):E1067-E73.
9. Kampmann U, Christensen B, Nielsen TS, Pedersen SB, Ørskov L, Lund S, et al. GLUT4 and UBC9 protein expression is reduced in muscle from type 2 diabetic patients with severe insulin resistance. *PLoS one*. 2011; 6(11):e27854.
10. Carvalho E, Jansson Pa, Nagaev I, Wentzel Am, Smith U. Insulin resistance with low cellular IRS-1 expression is also associated with low GLUT4 expression and impaired insulin-stimulated glucose transport 1. *The FASEB journal*. 2001; 15(6):1101-3.
11. Hansen PA, Gulve E, Holloszy J. Suitability of 2-deoxyglucose for in vitro measurement of glucose transport activity in skeletal muscle. *Journal of applied physiology*. 1994; 76(2):979-85.
12. McMillin SL, Schmidt DL, Kahn BB, Witczak CA. GLUT4 is not necessary for overload-induced glucose uptake or hypertrophic growth in mouse skeletal muscle. *Diabetes*. 2017; 66(6):1491-500.
13. Lauritzen HP, Galbo H, Toyoda T, Goodyear LJ. Kinetics of contraction-induced GLUT4 translocation in skeletal muscle fibers from living mice. *Diabetes*. 2010; 59(9):2134-44.
14. Lauritzen HP, Ploug T, Prats C, Tavaré JM, Galbo H. Imaging of insulin signaling in skeletal muscle of living mice shows major role of T-tubules. *Diabetes*. 2006; 55(5):1300-6.
15. Maestro B, Campión J, Dávila N, Calle C. Stimulation by 1, 25-dihydroxyvitamin D3 of insulin receptor expression and insulin responsiveness for glucose transport in U-937 human promonocytic cells. *Endocrine journal*. 2000; 47(4):383-91.
16. Maestro B, Molero S, Bajo S, Dávila N, Calle C. Transcriptional activation of the human insulin receptor gene by 1, 25-dihydroxyvitamin D3. *Cell Biochemistry and Function: Cellular biochemistry and its modulation by active agents or disease*. 2002; 20(3):227-32.
17. Mathieu C, Gysemans C, Giulietti A, Bouillon R. Vitamin D and diabetes. *Diabetologia*. 2005; 48:1247-57.
18. Song Y, Wang L, Pittas AG, Del Gobbo LC, Zhang C, Manson JE, et al. Blood 25-hydroxy vitamin D levels and incident type 2 diabetes: a meta-analysis of prospective studies. *Diabetes care*. 2013; 36(5):1422-8.
19. Hu FB, Manson JE, Stampfer MJ, Colditz G, Liu S, Solomon CG, et al. Diet, lifestyle, and the risk of type 2 diabetes mellitus in women. *New England journal of medicine*. 2001; 345(11):790-7.
20. Knekt P, Laaksonen M, Mattila C, Härkänen T, Marniemi J, Heliövaara M, et al. Serum vitamin D and subsequent occurrence of type 2 diabetes. *Epidemiology*. 2008; 666-71.
21. Chiu KC, Chu A, Go VLW, Saad MF. Hypovitaminosis D is associated with insulin resistance and β cell dysfunction. *The American journal of clinical nutrition*. 2004; 79(5):820-5.
22. Borissova AM, Tankova T, Kirilov G, Dakovska L, Kovacheva R. The effect of vitamin D3 on insulin secretion and peripheral insulin sensitivity in type 2 diabetic patients. *International journal of clinical practice*. 2003; 57(4):258-61.
23. Azali Alamdari K, SatarZadeh R. Impact of Aerobic Training and Vitamin D Supplementation on Hunger Rate and Serum Ghrelin and Insulin in Middle Aged Females with Metabolic Syndrome. *Research in Exercise Nutrition*. 2022; 1(1):13-1.
24. Lim S, Kim MJ, Lim S, Kim MJ, Choi SH, Shin CS, et al. Association of vitamin D deficiency with incidence of type 2 diabetes in high-risk Asian subjects. *The American journal of clinical nutrition*. 2013; 97(3):524-30.
25. Ford ES, Ajani UA, McGuire LC, Liu S. Concentrations of serum vitamin D and the metabolic syndrome among US adults. *Diabetes care*. 2005; 28(5):1228-30.
26. Misra A, Alappan NK, Vikram NK, Goel K, Gupta N, Mittal K, et al. Effect of supervised progressive resistance-exercise training protocol on insulin sensitivity, glycemia, lipids, and body composition in Asian Indians with type 2 diabetes. *Diabetes care*. 2008; 31(7):1282-7.
27. Richter EA, Hargreaves M. Exercise, GLUT4, and skeletal muscle glucose uptake. *Physiological reviews*. 2013.
28. Wright DC, Hucker KA, Holloszy JO, Han DH. Ca²⁺ and AMPK both mediate stimulation of glucose transport by muscle contractions. *Diabetes*. 2004; 53(2):330-5.
29. Castorena CM, Arias EB, Sharma N, Bogan JS, Cartee GD. Fiber type effects on contraction-stimulated glucose uptake and GLUT4 abundance in single fibers from rat skeletal muscle. *American Journal of Physiology-Endocrinology and Metabolism*. 2015; 308(3):E223-E30.
30. Afzalpour ME, Yousefi MR, ABTAHI EH, Ilbeigi S. The comparison of continuous and intermittent training impact on glucose-4 transporter protein level and insulin sensitivity in diabetic rats. *Journal of Basic Research in Medical Sciences*. 2016, 3(4): 40-48
31. Mohebbi H, Rohani H, Hassan-Nia S. The effect of 12 weeks endurance training at 2 different intensities on GLUT4 mRNA expression of soleus and gastrocnemius muscles in obese mice. *Apunts Medicina de l'Esport*. 2016; 51(191):93-9.
32. Reed M, Meszaros K, Entes L, Claypool M, Pinkett J, Gadbois T, et al. A new rat model of type 2 diabetes: the fat-fed, streptozotocin-treated rat.

- Metabolism-Clinical and Experimental*. 2000; 49(11):1390-4.
33. Atanasovska E, Tasic V, Slaninka-Miceska M, Alabakovska S, Zafirov D, Kostova E, et al. Six week follow-up of metabolic effects induced by a high-fat diet and streptozotocin in a rodent model of type 2 diabetes mellitus. *Contributions Sec Med Sci*. 2014; 35(1):169-79.
 34. Fu F, Tian F, Zhou H, Lv W, Tie R, Ji L, et al. Semen cassiae attenuates myocardial ischemia and reperfusion injury in high-fat diet streptozotocin-induced type 2 diabetic rats. *The American Journal of Chinese Medicine*. 2014; 42(01):95-108.
 35. Ali TM, Abo-Salem OM, El Esawy BH, El Askary A. The potential protective effects of diosmin on streptozotocin-induced diabetic cardiomyopathy in rats. *The American Journal of the Medical Sciences*. 2020; 359(1):32-41.
 36. Binh DV, Dung NTK, Thao L, Nhi N, Chi P. Macro-and microvascular complications of diabetes induced by high-fat diet and low-dose streptozotocin injection in rats model. *Int J Diabetes Res*. 2013; 2(3):50-5.
 37. Kanter M, Aksu F, Takir M, Kostek O, Kanter B, Oymagil A. Effects of low intensity exercise against apoptosis and oxidative stress in Streptozotocin-induced diabetic rat heart. *Experimental and Clinical Endocrinology & Diabetes*. 2017; 125(09):583-91.
 38. Bedford TG, Tipton CM, Wilson NC, Oppliger RA, Gisolfi CV. Maximum oxygen consumption of rats and its changes with various experimental procedures. *Journal of Applied Physiology*. 1979; 47(6):1278-83.
 39. Machado MV, Martins RL, Borges J, Antunes BR, Estado V, Vieira AB, et al. Exercise training reverses structural microvascular rarefaction and improves endothelium-dependent microvascular reactivity in rats with diabetes. *Metabolic syndrome and related disorders*. 2016; 14(6):298-304.
 40. Mehdipoor M, Damirchi A, Razavi Tousi SMT, Babaei P. Concurrent vitamin D supplementation and exercise training improve cardiac fibrosis via TGF- β /Smad signaling in myocardial infarction model of rats. *Journal of physiology and biochemistry*. 2021; 77:75-84.
 41. Antunes LC, Elkfury JL, Jornada MN, Foletto KC, Bertoluci MC. Validation of HOMA-IR in a model of insulin-resistance induced by a high-fat diet in Wistar rats. *Archives of endocrinology and metabolism*. 2016; 60:138-42.
 42. Christ-Roberts CY, Pratipanawatr T, Pratipanawatr W, Berria R, Belfort R, Kashyap S, et al. Exercise training increases glycogen synthase activity and GLUT4 expression but not insulin signaling in overweight nondiabetic and type 2 diabetic subjects. *Metabolism*. 2004; 53(9):1233-42.
 43. Hematfar A. Effects of six weeks endurance training on protein levels of glut4 and hdac5 in soleus muscle in diabetic rats. *Iranian Journal of Diabetes and Metabolism*. 2019; 18(6):282-91.
 44. Zhaosheng T, Li Y, Chengying G, Yun L, Lian Z. Effect of exercise on the expression of adiponectin mRNA and GLUT4 mRNA in type 2 diabetic rats. *Journal of Huazhong University of Science and Technology [Medical Sciences]*. 2005;25:191-3.
 45. Hussey SE, McGee SL, Garnham A, Wentworth JM, Jeukendrup A, Hargreaves M. Exercise training increases adipose tissue GLUT4 expression in patients with type 2 diabetes. *Diabetes, Obesity and Metabolism*. 2011; 13(10):959-62.
 46. Gaster M, Staehr P, Beck-Nielsen H, Schrøder HD, Handberg A. GLUT4 is reduced in slow muscle fibers of type 2 diabetic patients: is insulin resistance in type 2 diabetes a slow, type 1 fiber disease? *Diabetes*. 2001; 50(6):1324-9.
 47. Bjørnholm M, Zierath J. Insulin signal transduction in human skeletal muscle: identifying the defects in Type II diabetes. *Biochemical Society Transactions*. 2005; 33(2):354-7.
 48. Astorino T, Baker J, Brock S, Dalleck L, Goulet E, Gotshall R, et al. Effect of exercise on GLUT4 expression of skeletal muscle in streptozotocin-induced diabetic rats. *Journal of Exercise Physiologyonline*. 2011; 14(4).
 49. Yaspelkis III B, Singh M, Trevino B, Krisan A, Collins D. Resistance training increases glucose uptake and transport in rat skeletal muscle. *Acta Physiologica Scandinavica*. 2002; 175(4):315-23.
 50. Cunha VN, de Paula Lima M, Motta-Santos D, Pesquero JL, de Andrade RV, de Almeida JA, et al. Role of exercise intensity on GLUT4 content, aerobic fitness and fasting plasma glucose in type 2 diabetic mice. *Cell biochemistry and function*. 2015; 33(7):435-42.
 51. Hou C-W, Chou S-W, Ho H-Y, Lee W-C, Lin C-H, Kuo C-H. Interactive effect of exercise training and growth hormone administration on glucose tolerance and muscle GLUT4 protein expression in rats. *Journal of biomedical science*. 2003; 10(6):689-96.
 52. O'neill HM. AMPK and exercise: glucose uptake and insulin sensitivity. *Diabetes & metabolism journal*. 2013; 37(1):1-21.
 53. Zarekar M, Saghebjo M, Foadodini M, Hedayati M. Combined effect of aerobic training and pistacia atlantica extract on GLUT-4 protein expression and muscle glycogen in diabetic rats. *Iranian Journal of Endocrinology and Metabolism*. 2014; 16(4):245-53.
 54. Nezamdoust Z, Saghebjo M, Barzgar A. Effect of twelve weeks of aerobic training on serum levels of vaspin, fasting blood sugar, and insulin resistance index in women patients with type 2 diabetes. *Iranian Journal of Diabetes and Metabolism*. 2015; 14(2):99-104.
 55. Kim H-J, Kang C-K, Park H, Lee M-G. Effects of vitamin D supplementation and circuit training on

- indices of obesity and insulin resistance in T2D and vitamin D deficient elderly women. *Journal of exercise nutrition & biochemistry*. 2014; 18(3):249.
56. Talaei A, Mohamadi M, Adgi Z. The effect of vitamin D on insulin resistance in patients with type 2 diabetes. *Diabetology & metabolic syndrome*. 2013; 5(1):1-5.
57. Rahimi N, Sharif A, Goharian A, Heidarian Pour A. The Effect of Aerobic Exercises and 25-Hydroxy Vitamin D Supplements on Glycemic Indexes and Insulin Resistant in Males with Type 2 Diabetes. *Sadra Medical Journal*. 2016; 5(1):45-56.
58. Wang W, Zhang J, Wang H, Wang X, Liu S. Vitamin D deficiency enhances insulin resistance by promoting inflammation in type 2 diabetes. *International journal of clinical and experimental pathology*. 2019; 12(5):1859.
59. Baziar N, DJafarian K, Shadman Z, Qorbani M, Khoshniat Nikoo M, Razi F. Effect of vitamin d supplementation on improving vitamin d levels and insulin resistance in vitamin D insufficient or defficient type2 diabetics. *Iranian Journal of Diabetes and Metabolism*. 2014; 13(5):425-33.
60. Sertznig P, Seifert M, Tilgen W, Reichrath J. Peroxisome proliferator-activated receptor (PPAR) and vitamin D receptor (VDR) signaling pathways in melanoma cells: promising new therapeutic targets? *The Journal of steroid biochemistry and molecular biology*. 2010; 121(1-2):383-6.
61. Makanae Y, Ogasawara R, Sato K, Takamura Y, Matsutani K, Kido K, et al. Acute bout of resistance exercise increases vitamin D receptor protein expression in rat skeletal muscle. *Experimental physiology*. 2015; 100(10):1168-76.
62. Xiang M, Sun X, Wei J, Cao Z-B. Combined effects of vitamin D supplementation and endurance exercise training on insulin resistance in newly diagnosed type 2 diabetes mellitus patients with vitamin D deficiency: Study protocol for a randomized controlled trial. *Trials*. 2021; 22:1-9.

The Effect of Eight Weeks Aerobic Training and Vitamin D3 Supplementation on Glut4 Protein Concentration and Insulin Resistance in the Skeletal Muscle of Diabetic Rats

Leila Rahmani¹, Mohammad Rahman Rahimi*¹, Shamseddin Ahmadi², Hassan Faraji³

1. Department of Exercise Physiology, Faculty of Humanities and Social Sciences, University of Kurdistan, Sanandaj, Iran

2. Department of Biological Science, Faculty of Science, University of Kurdistan, Sanandaj, Iran

3. Department of Physical Education, Islamic Azad University, Marivan Branch, Marivan, Iran

ABSTRACT

Background: Glucose transporter4 (GLUT4) is the main glucose transporter in skeletal muscle. Impaired GLUT4 expression plays a role in the disorders of glycemic homeostasis. The aim of the present study was to investigate the combined effects of aerobic training and vitamin D3 supplementation on Glut4 protein levels and insulin resistance in the soleus muscle of diabetic rats with STZ and high-fat diet.

Methods: In 40 male Wistar rats type 2 diabetes was induced by 6 weeks high-fat diet followed by streptozotocin injection. Then rats were randomly divided into five groups: Healthy control (HC), Diabetic control (DC), Diabetes+Aerobic training (DAT), Diabetes+Vitamin D3 (DVD) and Diabetes+Aerobic training+ Vitamin D3 (DVDAT). The rats underwent eight weeks of aerobic training and vitamin D3 supplementation. 24h after last session of training and, the rats were anesthetized and soleus muscle was isolated for measurement of Glut4 protein concentrations and serum levels of insulin, glucose, vitamin D3 index were measured.

Results: One-way ANOVA showed that GLUT4 protein levels in DC group was significantly lower than HC group ($P<0.001$), but in DVDAT group was significantly higher than DC group ($P<0.04$) and DVD group ($P<0.005$). Also in DAT group was significantly higher than DVD ($P<0.018$). The HOMA-IR index also in DVDAT, DAT and DVD groups was significantly lower than DC group ($P<0.001$).

Conclusion: It seems that Eight weeks of aerobic training with vitamin D3 supplementation improves glucose metabolism in diabetic rats via increasing Glut4 protein levels and improving insulin resistance index.

Keywords: Aerobic Training, Vitamin D3, Glut4 Protein, Insulin Resistance, Diabetic Rat

* Kurdistan, Sanandaj, Pasharan Blvd., University of Kurdistan, Faculty of Humanities and Social Sciences, Department of Exercise Physiology, Tel: +989108191082, Fax: +988733624005, Email: r.rahimi@uok.ac.ir

