

اثر نیکوتینامید بر میزان سایتوکاین‌های التهابی سرم، قند خون ناشتا، پپتید-سی و انسولین خون روی دیابت خودایمن تجربی در موش‌های C57BL/6

یاسر جعفری خطایلو^۱، مهدی رسولی

تاریخ دریافت ۱۳۹۸/۰۵/۲۰ تاریخ پذیرش ۱۳۹۸/۰۸/۰۴

چکیده

پیش‌زمینه و هدف: تخریب سلول‌های بتای تولید‌کننده انسولین به‌واسطه سلول‌های T باعث ایجاد دیابت نوع یک (T1D) می‌شود. از آنجایی که نیکوتینامید دارای اثرات محافظت‌سلولی و ضد آپوپتوزی است و نشان داده شده است که نقش مفیدی در پیشگیری از T1D دارد، لذا در این مطالعه اثر نیکوتینامید روی بیماری T1D در موش‌های C57BL/6 مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روش کار: تعداد ۳۰ سر موش نر خالص C57BL/6 را به صورت تصادفی به ۳ گروه تقسیم کرده و در ۲ گروه از موش‌ها با استرپتوزوتوسمین دیابت القا شد (گروه‌های کنترل دیابتی و درمانی). در گروه درمانی، نیکوتینامید با در ۰/۵ mg/g body Wt/day به صورت زیر جلدی به مدت ۴۰ روز تزریق شد که ۲۰ روز قبل از اولین دز تزریقی دارو به بررسی میزان قند خون ناشتا (FBS)، پپتید-سی و انسولین سرم خون و سایتوکاین‌های التهابی IL-1 β و TNF- α و TNF- γ IFN- γ پرداخته شد.

یافته‌ها: نتایج به دست آمده نشان داد که نیکوتینامید باعث کاهش میزان IL-1 β ، TNF- α ، TNF- γ و افزایش انسولین خون و پپتید-سی می‌شود که معنی‌دار بود ($p < 0.05$).

بحث و نتیجه‌گیری: به نظر می‌رسد که نیکوتینامید با کاهش میزان سایتوکاین‌های التهابی باعث کاهش آپوپتوز و تخریب سلول‌های بتا شده و از شدت بیماری کاسته است.

کلیدواژه‌ها: نیکوتینامید، دیابت نوع یک، سایتوکاین‌های التهابی، انسولین، پپتید-سی، موش، قند خون

مجله پزشکی ارومیه، دوره سی‌ام، شماره نهم، ص ۷۳۰-۷۲۰، آذر ۱۳۹۸

آدرس مکاتبه: تبریز، دانشگاه تبریز، دانشکده دامپرشکی، گروه پاتوبیولوژی، تلفن: ۰۹۱۴۳۴۵۷۷۸۱

Email: y.jafari@tabrizu.ac.ir

اختلال در تنظیم آپوپتوز یا یک افزایش در آپوپتوز همراه است. این یک بیماری با واسطه سایتوکاین، سلول T کمکی و وابسته به ماکروفاز است. ماکروفازهای فعال شده رادیکال‌های آزاد متعدد، نیتر یک اکساید و همچنین اینتلکوکین-یک (IL-1 β) تولید می‌کنند. نشان داده شده است که IL-1 β ، نیتریک اکساید سنتاز^۱

مقدمه

دیابت نوع یک (T1D) با تخریب جزایر لانگر هانس و سلول‌های بتای تولید‌کننده انسولین در پانکراس به‌واسطه پاسخ‌های ایمنی مشخص می‌شود که باعث افزایش سطوح قند خون می‌شود (۱، ۲). در دیابت، فعال‌سازی آنزیم هسته‌ای پلی ADP-ریبوز پلی مراز (PARP)، فاکتور مهمی در آسیب اکسیداتیو است، که باعث پیشرفت T1D می‌شود. T1D احتمالاً با

^۱ استادیار ایمنی شناسی، گروه پاتوبیولوژی، دانشکده دامپرشکی دانشگاه تبریز، تبریز، ایران (نویسنده مسئول)

^۲ دانشجوی PhD کمیته تحقیقات دانشجویی، گروه مهندسی بافت و علوم سلولی کاربردی، دانشکده فناوری‌های نوین پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

^۳ Type 1 diabetes (T1D)

^۴ Nuclear enzyme poly ADP-ribose polymerase (PARP)

^۵ Interleukin-1 (IL-1)

انسولین و زندگانی سلول‌های بتا در محیط کشت تقویت می‌کند^(۱۸).

از آنجایی نیکوتینامید دارای اثرات ضد آپوپتوزی و محافظت سلولی است و نقش مفیدی در درمان T1D دارد، لذا در این مطالعه به بررسی اثر نیکوتینامید بر میزان القای سایتوکاین‌های التهابی IFN- γ , TNF- α , IL-1 β خون روی دیابت خودایمن تجربی در موش‌های C57BL/6 پرداختیم.

مواد و روش‌ها

مطالعه حاضر از نوع تجربی بود که توسط کمیته اخلاق دانشگاه تبریز با کد اخلاق به ۶/۳۸۷-j. No تصویب رسید. جامعه مورد بررسی، شامل موش‌های نر نژاد خالص C57BL/6 با محدوده سنی ۶ تا ۸ هفته بودند که از انسستیتو پاستور ایران خریداری شدند، موش‌ها به صورت تصادفی در سه گروه تقسیم شدند که هر گروه شامل ۱۰ موش بود.

گروه A (کنترل سالم) شامل موش‌های سالمی بود که فقط بافر سیترات با pH=۴/۵ به آن‌ها تجویز می‌شد.

گروه B (کنترل دیابتی) شامل موش‌هایی بود که تنها بیماری در آن‌ها القاء شد، موش‌ها تا روز ۴۱ پس از اولین دز تجویز نیکوتینامید (شرکت Sigma، آلمان) نگهداری شده و پس از کشتار به روش انسانی آزمایشات لازم بر روی آن‌ها انجام شد.

گروه C (درمانی) شامل موش‌هایی بود که ۲۰ روز قبل از القای بیماری هر ۲۴ ساعت ۰/۵ mg/g وزن بدن داروی نیکوتینامید به صورت زیر جلدی تزریق شد^(۱۹) و تا ۲۰ روز بعد از اولین دز تجویزی استرپتزوتوسین ادامه داشت موش‌ها به منظور انجام آزمایشات تا روز ۴۱ بعد از اولین دز تجویزی دارو نگهداری شدند.

هر گروه از موش‌ها در قفس‌های مجزا و تمیز در اتاقی با دمای ثابت C ۲۵° و سیکل ۱۲ ساعته روش‌نایی، تاریکی نگهداری می‌شدند و به مقدار کافی به آب و غذا دسترسی داشتند.

الفاء دیابت:

قبل از تجویز هر دز STZ موش‌ها به مدت ۴ ساعت ناشسته می‌شدند، سپس STZ را به صورت داخل صفاقی تا ۵ روز متواتی در یافت می‌کردند (ده دقیقه قبل از تزریق STZ مقدار mg/kg از آن در ۲۰۰ میکرو لیتر بافر سیترات با pH=۴/۵ حل می‌شد)^(۲۰).

قابل القا (iNOS)^۴ را فعال می‌کند و بنابراین باعث افزایش تولید NO در سلول‌های بتا می‌شود^(۳-۵). بعضی از مطالعات نشان داده‌اند که التهاب در مراحل اولیه T1D ممکن است به علت القای سایتوکاین‌های سلول‌های T مانند IFN- γ باشد^(۶,۷) از طرفی نشان داده شده است که سایتوکاین‌های TNF- α و IL-1 β دارای اثرات سمی و کشنده روی سلول‌های بتا پانکراس هستند^(۸,۹). همچنین مطالعات مختلف نشان داده‌اند که قرار گرفتن طولانی مدت جزایر پانکراس انسان یا جوندگان کشت داده شده در معرض سایتوکاین‌های مختلف TNF-IL-1 β و IFN- α و - γ باعث از دست رفتن عملکرد سلول‌های بتا و درنهایت مرگ آن‌ها می‌شود^(۱۰). نیکوتینامید (وبیتامین B3)، ویتامینی محلول در آب بوده، مهارکننده ضعیف PARP و پیش‌ساز بیوشیمیایی نیکوتین آمید آدنین دی نوکلئوتید (NAD)^۵ است. نیکوتینامید با افزایش محافظت علیه اثرات سیتوکاسیک NO از آسیب در سلول‌های بتا بهوا سطه سایتوکاین جلوگیری می‌کند. نشان داده شده است که این ویتامین باعث بهبود وضعیت ارثی در بافت‌های ایسکمیک شده، خواص آنتی‌اکسیدانی دارد و وضعیت متابولیکی را بهبود می‌بخشد، رادیکال‌های آزاد اکسیژن را پاکسازی کرده خاصیت محافظت سلولی داشته، بازسازی سلول‌های بتا و رشد جزایر لانگرهانس را افزایش داده و آپوپتوز را مهار می‌کند که همین باعث شده به یک ماده با پتانسیل بالا برای درمان T1D تبدیل بشود. نیکوتینامید عوارض جانبی جدی ندارد و نقش مفیدی در به تأخیر انداختن شروع T1D در موش‌های NOD بازی می‌کند همچنین نتایج امیدوارکننده‌ای در انسان دیده شده است. درمان پیش دیابتی با نیکوتینامید تغییرات متابولیک دیابتی را بهبود می‌بخشد که به‌احتمال زیاد با جلوگیری از نقص و نارسایی سلول‌های بتا در اثر استرس اکسیداتیو است.^(۱۱-۱۳) در مطالعات مختلف نشان داده شده است که نیکوتینامید در بیماری دیابت می‌تواند سایتوکاین‌های پیش التهابی مختلف مانند TNF- α , IL-1 β و IFN- γ را مهار می‌کند^(۱۰, ۱۴, ۱۵).

سیرتونین‌ها گروهی از داستیله کننده وابسته به NAD+^۶ (از نیکوتینامید سنتز می‌شود) هستند که بهوسیله حضور NAD+ تنظیم می‌شوند، افزایش سطوح داخل سلولی NAD+ فعال شدن عملکرد sirt را تنظیم کرده و از سلول‌ها محافظت می‌کند^(۱۶). نشان داده شده است که فعال سازی sirt1 حساسیت انسولین را در رت‌های دیابتی چاق بهبود می‌بخشد^(۱۷) و همچنین ترشح

⁴ Inducible nitric oxide synthase (iNOS)

⁵ Nicotinamide adenine dinucleotide (NAD)

⁶ Sirtuin

⁷ Nicotinamide adenine dinucleotide (NAD⁺)

بررسی میزان سایتوکاین های سرم خون:

از ورید دمی موش ها خون گیری به عمل آمد و پس از جداسازی سرم خون اندازه گیری میزان سایتوکاین های α , TNF- α , IFN- γ , IL-1 با استفاده از کیت تجاری الایزا (شرکت BENDERMED - اتریش) طبق پروتکل شرکت سازنده بر روی نمونه های سرم خون موش ها سنجش شد.

آنالیز آماری:

نتایج با استفاده از Tukey HSD و SPSS (ANOVA) نسخه ۲۱ تجزیه و تحلیل شدند. داده ها به صورت $\text{Mean} \pm \text{SEM}$ گزارش گردید.

یافته ها

اندازه گیری میزان IL-1 β , IL-1 β , IFN- γ و TNF- α سرم خون: میزان IL-1 β , IFN- γ و TNF- α در موش هایی که نیکوتینامید دریافت کرده بودند (گروه C) به طور مشخصی کمتر از موش های دیابتی کنترل بود (گروه B) که این تفاوت به صورت معنی دار است ($P < 0.05$).

ارزیابی FBS موش ها:

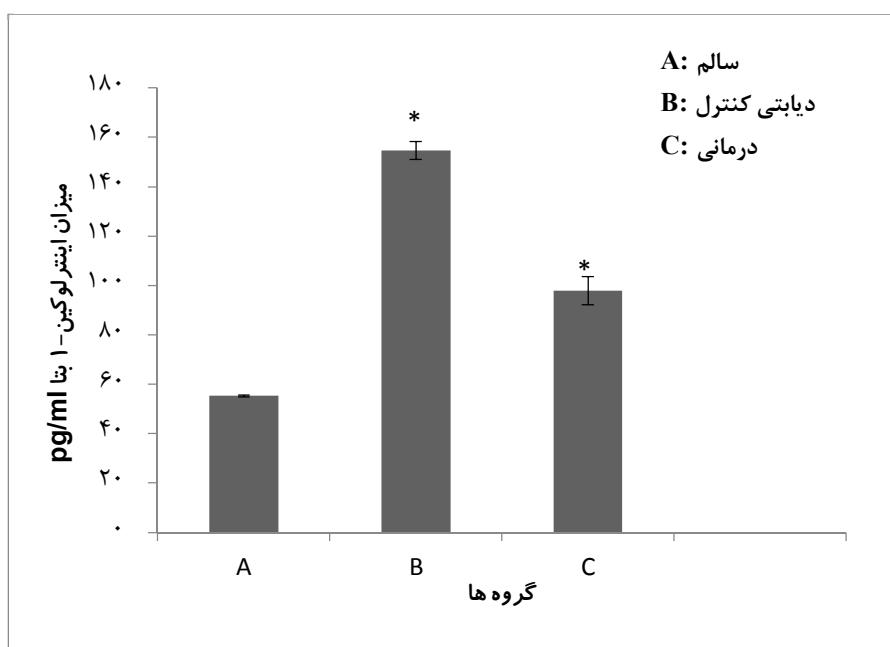
از ورید دمی موش ها خون گیری به عمل آمد و سپس تو سط دستگاه گلوكومتر خودکار (ACCU-CHEK® Compact plus, Ireland) میزان گلوكز خون آن ها ۲۱ روز پس از اولین تزریق STZ بررسی شد (قبل از ارزیابی، تمامی گروه ها به مدت ۴ ساعت ناشتا شدند).

ارزیابی انسولین خون:

از ورید دمی موش ها خون گیری به عمل آمد و پس از جداسازی پلاسمای اندازه گیری میزان انسولین با استفاده از کیت تجاری الایزا Rat insulin ELISA kit, CAT# 1NSKR020, Crystal (chem.Inc,Chicago,IL) طبق پروتکل شرکت سازنده بر روی نمونه های پلاسمای خون موش ها سنجش شد.

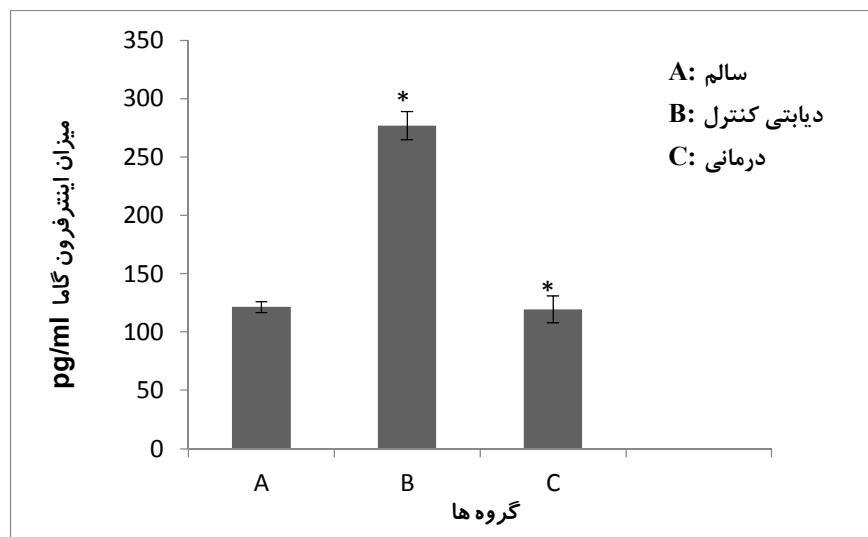
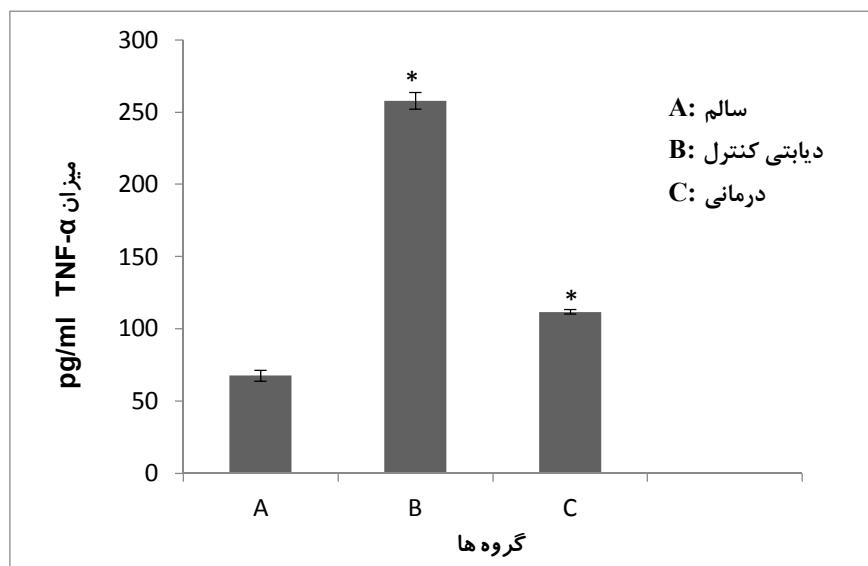
ارزیابی میزان پپتید سی خون:

از ورید دمی موش ها خون گیری به عمل آمد و پس از جداسازی پلاسمای اندازه گیری میزان c-peptide با استفاده از کیت تجاری cat# RCP-21K, Linco Res. (radionuclotide) (Inc., st.charles, MO) طبق پروتکل شرکت سازنده بر روی نمونه های پلاسمای خون موش ها سنجش شد.



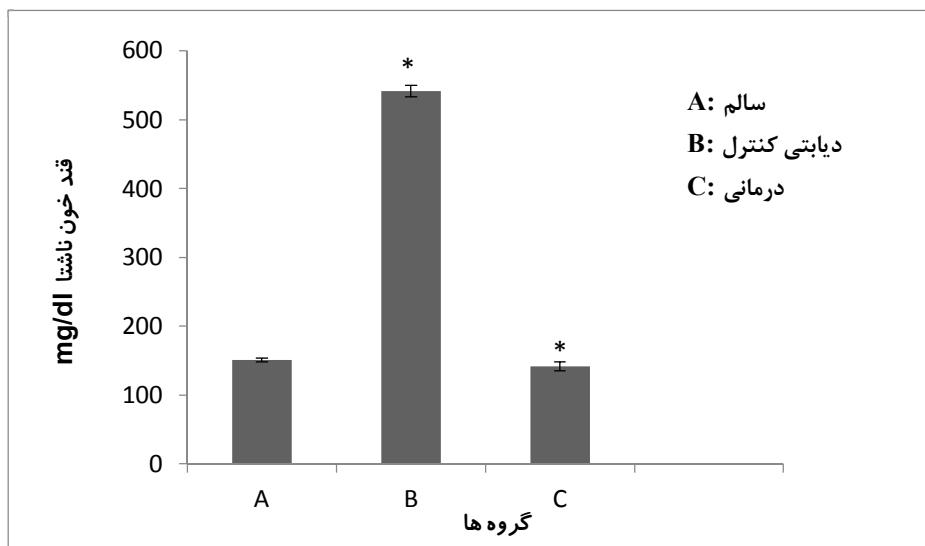
نمودار (۱): میزان سایتوکاین IL-1 β سرمی

* نشان دهنده اختلاف معنی دار در سطح ($p < 0.05$) بین گروه دریافت کننده دارو (C) و گروه دیابتی کنترل (B))

نمودار (۲): میزان سایتوکائین γ IFN- γ سرمی(× نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح ($p < 0.05$) بین گروه دریافت‌کننده دارو (C) و گروه دیابتی کنترل (B))نمودار (۳): میزان سایتوکائین TNF- α سرمی(× نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح ($p < 0.05$) بین گروه دریافت‌کننده دارو (C) و گروه دیابتی کنترل (B))

بودند (گروه C)، به طور مشخصی کمتر از موش‌هایی بود که درمان نشده بودند (گروه B) ($P < 0.05$).

اندازه‌گیری میزان FBS: میزان FBS، در موش‌هایی که نیکوتینامید در یافت کرد

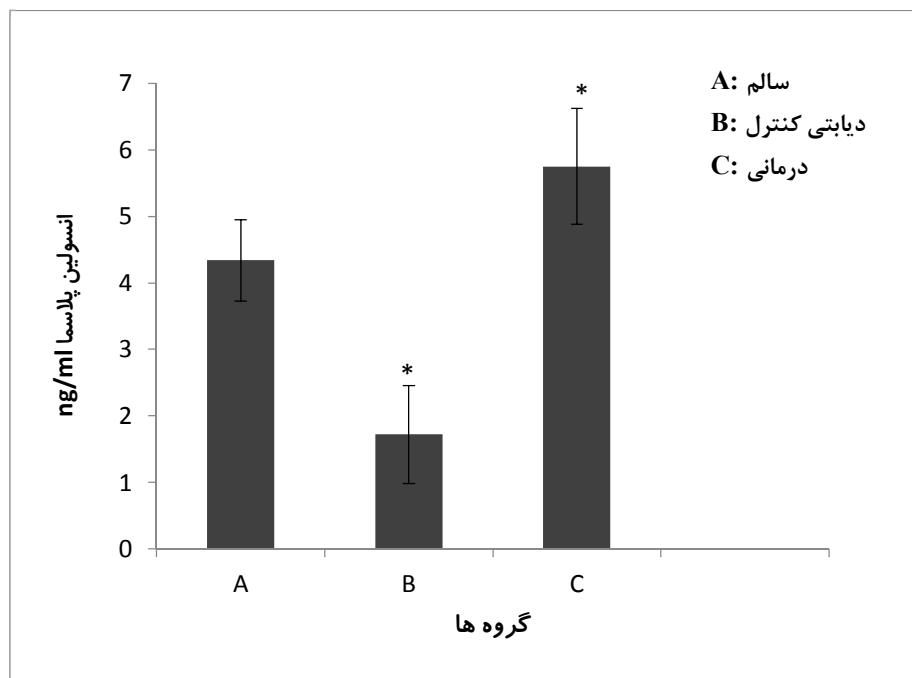


نمودار (۴): میزان قندخون ناشتا (FBS) ۲۱ روز پس از تزریق اولین دز استرپتوزوتوسین.

× نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح ($p < 0.05$) بین گروه دریافت‌کننده دارو (C) و گروه دیابتی کنترل (B))

میزان انسولین سرم خون:

میزان انسولین، در موش‌هایی که نیکوتینامید دریافت کرده بودند (گروه C)، به‌طور مشخصی بیشتر از موش‌هایی بود که درمان نشده بودند (P<0.05) (B).

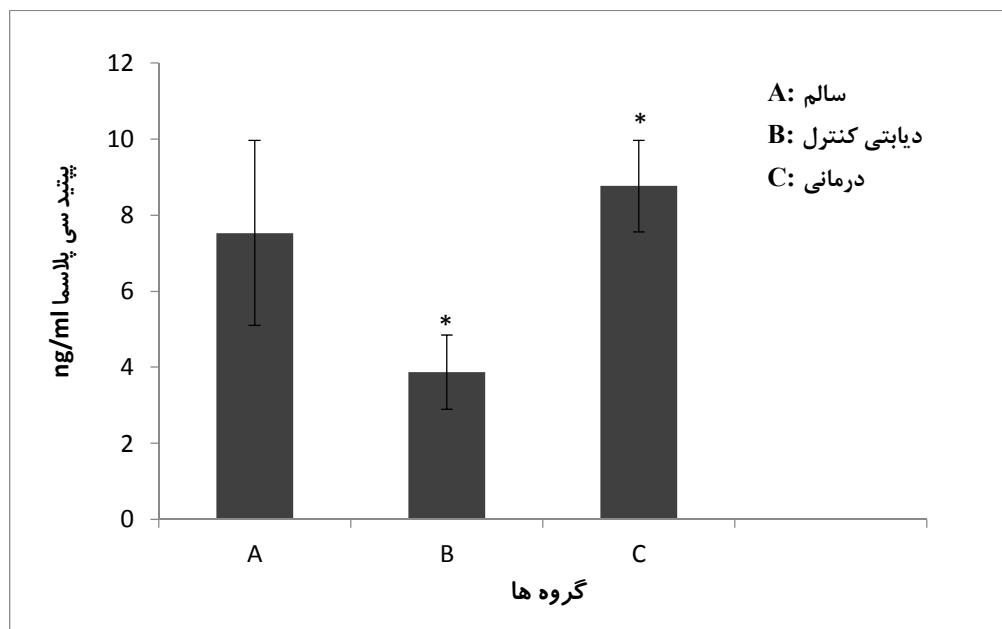


نمودار (۵): میزان انسولین سرمی

× نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح ($p < 0.05$) بین گروه دریافت‌کننده دارو (C) و گروه دیابتی کنترل (B))

میزان پپتید-سی سرمی:

میزان پپتید-سی، در موش‌هایی که نیکوتینامید دریافت کرده بودند (گروه C)، به‌طور مخصوصی بیشتر از موش‌هایی بود که درمان نشده بودند (گروه B) (P<0.05).



نمودار (۶): میزان پیتید-سی سرمی

(*) نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح ($p < 0.05$) بین گروه دریافت‌کننده دارو (C) و گروه دیابتی کنترل (B)

نقش مهمی در فاز اجرایی تخریب سلول‌های بتا بازی می‌کند، از طرف دیگر این سایتوکاین‌ها قادر هستند که سلول‌های بتا را برای تخریب بهوسیله سلول‌های T CD4+ از طریق مکانیسم واپسیه به نشان دار کنند (۲۲، ۲۳). همچنین نشان داده است که سایتوکاین‌های Fas از طریق القای مکانیسم استرس شبکه اندوپلاسمی و متعاقب آن پاسخ پروتئین چین نخورده باعث ایجاد آپوپتوز در سلول‌های بتا می‌شوند (۲۴). مطالعات Augstein و همکاران که اثر داروی تایزولیدیندون را برای پیشگیری از دیابت نوع یک در موش‌های NOD⁵ بررسی کردند نشان داد که این دارو باعث کاهش بیان ICAM-1 القا شده توسط سایتوکاین‌های التهابی روی سلول‌های جزایر پانکراس شده و همچنین میزان تولید γ IFN را در سلول‌های T محیطی کاهش داد که در راستای مطالعه ما بود (۲۵).

مطالعات Hedman و همکاران نشان داد که درمان بیماران با نیکوتینامید باعث کاهش ترشح سایتوکاین γ IFN می‌شود (۱۴). از طرفی مطالعات Ungerstedt و همکاران نشان داد که نیکوتینامید باعث کاهش ترشح سایتوکاین‌های TNF-α و IL-1β شده و قرار گرفته در معرض اندوتوكسین می‌شود (۲۶).

⁴ Thiazolidinediones⁵ Non-obese diabetic mice (NOD)

بحث و نتیجه‌گیری

در این مطالعه به بررسی اثر نیکوتینامید روی دیابت خودایمن در موش‌های نر خالص C57BL/6 پرداختیم. مطالعه ما نشان داد که این دارو میزان سایتوکاین‌های التهابی β, IL-1β, γ IFN-γ و TNF-α را در موش‌های درمان شده کاهش می‌دهد که در مقایسه با موش‌های دیابتی درمان نشده (گروه کنترل دیابتی) این تفاوت به صورت معنی‌دار بود ($p < 0.05$). به نظر می‌رسد که نیکوتینامید در این مطالعه با کاهش بیان سایتوکاین‌های التهابی باعث ایجاد اثرات درمانی در موش‌های دیابتی شده است. دیابت نوع یک را می‌توان از طریق سایتوکاین‌های التهابی که عامل اختلال در عملکرد سلول‌های بتای پانکراس هستند تشخیص داد، سایتوکاین‌های التهابی شامل TNF-α, IL-1β, γ IFN و TNF-α تخریب سلول‌های بتای پانکراس را افزایش می‌دهند (۲۱، ۱۲). این سایتوکاین‌ها باعث القای ICAM-1¹ روی سلول‌های بتای پانکراس می‌شوند و ICAM-1 اولین تماس بین سلول T اجرایی و سلول هدف را شروع کرده و مسئول تقویت اتصال سلول‌های T به اهدافشان است. در دیابت نوع یک به نظر می‌رسد که ICAM-1 روی تولید و گسترش سلول‌های T احتصاصی جزایر پانکراس اثر می‌گذارد، باعث مهاجرت سلول‌های T از خون به جزایر شده و

¹ Intercellular Adhesion Molecule F (ICAM-1)² Effector T cell³ Unfolded protein response

مطالعات نشان‌دهنده اثرات مفید نیکوتینامید می‌توان به مطالعات Thompson و همکاران اشاره کرد که نشان دادند نیکوتینامید باعث افزایش ترمیم دایمرهای پیریمیدین سُکلوبوتان، و آسیب اکسیدانتیو DNA را در ملانوسیت اولیه انسانی می‌شود (۳۰). همچنین مطالعات Barton نشان داد که نیکوتینامید میزان سرطان‌های پوست غیر ملانومایی را کاهش می‌دهد (۳۱). نیکوتینامید باعث کاهش قند خون در موش‌های دیابتی درمانی شد که این تفاوت به صورت معنی‌دار بود ($P<0.05$) (۳۲). و میزان قند خون در دامنه نر مال بود. همچنین نیکوتینامید باعث افزایش سطوح انسولین و پیتید^۶-سی در موش‌های دیابتی درمانی شد که باز تفاوت به صورت معنی‌دار بود ($P<0.05$). انسولین تولید شده توسط پانکراس به طور گستردۀ (تقرباً ۵۰٪) در اولین گذر توسط کبد متابولیزه می‌شود، هر دو مقدار متابولیسم اولیه و پاک‌سازی محیطی انسولین متغیر است، بنابراین سطوح انسولین محیطی ممکن است به درستی منعکس کننده ترشح انسولین پورتال نباشد، از آنجایی که پیتید-سی در مقدادر مساوی با انسولین تولید می‌شود، بنابراین می‌تواند برای ارزیابی ترشح انسولین درونزا استفاده شود (۳۲) در واقع بیوستز NAD از نیکوتینامید، نقشی حیاتی در عملکرد سلول‌های بتا و تنظیم ترشح انسولین تو سط آن‌ها دارد (۳۳). در مطالعات بالینی دیابت، نشان داده شده است که نیکوتینامید خوراکی از عملکرد سلول‌های بتا محافظت کرده و از ایجاد تظاهر بالینی بیماری در بستگان درجه اول بیماران دیابت نوع یک که^۷ ICA-۱ مثبت هستند پیشگیری می‌کند (۳۴) و در درمان ترکیبی با انسولین می‌تواند میزان HbA1c^۸ را کاهش بدهد (۳۵). HbA1c در صد هموگلوبین گلیکوزیله است که برای تشخیص و اندازه‌گیری میزان شیوع و وقوع دیابت به کار می‌رود و استفاده از این آزمایش بهدلیل انعطاف‌پذیری زمانی و دادن اطلاعات بیشتر در طولانی‌مدت، نسبت به قند خون ارجحیت دارد (۳۶). همچنین در مطالعات حیوانی و کشت سلول، نیکوتینامید قند خون نر مال را در حیوانات مبتلا به دیابت القا شده با استرپتوزوتوسمین حفظ کرده و توانست مسیرهای استرس اکسیدانتیو را که باعث آپوپتوز می‌شوند مهار کند (۳۷). مطالعات Fukaya و همکاران نشان دادند که اثرات محافظتی

همچنین مطالعات Reddy و همکاران نشان داد که نیکوتینامید خوراکی بیان IL-1 β را در جزایر پانکراس کاهش داده و در نتیجه با کاهش نیتریک اکساید سنتتاز قابل القا در موش از دیابت پیشگیری می‌کند (۱۰). از طرفی مطالعات Chen و همکاران که اثر محافظتی نیکوتینامید را روی آسیب کبدی ناشی از جریان مجدد بعد از ای‌سکمی بررسی کرده بودند نشان داد که تزریق نیکوتینامید در رتها باعث کاهش میزان سایتوکاپن TNF- α در جریان خون آن‌ها می‌شود (۲۶). همچنین مطالعات Fukuzawa و همکاران نشان داد که نیکوتینامید در هر دو شرایط آزمایشگاهی و محیط زنده باعث کاهش تولید و آزادسازی TNF- α شده توسط LPS از سلول‌ها می‌شود (۱۵).

نیکوتینامید پلی ADP ریبوز پلیمراز^۹ (PARP) را مهار می‌کند و تجمع اکسید نیتریک در پانکراس موش‌های^{۱۰} NOD را کاهش می‌دهد و سلول‌های بتای را در برابر نکروز ناشی از رادیکال محافظت می‌کند (۱۲). Saini و همکاران پیشنهاد کردند که نیکوتینامید فوتیپ مرتبط با بیماری دژنراسیون ماکولار وابسته به سن را با سرکوب پروتئین‌های دراسن، سرکوب مسیرهای التهابی و سیستم کمپلمن، مهار تولید VEGF-A^{۱۱} و همچنین با افزایش قابلیت زنده‌مانی سلول‌ها و حفظ ژن‌های^{۱۲} RPE بهبود بخشیده و می‌تواند درمان مفیدی برای این بیماری باشد (۲۷). شواهد زیادی وجود دارد که نشان می‌کند، نیکوتینامید در تمایز و سلامت نورونی، بهبود دژنراسیون نورونی در سیستم اعصاب مرکزی و بازیابی آسیب و ایسکمی نورونی نقش دارد و تغییرات سطوح آن، در ایجاد بیماری‌های عصبی آزاریم، پارکینسون و هانتینگتون دخیل می‌باشد (۱۳). مطالعات shen و همکاران نشان داد که نیکوتینامید از سمیت کبدی القا شده تو سط پالمیتات با القای اتوفازی وابسته به Sirt1 محافظت کرده و این مکمل نیکوتینامید ممکن است یک انتخاب درمانی برای بیماری کبد چرب غیرالکلی باشد (۲۸). از طرفی مطالعه namazi نشان داد که نیکوتینامید با خاصیت ضد التهابی، آنتی‌اکسیدانی، مهار سنتز نیتریک اکساید، افزایش سنتز سرامید، سرکوب ترانسفورماسیون القا شده با آنتی ژن در لنفوسمیت و اثرات تشییت ماست سل‌ها می‌تواند در درمان درماتیت آتوپیک مفید باشد (۲۹). از دیگر

¹ Drusen proteins

¹ Vascular endothelial growth factor (VEGF)

¹ Retinal pigment epithelium (RPE)

¹ Islet-cell antibody (ICA)

¹ Hemoglobin A1c

⁶ inducible nitric oxide synthase

⁷ In vitro^۳

⁸ In vivo^۴

⁹ Nuclear enzyme poly ADP-ribose polymerase (PARP)

¹ Non-obese diabetic

¹ Age-related macular degeneration (AMD)

پیش التهابی می شود (۲۵). در این مطالعه نیکوتینامید با کاهش سایتوکاین های التهابی باعث ایجاد اثرات محافظتی و درمانی در موش های دیابتی شده، میزان انسولین و پیتید-سی آن ها افزایش یافته در نتیجه باعث کاهش میزان قند خون آن ها شده و در محدوده نرمال قرار گرفته است. بنابراین می توان گفت که نیکوتینامید می تواند کاندید مناسبی برای درمان بیماری دیابت باشد.

در مطالعات آتی پیشنهاد می شود که دیگر سایتوکاین های مهم از جمله IL-6، IL-10 و IL-17 موردنبررسی قرار بگیرند، میزان بیان mRNA پروانسولین پانکراسی ارز یابی گردد و همچنین رنگ آمیزی H&E پانکراس به منظور بررسی میزان اینفلیتراسیون سلول های التهابی به جایز پانکراس انجام شود.

تشکر و قدردانی

نویسندها این مقاله مراتب سپاس خود را نسبت به دانشکده فناوری های نوین پژوهشکی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی و دانشکده دامپزشکی دانشگاه تبریز ابراز می دارند.

References

1. Saberzadeh-Ardestani B, Karamzadeh R, Basiri M, Hajizadeh-Saffar E, Farhadi A, Shapiro AJ, et al. Type 1 Diabetes Mellitus: Cellular and Molecular Pathophysiology at A Glance. *Cell J* 2018;20(3): 294-301.
2. Almeida PH, Silva TB, de Assis Acurcio F, Júnior AAG, Araújo VE, Diniz LM, et al. Quality of life of patients with type 1 diabetes mellitus using insulin analog glargine compared with NPH insulin: a systematic review and policy implications. *Patient* 2018; 11(4): 377-89.
3. Alenzi FQ. Effect of nicotinamide on experimental induced diabetes. *Iran J Allergy Asthma Immunol* 2009;8(1): 11-18.
4. Mandrup-Poulsen T. The role of interleukin-1 in the pathogenesis of IDDM. *Diabetologia* 1996;39(9): 1005-29.
5. Welsh N, Eizirik DL, Bendtzen K, Sandler S. Interleukin-1 β -Induced Nitric Oxide Production in Isolated Rat Pancreatic Islets Requires Gene Transcription and May Lead to Inhibition of the Krebs Cycle Enzyme Aconitase. *Endocrinol* 1991;129(6): 3167-73.
6. Raz I, Eldor R, Naparstek Y. Immune modulation for prevention of type 1 diabetes mellitus. *Trends Biotechnol* 2005;23(3): 128-34.
7. Walker LS.von Herrath M. CD4 T cell differentiation in type 1 diabetes. *Clin. Exp. Immunol* 2016;183(1): 16-29.
8. Dogan Y, Akarsu S, Ustundag B, Yilmaz E, Gургозе MK. Serum IL-1 β , IL-2, and IL-6 in insulin-dependent diabetic children. *Mediators Inflamm* 2006;2006: 1-6.
9. Rabinovitch A, Suarez-Pinzon WL. Role of cytokines in the pathogenesis of autoimmune diabetes mellitus. *Rev Endocr Metab Disord* 2003;4(3): 291-9.
10. Reddy S, Young M, Ginn S. Immunoexpression of interleukin-1 β in pancreatic islets of NOD mice during cyclophosphamide-accelerated diabetes: co-localization in macrophages and endocrine cells and its attenuation with oral nicotinamide. *Histochem J* 2001;33(6): 317-27.

ایزو نیکوتینامید (که مشتقی از نیکوتینامید است (علیه دیابت القا شده با استرپتوزوتوسین در ارتباط با پیشگیری از آسیب سلول های بتا می باشد به طوریکه باعث کاهش آپوپتوز در جزایر و بازسازی محتوى انسولین در پانکراس می شود (۳۸). در این مطالعه به نظر می رسد که نیکوتینامید با ایجاد اثرات محافظتی و ضد آپوپتوزی روی سلول های بتای پانکراس باعث افزایش انسولین و پیتید-سی سرمی شده است.

نشان داده شده است که نیکوتینامید باعث مهار فعالیت پلی آدنوزین دی فسفات ریبوز پلی مراز (PARP) شده، بازسازی سلول های بتای پانکراس را در طی برداشت نسیبی پانکراس تحریک کرده و با لیز سلولی جزایر القا شده توسط ماکروفاز مقابله می کند، نقص در فعالیت PARP باعث کاهش فعالسازی NF- κ B می شود و در نتیجه بیان ژن سایتوکاین های التهابی سرکوب می شود (۱۰).

و همکاران نشان دادند که اثر مهار سایتوکاینی قوی و وسیع نیکوتینامید به علت خاصیت مهاری نیکوتینامید روی NF- κ B است به طوریکه باعث مهار تولید سایتوکاین های

11. Ghasemi A, Khalifi S, Jedi S. Streptozotocin-nicotinamide-induced rat model of type 2 diabetes. *Acta Physiol Hung* 2014;101(4): 408-20.
12. Kawasaki E, Abiru N, Eguchi K. Prevention of type 1 diabetes: from the view point of β cell damage. *Diabetes Res Clin Pract* 2004;66: S27-S32.
13. Fricker RA, Green EL, Jenkins SI, Griffin SM. The influence of nicotinamide on health and disease in the central nervous system. *Int J Tryptophan Res* 2018;11: 1-11.
14. Hedman M, Ludvigsson J, Faresjö MK. Nicotinamide reduces high secretion of IFN- γ in high-risk relatives even though it does not prevent type 1 diabetes. *J Interferon Cytokine Res* 2006;26(4): 207-13.
15. Fukuzawa M, Satoh J, Muto G, Muto Y, Nishimura S, Miyaguchi S, et al. Inhibitory effect of nicotinamide on in vitro and in vivo production of tumor necrosis factor- α . *Immunol Lett* 1997;59(1): 7-11.
16. Shetty PK, Galeffi F, Turner DA. Nicotinamide pre-treatment ameliorates NAD (H) hyperoxidation and improves neuronal function after severe hypoxia. *Neurobiol Dis* 2014;62: 469-78.
17. Yoshizaki T, Schenk S, Imamura T, Babendure JL, Sonoda N, Bae EJ, et al. SIRT1 inhibits inflammatory pathways in macrophages and modulates insulin sensitivity. *Am J Physiol Endocrinol Metab* 2009;298(3): E419-E428.
18. Lee J-H, Song M-Y, Song E-K, Kim E-K, Moon WS, Han M-K, et al. Overexpression of SIRT1 protects pancreatic β -cells against cytokine toxicity by suppressing the nuclear factor- κ B signaling pathway. *Diabetes* 2009;58(2): 344-51.
19. Yamada K, Nonaka K, Hanafusa T, Miyazaki A, Toyoshima H, Tarui S. Preventive and therapeutic effects of large-dose nicotinamide injections on diabetes associated with insulitis: an observation in nonobese diabetic (NOD) mice. *Diabetes* 1982;31(9): 749-53.
20. Choi J, Uchino H, Azuma K, Iwashita N, Tanaka Y, Mochizuki H, et al. Little evidence of transdifferentiation of bone marrow-derived cells into pancreatic beta cells. *Diabetologia* 2003;46(10): 1366-74.
21. Xie K, Xu B, Zhang Y, Chen M, Ji Y, Wang J, et al. A multi-method evaluation of the effects of Inflammatory cytokines (IL-1 β , IFN- γ , TNF- α) on pancreatic β -cells. *J Cell Physiol* 2018;233(12): 9375-82.
22. Wachlin G, Augstein P, Schröder D, Kuttler B, Klötig I, Heinke P, et al. IL-1 β , IFN- γ and TNF- α increase vulnerability of pancreatic beta cells to autoimmune destruction. *J Autoimmun* 2003;20(4): 303-12.
23. Augstein P, Dunger A, Heinke P, Wachlin G, Berg S, Hehmke B, et al. Prevention of autoimmune diabetes in NOD mice by troglitazone is associated with modulation of ICAM-1 expression on pancreatic islet cells and IFN- γ expression in splenic T cells. *Biochem Biophys Res Commun* 2003;304(2): 378-84.
24. Brozzi F, Nardelli TR, Lopes M, Millard I, Barthson J, Igoillo-Esteve M, et al. Cytokines induce endoplasmic reticulum stress in human, rat and mouse beta cells via different mechanisms. *Diabetologia* 2015;58(10): 2307-16.
25. Ungerstedt J, Blomback M, Söderström T. Nicotinamide is a potent inhibitor of proinflammatory cytokines. *Clin Exp Immunol* 2003;131(1): 48-52.
26. Chen C-F, Wang D, Hwang CP, Liu HW, Wei J, Lee RP, et al. The protective effect of niacinamide on ischemia-reperfusion-induced liver injury. *J Biomed Sci* 2001;8(6): 446-52.
27. Saini JS, Corneo B, Miller JD, Kiehl TR, Wang Q, Boles NC, et al. Nicotinamide ameliorates disease phenotypes in a human iPSC model of age-related macular degeneration. *Cell stem cell* 2017;20(5): 635-47.

28. Shen C, Dou X, Ma Y, Ma W, Li S, Song Z. Nicotinamide protects hepatocytes against palmitate-induced lipotoxicity via SIRT1-dependent autophagy induction. *Nutr Res* 2017;40: 40-7.
29. Namazi MR. Nicotinamide as a potential addition to the anti-atopic dermatitis armamentarium. *Int Immunopharmacol* 2004;4(6): 709–12.
30. Thompson BC, Surjana D, Halliday GM, Damian DL. Nicotinamide enhances repair of ultraviolet radiation-induced DNA damage in primary melanocytes. *Exp Dermatol* 2014;23(7): 509-11.
31. Barton MK. Nicotinamide found to reduce the rate of nonmelanoma skin cancers in high-risk patients. *CA Cancer J Clin* 2016;66(2): 91-2.
32. Jones A, Hattersley A. The clinical utility of C-peptide measurement in the care of patients with diabetes. *Diabet Med* 2013;30(7): 803-17.
33. Imai S-i. Nicotinamide phosphoribosyltransferase (Nampt): a link between NAD biology, metabolism, and diseases. *Curr Pharm Des* 2009;15(1): 20-8.
34. Olmos PR, Hodgson MI, Maiz A, Manrique M, De Valdés MD, Fonc ea R, et al. Nicotinamide protected first-phase insulin response (FPIR) and prevented clinical disease in first-degree relatives of type-1 diabetics. *Diabetes Res Clin Pract* 2006;71(3): 320-33.
35. Crinò A, Schiaffini R, Ciampalini P, Suraci M, Manfrini S, Visaiii N, et al. A Two Year Observational Study of Nicotinamide and Intensive Insulin Therapy in Patients with Recent Onset Type I Diabetes Mellitus. *J Pediatr Endocrinol Metab* 2005;18(8): 749-54.
36. Rajbhandari P, Gyawali P, Mahato R, Chaudhary D, Poudel S, Deshar NK, et al. A Cross-Sectional Prospective Study of Glycated Hemo-globin (Hba1c) and Fasting Blood Glucose (Fbg) Level In both Dia-betic and Non-Diabetic Patients in Context to Nepalese General Population. *MJ Diab* 2017;1(1): 007.
37. Maiese K. Triple play: Promoting neurovascular longevity with nicotinamide, WNT, and erythropoietin in diabetes mellitus. *Biomed Pharmacother* 2008;62(4): 218-32.
38. Fukaya M, Tamura Y, Chiba Y, Tanioka T, Mao J, Inoue Y, et al. Protective effects of a nicotinamide derivative, isonicotinamide, against streptozotocin-induced β -cell damage and diabetes in mice. *Biochem Biophys Res Commun* 2013;442(1): 92-8.

THE EFFECT OF NICOTINAMIDE ON SERUM INFLAMMATORY CYTOKINE LEVELS, FASTING BLOOD SUGAR, SERUM C-PEPTIDE, AND INSULIN ON EXPERIMENTAL AUTOIMMUNE DIABETES IN C57BL/6 MICE

Yaser Jafari Khataylou¹, Mehdi Rasouli²

Received: 12 Aug, 2019; Accepted: 25 Oct, 2019

Abstract

Background & Aims: Destruction of insulin-producing beta-cells by T cells causes type-1 diabetes (T1D). Since nicotinamide has cytoprotective and anti-apoptotic effects and has been shown to play a useful role in the prevention of T1D, in this study, the effect of nicotinamide on T1D in C57BL / 6 mice was studied.

Materials & Methods: Thirty male C57BL/6 inbred strain mice were randomly divided into three groups and in two groups diabetes was induced by streptozotocin (Diabetic control and therapeutic groups). In the therapeutic group, nicotinamide was injected subcutaneously 0.5 mg/g body Wt/day for 40 days, 20 days before Stz injection up to 20 days after first Stz injection and then, on the 41st day after the first injection of the drug, the levels of fasting blood glucose (FBS), C-peptide, serum insulin, and inflammatory cytokines IL-1 β , TNF- α and IFN- γ were studied.

Results: The results showed that nicotinamide decreased levels of IL-1 β , TNF- α , IFN- γ and increased serum insulin and C-peptide levels, which was statistically significant ($p < 0.05$).

Conclusion: Nicotinamide reduced apoptosis and beta-cell destruction by reducing the number of inflammatory cytokines, and lessened the severity of the disease.

Keywords: C-peptide, Insulin, Mice, Nicotinamide, inflammatory cytokines, Type 1 diabetes

Address: Department of Pathobiology, Faculty of Veterinary Medicine, University of Tabriz, Tabriz, Iran

Tel: +98 9143457781

Email: y.jafari@tabrizu.ac.ir

SOURCE: URMIA MED J 2019; 30(9): 730 ISSN: 1027-3727

¹ Assistant Professor, Department of Pathobiology, Faculty of Veterinary Medicine, University of Tabriz, Tabriz, Iran (Corresponding Author)

² Ph.D. student- Student Research Committee, Department of tissue engineering and applied cell science, School of Advanced Technologies in Medicine, Shahid Beheshti University of Medical Science, Tehran, Iran