

ارزیابی فرایند انفجار تنفسی سیستم فاگوسیتی (نوتروفیل و مونوپلیت) در افراد دیابتی نوع ۲ با استفاده از محرک‌های fmlp و PMA

باقر لاریجانی: استاد دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی تهران، بیمارستان شریعتی، بخش غدد نریمان مصفا: دانشیار دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی شهید بهشتی، گروه ایمونولوژی پیمان شوشتاری‌زاده*: کارشناس ارشد ایمونولوژی، محقق مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم دانشگاه علوم پزشکی تهران مهدی نورایی: استادیار دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی تهران، گروه پزشکی اجتماعی ابراهیم جوادی: استادیار دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی تهران، گروه بیوشیمی علیرضا شفایی: دکترای حرفه‌ای علوم آزمایشگاهی، محقق مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم دانشگاه علوم پزشکی تهران علیرضا وثیق: پزشک عمومی، محقق مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم دانشگاه علوم پزشکی تهران

چکیده

مقدمه: دیابت یک اپیدمی نهفته و شایعترین بیماری ناشی از اختلالات متابولیسم شناخته شده است. نقص در دستگاه ایمنی ذاتی و سلولی از مواردی است که پژوهشگران نسبت به رویداد آن در این بیماری اتفاق نظر دارند، از جمله در منابع به دفعات به نقص در سیستم فاگوسیتی اشاره شده که شامل اختلال کموتاکسی، فاگوسیتوز و کشنندگی (killing) بوده است. با این حال گزارش‌های مربوط به اختلال در فرایند انفجار تنفسی سیستم فاگوسیتی، که از مکانیسم‌های کشنندگی آنها است، ضد و تغییر می‌باشد. هدف از این مطالعه بررسی فرایند انفجار تنفسی نوتروفیل‌ها و مونوپلیت‌ها در خون محیطی به طور جداگانه و با استفاده از دو محرک (Formyl-met-leu-phe) fmlp و (PMA) پلی‌امید-12,13-myristate acetate با استفاده از دو محرک

روشها: از ۳۶ بیمار دیابتی نوع ۲ با میانگین سنی 7 ± 5 سال و ۲۰ فرد سالم با میانگین سنی 50 ± 5 سال، ۱۵ میلی‌لیتر خون محیطی هپارینه گرفته شد. سلولهای فاگوسیتی (نوتروفیل و مونوپلیت) با استفاده از گرادیان غلاظتی اختصاصی و کشت سلولی کوتاه‌مدت، به طور خالص (بیش از ۹۵٪) از خون محیطی جدا گردید. فرایند انفجار تنفسی نوتروفیل‌ها و مونوپلیت‌ها به طور جداگانه به کمک آزمون (Nitro blue tetrazolium) NBT و با استفاده از دو محرک PMA و fmlp انجام گرفت.

یافته‌ها: پس از تحریک با PMA در نوتروفیل‌های افراد دیابتی، فعالیت کمتری در فرایند انفجار تنفسی در مقایسه با گروه شاهد مشاهده شد ($p=0.097$). همچنین پس از تحریک با fmlp، نوتروفیل‌های افراد دیابتی، در مقایسه با گروه شاهد فعالیت کمتری از خود نشان دادند که این تفاوت از لحاظ آماری معنی‌دار بود ($p=0.027$). برخلاف نوتروفیل‌ها، مونوپلیت‌های گروه دیابتی و گروه شاهد، در ارائه پاسخ به محرک‌ها در فرایند انفجار تنفسی تفاوتی نشان ندادند.

نتیجه‌گیری: برپایه نتایج بدست آمده، به نظر می‌رسد عدم پاسخ مناسب به محرک‌ها و ناکارآمد بودن فرایند انفجار تنفسی سیستم فاگوسیتی، می‌تواند زمینه را برای پیدایش، تشديد و تداوم عفونتها در بیماران دیابتی فراهم سازد.

کلیدواژه‌ها: دیابت قندی، بیگانه‌خواری، انفجار تنفسی، fmlp، PMA

*نشانی: تهران، خیابان کارگر شمالی، بیمارستان دکتر شریعتی، مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم؛ تلفن: ۰۲۶۹۰۰۲-۳؛ نمبر: ۰۹۳۹۹؛ پست الکترونیک: emrc@sina.tums.ac.ir

مقدمه

محیطی استفاده می‌شود که پس از جداسازی معمولاً به آنها ماکروفائزهای حاصل از مونوپلیت (MDM)^۳ می‌گویند(۳). مونوپلیت‌های خون محیطی واجد فعالیت فاگوسیتی و کموتاکسی هستند و پس از مهاجرت به بافت‌های گوناگون، دوباره تمایز پیدا می‌کنند و به ماکروفائزهای بافتی تبدیل می‌شوند.

انفجار تنفسی^۴

متابولیسم هوایخواه (aerobic) در سلولهای فاگوسیت حرفه‌ای در حالت استراحت و پایه (تحریک نشده) ناچیز است. علی‌رغم اینکه مونوپلیت‌ها و نوتروفیل‌ها واجد میتوکندری هستند، هر دو سلول قسمت اعظم انرژی متابولیک خود را از گلیکولیز ناهایخواه (anaerobic) کسب می‌کنند. با این حال، پس از قرار گرفتن در معرض یک فعال‌کننده مناسب، شاهد مصرف انفجاری اکسیژن در این سلولها هستیم که با افزایش گلیکولیز هوایخواه و تولید رادیکالهای آئیون سوپراکسید همراه است. در افراد سالم پذیده انفجار تنفسی در نوتروفیل‌ها، اوزیزینوفیل‌ها، مونوپلیت‌ها و ماکروفائزها رخ می‌دهد که همیشه با فاگوسیتوز همراه می‌باشد.

محركهای مسیر انفجار تنفسی به دو گروه عمده تقسیم می‌گردند: محركهایی که گیرنده آنها در سیتوپلاسم سلول است از قبیل PMA^۵ و دوم محركهایی که گیرنده آنها بر سطح سلول قرار دارد مانند fmlp^۶. این دو گروه هر کدام از مسیرهای آنزیمی جدایهای فعالیت انفجار تنفسی را تحریک می‌کنند(۴).

وضعيت انفجار تنفسی در دیابت

گزارشها در مورد وضعیت انفجار تنفسی فاگوسیت‌ها در بیماران دیابتی در حالت تحریک‌شده متناقض است. بیشتر مطالعات بر نقص انفجار تنفسی در نوتروفیل‌های افراد دیابتی دلالت دارند(۵-۷) اما برخی از پژوهشگران در

بیماری دیابت از بیماریهای مزمن شایع در جهان است که به طور متفاوتی تمام نژادها را درگیر می‌سازد. این بیماری معمولاً با عوارض حاد از قبیل کتواسیدوز، کومای هیپرسمولار و عوارض مزمن از قبیل ناهنجاریهای دستگاه گردش خون، بیماریهای غیرالتهابی شبکیه، نفروپاتی و زخم پای دیابتی همراه است. برخلاف عوارض حاد، علل عوارض مزمن کاملاً مشخص نشده ولی تاکید اصلی بر مسیر polyol است، جایی که گلوکز توسط آنزیم آلدول ردوکتاز به سوربیتول احیا می‌گردد. سوربیتول در آسیب‌زایی (pathogenesis) بیشتر عوارض مزمن دیابت دخالت دارد. دو مکانیسم که در آسیب‌زایی عوارض مزمن دیابت اهمیت بالقوهای دارد گلیکوزیله شدن پروتئین‌ها است. فراوردهای نهایی حاصل از گلیکوزیلاسیون پروتئین‌ها (AGE)^۱ به دلیل غلظت بالای قند خون در طی واکنشهای غیرآنزیمی بین پروتئین‌ها و واسطه‌های قندی پدید می‌آیند(۱). بیماران دیابتی بیشتر از افراد سالم دچار عفونت می‌شوند که یکی از دلایل عدمه آن نقص در دستگاه ایمنی این بیماران است. در بخش ایمنی ذاتی اکثر مطالعات بیانگر نقص در کارکرد دستگاه بیگانه‌خوارهای حرفه‌ای است(۲).

بیگانه‌خوارهای حرفه‌ای

این سلولها نقش مهمی در واکنشهای دفاعی بر عهده دارند. وظیفه اصلی آنها بلع میکروارگانیسم‌ها، سلولها و ذرات خارجی است. بیگانه‌خوارهای حرفه‌ای شامل نوتروفیل‌ها و سیستم بیگانه‌خواری تک‌هسته‌ای^۲، شامل مونوپلیت‌ها و ماکروفائزها می‌باشد. نوتروفیل‌ها نخستین خط دفاعی بدن در برابر عوامل بیگانه محسوب می‌شوند. این سلولها فعالانه به سمت مواد کموتاکتیک و بیگانه مهاجرت کرده (کموتاکسی)، آنها را می‌بلعند (فاگوسیتوز) و از بین می‌برند. مونوپلیت‌های خون محیطی خاصیت چسبندگی شدید به سطوح پلاستیکی و شبیه‌ای دارند و در آزمایشگاه از این خصوصیت برای جداسازی آنها از دیگر سلولهای خون

³ Monocyte derived macrophages

⁴ Respiratory burst

⁵ Phorbol – 12, 13 – myristate acetate

⁶ Formyl – met – leu - ph

¹ Advanced glycation endproducts

² Mononuclear phagocytic system

سطوح پلاستیکی استفاده شد، بدین ترتیب که لایه حاوی لنفوسيت‌ها و مونوسیت‌ها به پلیت‌های کشت سلول منتقل گردید و به آن محیط کشت سلول F10 به همراه FCS^۱ ۱۰٪ اضافه شد و مدت دو ساعت در ۳۷ درجه نگهداری HBSS شد. پس از این مدت طی روند شستشو با بافر گرم، لنفوسيت‌ها از محیط خارج گردیدند. جهت بررسی خلوص سلولها از رنگ‌آمیزی NSE^۲ که برای مونوسیت‌ها و ماکروفازها اختصاصی است، استفاده شد که میزان خلوص بیش از ۹۵٪ بود. در تمامی مراحل با استفاده از محلول تریپان بلو از زنده بودن سلولها اطمینان حاصل می‌شد. جهت بررسی فرایند انفجار تنفسی از آزمون نیمه‌کمی NBT^۳ استفاده شد^(۹). برای تحریک سلولها از PMA با غلظت 10^{-6} M fmlp با غلظت 10^{-6} ng/ml و استفاده شد. از آنجایی که سلولها در حالت پایه و تحریک نشده میزان متفاوتی از انفجار تنفسی را نشان می‌دهند، از اندکس زیر جهت مقایسه و گزارش نتایج استفاده شد:

Stimulation Index=

درصد سلولهای NBT مثبت تحریک نشده- درصد سلولهای NBT مثبت تحریک شده
درصد سلولهای NBT مثبت تحریک نشده

یافته‌ها

براساس اندکس تحریک محاسبه شده برای نوتروفیل‌ها، میانگین ($\pm SD$) فرایند انفجار تنفسی نوتروفیل‌های افراد دیابتی پس از تحریک با PMA $M = 0/658 \pm 0/729$ و در گروه شاهد $M = 0/613 \pm 0/818$ بود ($p = 0/097$). همچنین پس از تحریک با fmlp این میزان در افراد دیابتی $M = 0/498 \pm 0/597$ و در گروه شاهد $M = 0/47 \pm 0/55$ بود ($p=0/027$). جهت مونوسیت‌ها پس از تحریک با PMA میانگین اندکس تحریک در گروه دیابتی $M = 5/89 \pm 5/64$ و در گروه شاهد $M = 4/88 \pm 4/88$ بود ($p=0/685$)، این مقدار پس از تحریک با fmlp در گروه دیابتی $M = 4/47 \pm 4/85$ و در گروه شاهد $M = 4/26 \pm 4/26$ بود.

² Fetal calf serum

³ Non-specific esterase

⁴ Nitro blue tetrazolium

مطالعات خود تفاوتی بین گروه شاهد و بیماران مشاهده نکرده‌اند^(۸). همچنین مطالعات گوناگون حاکی از نقص انفجار تنفسی در مونوسیت‌های افراد دیابتی است^(۱۰، ۱۱) اما در یک مطالعه که از ZYMOSAN جهت تحریک مونوسیت‌ها استفاده شده بود، مونوسیت‌های افراد دیابتی برخلاف تصور، فعالیت انفجار تنفسی بیشتری نسبت به گروه شاهد نشان دادند^(۱۲).

به نظر می‌رسد نتایج متفاوت به دلیل استفاده از محركهای گوناگون، عدم تخلیص سلولهای بیگانه‌خوار و شیوه‌های متفاوت برآن شدیم با استفاده از تکنیک‌های جداسازی و کشت سلول کوتاه‌مدت، سلولهای بیگانه‌خوار را به طور نسبی خالص کرده، سپس با استفاده از دو محرك PMA و FMLP که هر کدام از مسیرهای متفاوتی سلول را فعال می‌کنند، پدیده انفجار تنفسی را به طور جداگانه در نوتروفیل‌ها و مونوسیت‌های افراد دیابتی بررسی نماییم.

روشها

این مطالعه به صورت مورد-شاهدی (case-control) انجام شد. از بین بیماران دیابتی نوع ۲ مراجعه‌کننده به درمانگاه دیابت مرکز تحقیقات غدد و متابولیسم دانشگاه علوم پزشکی تهران، ۳۶ بیمار به صورت نمونه‌گیری در دسترس، تحت بررسی قرار گرفتند. گروه شاهد شامل ۲۰ فرد سالم بود که از نظر سن و جنس با گروه بیماران تک به تک جور (match) شده بودند. از بیماران و گروه شاهد ۱۵ میلی‌لیتر خون وریدی به صورت هپارینه گرفته شد. جداسازی سلولی در دو مرحله انجام گرفت. در مرحله اول خون هپارینه به نسبت ۱:۲ با بافر HBSS^۱ رقیق شد، سپس با استفاده از گرادیان غلظتی PolymorphoprepTM با وزن مخصوص ۱/۱۱^۳ و پس از سانتریفوژ سه لایه سلولی به دست آمد که شامل گویچه‌های سرخ، نوتروفیل‌ها و لایه سلولهای تک‌هسته‌ای شامل مونوسیت‌ها و لنفوسيت‌ها بود. لایه نوتروفیل‌ها جدا گردید و جهت جداسازی مونوسیت‌ها از لنفوسيت‌ها، از خاصیت چسبندگی آنها به

¹ Hanks buffer salt solution

بود ($p=0.636$). تحلیل آماری با استفاده از نرم افزار SPSS ver.11 و آزمون Mann-Whitney صورت گرفت.

جدول ۱- نتایج حاصل از آزمون NBT نیمه کمی جهت بررسی فرایند انفجار تنفسی در نوتروفیل‌ها و مونوکسیت‌ها با استفاده از محركهای fmlp و PMA

p value	گروه دیابتی	گروه شاهد	
۰/۰۹۷	۰/۶۵۸±۰/۷۲۹	۰/۸۱۸±۰/۶۱۳	اندکس تحریکی نوتروفیل‌ها با محرك PMA (انحراف معیار ± میانگین)
۰/۰۲۷	۰/۴۹۸±۰/۰۹۷	۰/۸۷۵±۰/۸۹۳	اندکس تحریکی نوتروفیل‌ها با محرك fmlp (انحراف معیار ± میانگین)
۰/۶۸۵	۰/۸۹±۰/۶۴	۰/۷۸±۰/۸۸	اندکس تحریکی مونوکسیت‌ها با محرك PMA (انحراف معیار ± میانگین)
۰/۶۳۶	۰/۴۷±۰/۸۵	۰/۷۰±۰/۲۶	اندکس تحریکی مونوکسیت‌ها با محرك fmlp (انحراف معیار ± میانگین)

بحث

از مهارکننده‌های آلدوز ردوکتاز سوربیتول است که باعث افزایش میواینوزیتول درونسلولی می‌شود. تجویز

سوربیتول یا میواینوزیتول از بروز مشکلات ناشی از دیابت جلوگیری می‌کند ولی مانع بروز نقص در انفجار تنفسی نوتروفیل‌ها در اثر انکوباسیون با گلوکز (in vitro) نمی‌شود، لذا نقص نوتروفیل‌ها نمی‌تواند ناشی از متابولیسم گلوکز در مسیر آلدوز ردوکتاز باشد (۱۳).

ایزومرهای نوری گلوکز از نظر شیمیایی خواص یکسانی دارند ولی فرم D گلوکز است که سوبسترای آنزیم‌های گوناگون واقع می‌شود. از آنجایی که هم فرم D و هم فرم L گلوکز باعث نقص در کارکرد نوتروفیل‌ها می‌شوند، این نقص باید ناشی از یک فرایند غیرآنژیمی باشد. فرایند غیرآنژیمی که به طور عمد در عوارض دیابت دخیل بوده، گلیکوزیلاسیون پروتئین‌ها است. در این فرایند تنها مونوساکاریدهایی که واجد فعالیت آلدیدی هستند، از جمله گلوکز، مانوز و فروکتوز، شرکت می‌کنند. مانیتول و سوربیتول از نظر ساختمانی به ترتیب شبیه مانوز و گلوکز هستند ولی فاقد کارکرد آلدیدی می‌باشند. در مطالعات مشخص شده که گلوکز، مانوز و فروکتوز انفجار تنفسی را در نوتروفیل‌ها مهار می‌کنند ولی مانیتول و سوربیتول اثر فوق العاده کمی دارند لذا گلیکوزیلاسیون پروتئین‌ها مکانیسم اصلی ایجاد نقص در کارکرد لوکوسیت‌ها است.

سیستم بیگانه‌خواری خون محیطی شامل نوتروفیل‌ها و مونوکسیت‌ها دارای توان بالقوه‌ای در اجرای مکانیسم‌های دفاع ایمنی ذاتی هستند. در مطالعه حاضر برخلاف مطالعات پیشین (۱۰، ۱۱) نتایج و بررسی‌های آماری بیانگر عدم تفاوت سیستم انفجار تنفسی مونوکسیت‌های بیماران دیابتی و گروه شاهد می‌باشد؛ اما در بررسی فرایند انفجار تنفسی نوتروفیل‌ها همانند مطالعات قبلی (۵، ۷) شاهد کاهش در فرایند انفجار تنفسی نوتروفیل‌ها در گروه دیابتی بودیم که این کاهش هم در حالت تحریک شده با PMA و هم در حالت تحریک شده با fmlp مشاهده گردید که در مورد fmlp تفاوت از لحاظ آماری معنی‌دار بود (p = ۰/۰۲۷).

مطالعات بیانگر این مسئله است که انکوباسیون نوتروفیل‌ها با گلوکز باعث نقص در انفجار تنفسی و کارکرد آنها می‌شود (۱۳). زمانی که بافتها با حالت هیپرگلیسمی مواجه می‌شوند، تبدیل گلوکز به سوربیتول از طریق آنزیم آلدوز ردوکتاز افزایش می‌یابد و به دنبال آن شاهد تجمع درونسلولی سوربیتول و فقدان میواینوزیتول خواهیم بود. از آنجایی که تحریک نوتروفیل‌ها توسط محركهایی نظیر fmlp باعث القای هیدرولیز فسفاتیدیل اینوزیتول می‌شود، فقدان میواینوزیتول می‌تواند باعث نقص در پاسخ‌گویی نوتروفیل‌ها به این گونه محركها گردد. یکی

استفاده از داروهای بازدارنده روند گلیکوزیلاسیون و تشکیل AGE (مانند آمینوگوانیدین) در مطالعه‌ای مشابه، بتواند به طور یقین اثر گلیکوزیلاسیون را بر کارکرد گیرنده‌های درون و برون سلولی محرکهای مسیر انفجار تنفسی، معین نماید.

در مجموع، در این مطالعه همان‌گونه که انتظار می‌رفت در مورد مسیر با واسطه گیرنده برون‌سلولی (fmlp) نسبت به مسیر با واسطه گیرنده درون‌سلولی (PMA) شاهد کاهش شدیدتری در پاسخ به محرک بودیم که این نقص در پاسخ به محرکها در سلولهای بیگانه‌خوار افراد دیابتی، می‌تواند مسیر را جهت ابتلای به عفونتهای گوناگون هموار سازد.

به طور کلی تحریک انفجار تنفسی از دو مسیر اصلی برون‌سلولی و درون‌سلولی آغاز می‌شود^(۴). پارهای از محرک‌ها نظیر fmlp از راه برون‌سلولی و با واسطه گیرنده غشایی و گروهی دیگر نظیر PMA با استفاده از اندورسپتورها که در سیتوپلاسم حاضرند، باعث تحریک فرایند انفجار تنفسی می‌گردند. با توجه به وجود اختلاف عمده در راه اندازی دو مسیر گفته شده و همچنین تفاوت در میزان گلیکوزیلاسیون پروتئین‌ها در درون و بیرون سلول و اینکه در جریان هیپرگلیسمی به دلیل عدم انتقال کافی گلوکز به درون‌سلول، امکان اختلال در اجزاء تشکیلات درون سلولی از جمله گیرنده PMA کمتر از بروز گلیکوزیلاسیون اجزاء بیرونی و سطحی غشا از قبیل گیرنده fmlp می‌باشد، پاسخ به محرک PMA می‌تواند متفاوت از پاسخ به محرک fmlp باشد. به نظر می‌رسد

ماخذ

1. Le Roith D, Taylor SI, Olefsky MJ. *Diabetes Mellitus: A Fundamental and Clinical Text*, 2nd edition. Philadelphia: Lippincott Williams & Wilkins; 2000.
2. Geerlings SE, Hoepelman AI. Immune dysfunction in patients with diabetes mellitus (DM). *FEMS Immunology and Medical Microbiology* 1999; 26(3-4): 259-65.
3. Muller F, Rollag H, Froland SS. Nitroblue tetrazolium reduction in monocytes and monocyte-derived macrophages. Effect of oxidative burst stimulants and interferons. *APMIS: Acta Pathologica, Microbiologica, et Immunologica Scandinavica* 1989; 97: 490-6.
4. Freneck M. *Handbook of Immunochemistry*. London: Chapman & Hall; 1993.
5. Marhoffer W, Stein M, Maeser E, Federlin K. Impairment of polymorphonuclear leukocyte function and metabolic control of diabetes. *Diabetes Care* 1992; 15: 256-60.
6. Tater D, Tepaut B, Bercovici JP, Youinou P. Polymorphonuclear cell derangements in type 1 diabetes. *Hormone and Metabolic Research* 1987; 19: 642-7.
7. Csato M, Dobozy A, Simon N. Study of phagocytic function with a quantitative nitroblue-tetrazolium (NBT) reduction test in diabetes mellitus. *Archives of Dermatological Research* 1980; 268: 283-8.
8. Balasoiu D, van Kessel KC, van Kats-Renaud HJ, Collet TJ, Hoepelman AI. Granulocyte function in women with diabetes and asymptomatic bacteriuria. *Diabetes Care* 1997; 20: 392-5.
9. Delamaire M, Maugendre D, Moreno M, Le Goff MC, Allannic H, Genetet B. Impaired leucocyte functions in diabetic patients. *Diabetic Medicine* 1997; 14: 29-34.
10. Chang FY, Shaio MF. Respiratory burst activity of monocytes from patients with non-insulin-dependent diabetes mellitus. *Diabetes Research and Clinical Practice* 1995; 29: 121-7.
11. Galenok VA, Zhuk EA. The characteristics of the peripheral blood monocytes in diabetics. *Terapevticheskii Arkhiv* 1997; 69: 59-62.
12. Kitahara M, Eyre HJ, Lynch RE, Rallison ML, Hill HR. Metabolic activity of diabetic monocytes. *Diabetes* 1980; 29: 251-6.
13. Nielson CP, Hindson DA. Inhibition of polymorphonuclear leukocyte respiratory burst by elevated glucose concentrations in vitro. *Diabetes* 1989; 38: 1031-5.