

نقش و عملکرد سلول‌های کشنده طبیعی T (NKT Cells) در بارداری نرمال و پره اکلامپسی: یک مطالعه مرور روایی

ویدا هاشمی^۱، آرزو حسینی^{۲*}

تاریخ دریافت ۱۴۰۳/۰۵/۱۶ تاریخ پذیرش ۱۴۰۳/۰۳/۰۶

چکیده

پیش‌زمینه و هدف: پره اکلامپسی (PE^۳) شایع‌ترین اختلال فشارخون بالا بعد از هفتاه ۲۰ بارداری است و عوارض و آسیب‌های مربوط به آن، به عنوان علت اصلی مرگ‌ومیر مادر و جنین شناخته می‌شود. تغییرات در سیستم ایمنی در بیماری زایی PE نقش به سزایی دارد، سلول‌های کشنده طبیعی T (NKT-cells^۴)، به عنوان فراوان‌ترین لکوسیت در طول بارداری، توسط هورمون‌های تخم‌مانی در دسیدوا جذب و فعال می‌شوند، شواهد اخیر از این ایده حمایت می‌کند که سلول‌های NKT با پروفایل‌های رونویسی و سیتوکین منحصر‌به‌فرد به عنوان واسطه بین سیستم ایمنی ذاتی و ایمنی اختصاصی عمل می‌نمایند و نقش محوری در بارداری ایفا می‌نمایند. بنابراین هدف از این مطالعه، مروری بر تعداد، تغییرات و فعلیت عملکردی سلول‌های NKT را در بارداری طبیعی و پره اکلامپسی بود.

مواد و روش کار: این مطالعه یک مرور روایی است که از پایگاه اطلاعات Embase و PubMed-Medline برای جستجو در نقش سلول‌های NKT در بارداری و پره اکلامپسی استفاده نمود. داده‌ها از جستجو و استخراج مقاله‌ها به دست آمد.

یافته‌ها: نتایج مطالعات مختلف نشان داد که تعداد سلول‌های NKT در پره اکلامپسی در مقایسه با بارداری نرمال با بطوط قابل توجهی افزایش می‌یابد. با این حال، هیچ تفاوت قابل توجهی در تعداد و فنتوتپ سلول‌های iNKT^۵ در بارداری طبیعی و پره اکلامپسی وجود ندارد. با این حال، کاهش جزئی در IL-6^۶ ترشح شده از سلول NKT در زنان باردار در مقایسه با بیماران پره اکلامپسی نشان دادند.

بحث و نتیجه‌گیری: سلول‌های NKT با ترشح ایترنوتکین-۴^۷ و اینترفرون-۶^۸ در تنظیم تعادل پاسخ‌های Th1^۹ و Th2^{۱۰} نقش دارند. در طول بارداری، ایمنی مادر نسبت به تولید سیتوکین تیپ دو جهت مهار عملکرد سیتوکین‌های تیپ یک که می‌تواند برای جنین در حال رشد مضر باشد، سوگیری دارد. با این حال، این سوگیری به سیتوکین‌های تیپ دو در بارداری نرمال رخ می‌دهد.

کلیدواژه‌ها: سلول‌های NKT، بارداری، پره اکلامپسی

مجله پرستاری و مامایی، دوره بیست و دوم، شماره چهارم، پی‌درپی ۱۷۷، تیر ۱۴۰۳، ص ۳۲۴-۳۰۹

آدرس مکاتبه: مرکز تحقیقات سالید تومور، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه، ارومیه، ایران، تلفن: ۰۴۴۳۲۷۵۲۳۷۲

Email: hosseiniare@yahoo.com

مقدمه

بارداری موفق متکی به مکانیسم‌های تحمل ایمونولوژیک مادر است که پاسخ‌های ایمنی ناسازگار در برابر جنین نیمه آلرژیک و جفت را محدود نماید و از رشد جنین حمایت کند. پره اکلامپسی یک اختلال شایع در دوران بارداری است که ۴ تا ۱۰ درصد

^۱ گروه علوم آزمایشگاهی و بیوتکنولوژی، دانشگاه علوم پزشکی مراغه، مراغه، ایران

^۲ مرکز تحقیقات سالید تومور، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه، ارومیه، ایران (نویسنده مسئول)

^۳ Preeclampsia

^۴ Natural killer T (NKT) cells

^۵ Invariant natural killer T (iNKT) cells

^۶ Interferon gamma

^۷ IL-4

^۸ T helper

به تعداد محدود مطالعات مروری در این زمینه، در مطالعه حاضر، نقش و عملکرد سلول‌های NKT در ریزمحیط ارتباطی مادر-جنین با تأکید ویژه بر تجمع و ویژگی‌های عملکردی سلول‌های NKT در بارداری نرمال و پره اکلامپسی بررسی گردید.

این مطالعه مروری باهدف پاسخ به سؤالات کلیدی زیر انجام شده است:

۱. نقش دقیق سلول‌های NKT در حفظ تعادل ایمنی در طول بارداری طبیعی چیست؟
۲. چگونه اختلال در عملکرد سلول‌های NKT می‌تواند به پره اکلامپسی منجر شود؟
۳. آیا امکان استفاده از سلول‌های NKT به عنوان یک بیومارکر برای تشخیص زودهنگام پره اکلامپسی وجود دارد؟
۴. چه رویکردهای درمانی بالقوه‌ای برای تقویت عملکرد سلول‌های NKT در پیشگیری یا درمان پره اکلامپسی می‌توان در نظر گرفت؟

درک عمیق‌تر از این موضوعات می‌تواند به توسعه استراتژی‌های جدید برای پیشگیری و درمان پره اکلامپسی کمک کند و درنهایت به بهبود سلامت مادر و جنین منجر شود. بنابراین، هدف از این مرور روایتی، بررسی جامع نقش و عملکرد سلول‌های NKT در بارداری نرمال و پره اکلامپسی، با تمرکز ویژه بر مکانیسم‌های مولکولی و سلولی درگیر، و همچنین بررسی پتانسیل استفاده از این سلول‌ها در تشخیص و درمان پره اکلامپسی است.

روش کار

این بررسی روایتی باهدف ارزیابی جامع کارکرد سلول‌های NKT در بارداری طبیعی و پره اکلامپسی صورت گرفت. جستجوی مقالات به شرح زیر انجام شد:

دوره زمانی:

مقالات از ابتدای سال ۱۹۹۵ تا پایان ۲۰۲۳ بررسی شدند.

منابع اطلاعاتی:

جستجو در پایگاه‌های MEDLINE (via Ovid), PubMed و Embase انجام گرفت.

کلیدواژه‌ها: جستجو با استفاده از ترکیبی از کلیدواژه‌های زیر: Natural killer T cells", "NKT", "Pregnancy", "Preeclampsia", "PE", "Immune system in pregnancy",

^۵ Antigen-presenting cell

^۶ Dendritic cell

^۷ α -Galactosyl ceramide

بیماری‌های قلبی عروقی مادرالعمر را در مادر و نوزاد را افزایش می‌دهد. همچنین PE مسئول زایمان زودرس، مرگ قبل از تولد در جنین است، در اکلامپسی همولیز و افزایش آنزیم‌های کبدی و تعداد کم پلاکتها در مادر مشاهده می‌شود. بنابراین، شناسایی اهداف درمانی جدید بهمنظور بهبود نتایج سلامت مادر، جنین و نوزاد از اولویت بالایی برخوردار است. تغییرات در سیستم ایمنی ذاتی و آدپتیو^۱ بهویژه پاسخ‌های ایمنی سلوی در بیماری زایی PE نقش به سزانی را دارد (۳، ۴). نتایج مطالعات مختلف نشان می‌دهد که التهاب و فعالیت بیش از حد سیستم ایمنی مادر سهم مهمی در پره اکلامپسی دارد (۵، ۶). چندین مکانیسم تحمل برای پذیرش جنین به عنوان بافت نیمه آلوگرافت توسط سیستم ایمنی مادر وجود دارد. یافته‌ها نشان می‌دهد که ایمنی ذاتی از طریق افزایش مونوکوپیت‌ها، نوتروفیل‌ها، سلول‌های کشنده طبیعی (NK) در گردش خون در پیدایش پره اکلامپسی نقش دارد. در ضمن، یک پاسخ التهابی شدید در بیماران مبتلا به پره اکلامپسی با شیفت پاسخ Th1 مشخص می‌گردد (۹-۷).

سلول‌های کشنده طبیعی (NK) به عنوان یک جمعیت مجزا از لکوسیت‌های خون محیطی شناخته می‌شوند، بعد از فعل شدن سیتوکاین ترشح می‌کنند (۱۰) و باعث تقویت پاسخ‌های ایمنی از طریق اتصال با سایر سلول‌ها مانند سلول‌های کمکی T (TCD4⁺) و سلول‌های T سیتوتوکسیک (TCD8⁺)^۲، سلول‌های B، Tregs^۳ (TCD8⁺)، سلول‌های T سیتوتوکسیک (NK)، سلول‌های ارائه‌دهنده آنتیژن (APCs^۴) مانند سلول‌های دندریتیک (DCs^۵)، مونوکوپیت‌ها و ماکروفاژها (همچنین نوتروفیل‌ها می‌گردد (۱۱)). این سلول‌ها بر طیف وسیعی از پاسخ‌های ایمونولوژیک مانند پاسخ‌های اتوایمیون، پاسخ میزبان علیه میکروب‌ها، مقاومت در برابر تومورها و ایمنی علیه پیوند تأثیر دارند. سلول‌های NKT به طور فزاینده‌ای در PE فعال می‌شوند، لذا در بارداری و پره اکلامپسی نقش مهمی ایفا می‌کنند. طبق نتایج برخی مطالعات، درمان موش‌های باردار با آلفا-گالاكتوزیل سرامید^۶ (α -GalCer) منجر به وقوع سقط‌جنین می‌شود که به تولید اینترفرون گاما (IFN- γ) توسط NKT نسبت داده شود (۱۲، ۱۳). طبق برخی گزارشات یک ارتباطی قوی بین سلول‌های NKT و پاسخ‌های Th2 وجود دارد (۱۴). سلول‌های NK و سلول‌های در حال تکثیر، برای پیشرفت بارداری بسیار مهم هستند و توسط سلول‌های NKT تنظیم می‌شوند (۱۵). به همین دلایل سلول‌های NKT در پره اکلامپسی، مورد توجه واقع شده‌اند. با توجه

^۱ Adaptive immune system

^۲ CD4 T-cell count

^۳ Cytotoxic T-cells

^۴ Regulatory T cells

چنانچه در بالا ذکر شد برخی از زیرمجموعه‌های لنفوسيت‌های T که از نظر فنوتیپ، ظرفیت‌های عملکردی و توزیع بافتی متمایز می‌باشند تحت عنوان سلول‌های NKT نام‌گذاری می‌شوند. دو نوع متمایز از زیرمجموعیت‌های سلولی NKT بنام سلول‌های NKT تیپ I و تیپ II وجود دارد (۲۲). سلول‌های NKT تیپ I از سلول‌های iNKT تشکیل شده است، این سلول‌ها شامل یک زیرمجموعه کوچک اما قابل توجه سلول‌های T با ویژگی تنظیم‌کننده سیستم ایمنی است، این سلول‌ها زنجیره‌های α TCR شامل بخش‌های α و β در موش و $V\alpha 24-J\alpha 18$ در انسان بیان می‌نمایند. علاوه بر این، سلول‌های iNKT ترجیحاً با زنجیره‌های TCR β خاص از جمله $V\beta 8$, $V\beta 2$ در موش و $V\beta 11$ در انسان جفت می‌شوند (۱۶). اکثریت سلول‌های NKT دسیدوا و سایر بافت‌ها مانند مغز استخوان، کبد و خون محیطی در انسان $V\beta 11$ بیان می‌نمایند. سلول‌های iNKT قادر به تشخیص طیفی از لیپیدهای مشتق شده از باکتری می‌باشند. علاوه بر این، سلول‌های iNKT می‌توانند لیپیدهای اندوژنوس را شناسایی نمایند (۲۳). این ویژگی به آن‌ها امکان بلوغ DC ها و سلول‌های B را در روشی وابسته به CD40 را فراهم می‌کند (۲۴). سلول‌های iNKT قادر به ترشح سیتوکین‌های Th1 و Th2 در پاسخ به آلفا-گالاكتوزیل سرامید می‌باشند (۲۵). همچنین آلفا-گالاكتوزیل iNKT سرامید دارای ظرفیت القای دودمان متمایزی از سلول‌های NKT تحت عنوان سلول 10 NKT است (۲۶). سلول‌های iNKT به ویژه در تیموس تکامل می‌یابند همچنین شواهدی وجود دارد که نشان می‌دهد که این سلول‌ها تحت انتخاب‌های مثبت و منفی قرار می‌گیرند. سلول‌های NKT نوع II تحت عنوان^۴ vNKT و به عنوان لنفوسيت‌های T وابسته به CD1d تعریف می‌شوند که زنجیره TCR- α ثابت را بیان نمی‌کنند و نمی‌تواند آنتی‌ژن لیپیدی آلفا-گالاكتوزیل سرامید را تشخیص دهد. سلول‌های vNKT قدر می‌باشند طیف متنوع‌تری از گیرندهای سلول T (TCRs) را بیان کنند (۱۹) و نقش‌های متناقض یا متقابل تنظیمی با سلول iNKT دارند و این سلول‌ها در انسان فراوان‌تر از موش می‌باشند. در این مطالعه بر روی سلول‌های نوع II iNKT شد، سلول‌های iNKT می‌توانند به زیرگروه‌های NKT1, NKT2, NKT10, NKT17, NKT10, NKT17, NKT17 تقسیم‌بندی شوند (۲۷). بلوغ این سلول‌ها در موش شامل CD44, CD24, CD44, CD24 چندین مرحله متمایز است، شامل بیان مولکول‌های

" NKT in PE", "Foxp3", "Immune tolerance", "Maternal-fetal interface"

معیارهای ورود:

معیارهای ورود پژوهش‌های اصیل و مقالات مروری، مطالعات انسانی و حیوانی مرتبط، مقالات انگلیسی زبان با متن کامل و پژوهش‌های مرتبط با موضوع اصلی بودند.

معیارهای خروج:

معیارهای خروج عبارت بودند از: زبان غیر انگلیسی، گزارش‌های موردنی و نامه‌ها، کیفیت روش‌شناختی پایین، داده‌های تکراری و محتوای نامرتب.

روند انتخاب: غربالگری اولیه بر اساس عنوان و چکیده، سپس بررسی کامل مقالات منتخب انجام شد. کیفیت مطالعات با ابزارهای PRISMA و STROBE ارزیابی گردید. داده‌های مربوط به نقش سلول‌های NKT، مکانیسم‌های درگیر و کاربردهای بالقوه در تشخیص و درمان پرہ اکلامپسی استخراج و به صورت روایتی تحلیل شدند.

۱- انواع سلول‌های NKT

سلول‌های NKT که برای اولین بار در اوخر دهه ۱۹۸۰ به عنوان لنفوسيت‌های شبه ایمنی ذاتی توصیف شدند و به عنوان یک دودمان جدید لنفوسيتی شناخته می‌شوند (۱۶). این سلول‌ها دارای گیرنده‌های سلول NK و زنجیره α ثابت می‌باشند به عبارتی سلول‌های NKT گیرنده TCR $\alpha\beta^1$ را بیان می‌کنند (۱۷). منشأ این سلول‌ها تیموس است دارای ویژگی‌های متنوعی هستند می‌توان از این ویژگی‌ها برای توضیح متفاوت بودن سلول‌های NKT با سلول‌های T معمولی استفاده نمود (۱۸). سلول‌های آنتی‌ژن‌های لیپیدی (عمدتاً گلیکولیپیدها) محدود به CD1d² (یک مولکول غیر پلی مورف کمپلکس سازگاری نسجی شبه مولکول‌های MHC-I³) شناسایی می‌نمایند (۱۹). مولکول CD1d روی سلول‌های خون‌ساز و در سطح سلول‌های تروفوبلاست‌های بیان می‌شود برای واکنش سلول‌های NKT در دسیدوا لازم است. آمیون و جفت سرشار از اسفنگو-گلیکولیپیدها است و بسیاری از آن‌ها حاوی اسید سیالیک گانگلیوزید هستند که توسط CD1d به سلول‌های NKT ارائه می‌شوند (۲۰). بنابراین نقش سلول‌های NKT از طریق برهم‌کنش با مولکول‌های CD1 در ریز محیط ارتباطی مادر-جنین در دوران بارداری ضروری است (۲۱).

¹ T-cell receptor

² Cluster of differentiation 1

³ Major histocompatibility complex

⁴ Variant NKT

⁵ Forkhead box P3

میباشند و ظرفیت ترشح IL-21 دارند، شباهت زیادی به سلولهای^۸ TFH دارند. یافتههای جدید نقش مهم سلولهای NKTTFH را در طول پاسخ آنتیپادی به آنتیژن‌های پروتئینی، لیپیدی و کربوهیدراتی را نشان می‌دهد و توانایی ارائه کمک به سلولهای B دارند. IL-21 برای شکل‌گیری و فعالیت حیاتی سلولهای NKTTFH ضروری نیست و یک روش برای افتراق سلولهای NKT و TFH است (۳۷، ۳۸).

سلولهای تنظیم‌کننده NKT10 با فنوتیپ سطحی جدیدی قادر به تولید یک الگوی سیتوکین متفاوت مانند تولید IL-10، (یک سیتوکین تنظیم‌کننده سیستم ایمنی) است. فاکتور رونویسی Foxp3^۹ برای عملکرد مناسب سلولهای T تنظیمی (Tregs) لازم است (۳۹، ۴۰)، در سلولهای iNKT با بیان این فاکتور رونویسی را می‌توان القا کرد. باین حال، سلولهای NKT10 فاکتور Foxp3 به طور طبیعی بیان نمی‌کنند (۴۱، ۴۲). سلولهای NKT10 دارای خواص سلولهای T تنظیمی ازجمله افزایش بیان پروتئین مرتبه با لنفوسیت T^{۱۰} (CTLA4)^{۱۱} (۳۷)، نوروپلیین ۱ (Nrp1)^{۱۲} و گیرنده فولات (FR4)^{۱۳} می‌باشند. درک عملکرد زیرمجموعه NKT10 ممکن است منجر به دستیابی به بینش عمیق در مورد نقش ضدالتهابی سلولهای iNKT در انواع بیماری‌ها شود، بیان بالای ژن mRNA^{۱۲} اینترلوکین-۱۰ در سلولهای iNKT بعد از فعل شدن این سلول‌ها دیده می‌شود (۴۴). نتایج چندین مطالعه نشان می‌دهد که در شرایط خاصی، سلولهای iNKT می‌توانند فاکتور رونویسی Foxp3 را بیان کنند. سلولهای iNKT فنوتیپی سلولهای Treg را نشان می‌دهند و مارکرهای تنظیمی سلولهای Treg (CD25، GITR^{۱۴} و CD4-4^{۱۵}) را بیان می‌نمایند (۴۵، ۴۶). در حالی‌که، سلولهای iNKT اختصاصی سلول NKT مانند پرومیلو را حفظ نموده و فاکتور PLZF^{۱۶} را بیان نمایند. سلولهای iNKT مشتق از موش و انسان در شرایط آزمایشگاهی در حضور TGF-β^{۱۷} ممکن است Foxp3 را بیان نمایند. سلولهای iNKT مشتق از انسان، زمانی که در شرایط آزمایشگاهی در حضور TGF-β^{۱۸} و راپامایسین، القا می‌شوند تنها می‌تواند باعث مهار تکثیر سلولهای T اجرایی شوند (۴۷).

⁹ Forkhead box P3¹⁰ Cytotoxic T-lymphocyte associated protein 4¹¹ Folate receptor 4¹² Messenger RNA¹³ Glucocorticoid-Induced TNFR-Related¹⁴ Promyelocytic leukemia zinc finger,¹⁵ Transforming growth factor beta

و NK1.1 است. نابالغ ترین مرحله سلولهای iNKT به عنوان مرحله NK1.1⁺ CD44⁻ و بیان بالای CD24 و بیان کم CD44 مشخص می‌شود، مرحله ۱ با بیان کم CD24 و بیان کم CD24 NK1.1⁻ مشخص می‌گردد و سپس مرحله ۲ با بیان کم CD44 بیان بالای NK1.1⁺ CD44 مشخص می‌شود (۲۷) (جدول ۱). سلولهای بالغ iNKT که مرحله ۳ نامیده می‌شود حداقل به سه دسته تقسیم می‌شوند.

CD4 ^{+/−} , NK1.1 ⁺) NKT1	-۱
CD4 ⁺ , NK1.1 ⁺) NKT2	-۲
(NKT17 (CD4 [−] , NK1.1 [−]	-۳

سلولهای NKT2 عمدها در اندامهای غیر لنفاوی ساکن هستند (۲۸)، در حالی‌که سلولهای NKT17 در غدد لنفاوی محیطی یافت می‌شوند (۲۹) و سلولهای NKT1 هنگامی که فعال می‌شود، سطوح بالایی از T-bet را بیان می‌کند و γ-IFN را تولید می‌کنند (۳۰). همچنین نشان داده شده است که این سلول‌ها IL-15Rα(CD122) را بیان می‌کنند و از دست دادن IL-15 باعث افزایش تعداد سلولهای NKT2 و NKT17 یا IL-15 T-bet می‌گردد (۳۱). یافتههای اخیر نشان می‌دهد که فاکتور رونویسی مهارکننده ID2^{۱۰} در زیرشاخه NKT1 نقش تنظیمی مثبتی دارد و بیانش در این نوع سلول افزایش می‌یابد (۳۲، ۳۳). سلولهای CD4 NKT2، که شبیه به سلولهای Th2 هستند، بر اساس بر بیان CD4 و گیرنده B اینترلوکین ۱۷ (IL-17RB) مشخص می‌شود (۳۴). علاوه بر این، سلولهای NKT2 قادر به تولید اینترلوکین ۴ و اینترلوکین ۱۳ می‌باشند. داده‌ها نشان می‌دهد که IL-17RB توسط NKT17 نیز بیان می‌شوند (۳۱). سلولهای NKT17 به عنوان زیرمجموعه جدیدی از سلولهای NKT با مارکرهای NK1.1, CD4[−], NKTFH^{۱۸}، توانایی تولید مقادیر بسیار بالای IL-17^{۱۹} بلافلصله NKT-17 پس از فعل شدن بدون نیاز به تکثیر دارند، سلولهای NKT-17 گیرنده ROR^۲ و گیرنده اینترلوکین ۲۳ (IL-23R) را بیان می‌کنند (۳۵). سلولهای کمکی فولیکولی T کشنده طبیعی (NKTTFH) در پاسخهای آنتیپادی و واکنشهای مرکز ژرمینال سنتر^{۲۰} (GCs) نشان دارند (۳۶). سلولهای NKTTFH^{۲۱} حاوی CD44^{۲۲} و بیان بالای CD44^{۲۳} و PD1^{۲۴} (Bcl6)^{۲۵}, CXCR5^{۲۶} و

¹ DNA-binding protein inhibitor² Related orphan nuclear receptor³ Germinal Centres⁴ NKT follicular helper cells⁵ Programmed cell death⁶ C-X-C chemokine receptor type 5⁷ B-cell lymphoma 6⁸ T follicular helper cells

جدول (۱): تقسیم‌بندی و مراحل تکامل انواع سلول‌های NKT

انواع سلول‌های NKT	مراحل بلوغ	CD مارکر	زیر‌گروه
vNKT (TypeII)	-	-	-
Stage0	CD44lo	-	CD24hi
NK1.1 ⁺	-	-	NK1.1 ⁺
Stage1	CD44lo	-	CD24lo
NK1.1 ⁺	-	-	CD24lo
Stage2	CD44hi	-	NK1.1 ⁺
iNKT (TypeI)	-	-	NKT1
Stage3	Mature iNKT cells	NKT17	NKT2
-	-	NKTFH	NKT10
-	-	NKT1	NKT2
-	-	NKT17	NKTFH
-	-	NKT10	NKT1
-	-	NKTFoxp3 ⁺	NKT2

α_2 اینتگرین (DX5) مشهور هست) است (۵۲)، همچنین این سلول‌ها CD94، NKG2 Ly-49، NKG2 T، نیز بیان می‌شوند (۱۶). سلول‌های NKT انسانی اغلب مولکول‌های سطحی از جمله CD94، CD56، CD161، CD56، CD16، NKG2A، NKG2D و CD69 را بیان می‌کنند (۵۱). اگرچه سلول‌های CD8⁺ NKT در انسان یافت می‌شوند، اما در موش نادر هستند. برخی گزارش‌ها تفاوت‌های فنتوپی‌بین زیرمجموعه‌های سلولی iNKT و CD4⁺ CD4⁺ iNKT را توصیف می‌نمایند (۵۳)، سلول‌های CD4⁺ iNKT سیتوکین‌هایی Th1 مانند γ -IFN، TNF- α و ترشح می‌کنند (۲۰). در حالی‌که سلول‌های iNKT قادر به تولید سیتوکین‌های Th1 و Th2 می‌باشند.

سلول‌های NKT CD3⁺ CD56⁺ را می‌توان به دو زیرمجموعه

تقسیم کرد:

NKT CD3⁺ CD56⁺ CD16⁻ -۱

NKT CD3⁺ CD56⁺ CD16⁺ -۲

سلول‌های CD3⁺ CD56⁺ CD16⁻ برای تحمل جنین مضر باشد، لذا افزایش تعداد این سلول‌ها در سقط‌جنین دیده می‌شود. با این حال، این دو زیرمجموعه سلولی تقلیل‌های قابل توجهی دارند (۵۴، ۵۵). مطالعه‌ای که توسط ساوتکامب^۱ و همکاران صورت گرفت

۲- تعداد و فنوتیپ سلول‌های NKT در بارداری نرمال و پره اکلامپسی

سلول‌های NKT با تولید سیتوکین‌های تنظیمی در کنترل تخمک‌گذاری در گیر می‌باشند (۴۸). در موش، جمعیت سلولی NKT تقریباً ۱ درصد لنفوцит‌ها است (۱۷). این سلول‌ها به عنوان یک جمعیت کوچک در خون محیطی، ممکن است در طول بارداری اهمیت کمتری داشته باشند. نکته دیگر این است که سلول‌های NKT به تعداد بیشتری در دسیدوا در مقایسه با خون محیطی حضور دارند (تقریباً ۱۰ برابر)، سلول‌های iNKT موجود در بافت دسیدوا برای حفظ بارداری در انسان و موش اهمیت دارند (۴۹، ۵۰).

سلول‌های (CD3⁺/CD161⁺) NKT تعادل سلول‌های Th1/Th2 در ریز محیط ارتباطی مادر-جنین حفظ می‌نمایند. البته نقش سلول‌های NKT در سقط‌جنین پیچیده است. سلول‌های NKT مارکرهای سلول‌های T (CD3) و مارکرهای سلول‌های NK (CD161) در موش و NK1.1 در انسان بیان می‌کنند (۵۱). در انسان بیان می‌کنند (۵۱).

به طور کلی، سلول‌های NKT موش حامل یک آنتیژن به نام CD49b (زنگیره آلفا اینتگرین که ۱۵۰ کیلو Dalton وزن دارد و به

^۱ Southcombe

سلول‌های T کمک‌کننده را در ریز محیط و سطوح ارتباطی مادر-جنین کنترل نمایند^(۴۳). علاوه بر این، فعالیت سیتوتوکسیک سلول‌های NKT توسط پروفورین/گرانزیم B و FasL⁴ انجام می‌شود. نکته جالب این است که مولکول‌های عملکردی سلول‌های NKT در شرایط مختلف محیطی به صورت متغّری توسط این سلول مورداستفاده می‌گردند^(۱۷).

TGF-β, TNF-α⁵, IFN-γ, IL-4, IL-17 و IL-2 سیتوکین‌های پیش و ضدالتها بی می‌توانند توسط سلول‌های NKT فعال تولید شوند. گزارش شده است، IL-12 تولید سیتوکین‌های تیپ یک را در سلول‌های NKT القا می‌کند. سلول‌های از طریق تولید سیتوکین‌های IL-4 و IFN-γ در تنظیم تعادل پاسخ‌های Th1/Th2 در بافت آندومتر نقش دارد^(۵۹).

شرایط ریز محیط و محل ارتباط مادر-جنین برای پرسه‌های ایمونولوژیک در بارداری و پره اکلامپسی حائز اهمیت است. سلول‌های Th1 در آندومتر زنان غیرباردار به ویژه در مرحله تکثیر آندومتر غالب می‌باشند در حالی که سلول‌های Th2 در اوایل بارداری در دسیدوا غالباً می‌باشند^(۶۰-۶۲). پاسخ غالب Th1 با اختلالات بارداری در پره اکلامپسی مرتبط است. باین حال، گزارش شده است که در طول سقط جنین خود به خودی سلول‌های تک‌هسته‌ای خون محیطی میزان IL-10 کاهش یافته و تولید افزایش یافته IL-2 و IFN-γ نشان می‌دهند^(۵۶). سقط زمانی اتفاق می‌افتد که سلول‌های NKT توسط آلفا-گالاکتوزیل سرامید فعال شوند به علاوه فعال شدن سلول‌های عرضه کننده آنتیژن در انسان توسط لیگاند‌گیرندهای TLR⁶ باعث تنظیم مسیر تولید لیپیدهای بیوسنتیک و در نتیجه شناسایی لیپیدها توسط سلول‌های iNKT تقویت می‌شود و تولید ایتروفرون گاما در این مسیر عرضه افزایش می‌یابد و سلول‌های iNKT فعال می‌گردد^(۶۳). در سه‌ماهه اول، سلول‌های تروفوبلاست به منظور تعامل با سلول‌های iNKT مادری CD1d بیان می‌کنند. پاتوفیزیولوژی پره اکلامپسی در اوایل بارداری، افزایش فعالیت iNKT دسیدوا می‌تواند منجر به تهاجم ضعیف تروفوبلاست‌ها به شربان‌های مارپیچی و نارسانی جفت و پاسخ‌های التهاب سیستمیک شوند. سلول‌های iNKT در زنان باردار در سه‌ماهه سوم مبتلا به پره اکلامپسی فنوتیپ Th1 را نشان می‌دهند و بنابراین ممکن است در ایجاد یک اختلال التهابی سیستمیک مشارکت فعال داشته باشد^(۱۱).

سلول‌های محیطی Va24 iNKT زنان پره اکلامپسی پروفایل پاسخ قوی Th1 را نشان دادند درصد سلول‌های فعال iNKT به طور

تعداد و فنوتیپ سلول‌های iNKT در زنان باردار نرمال و PE مقایسه شدند نتایج نشان داد که در هر دو گروه بین تعداد سلول‌های NKT در هر میلی‌لیتر خون و درصد سلول‌های iNKT اختلاف معناداری مشاهده نشد. همچنین در نسبت سلول‌های iNKT با مارکر CD4⁺ یا CD8⁺ و مارکر CD69 توسط سلول iNKT اختلاف معناداری وجود نداشت. به علاوه، در زنان باردار نرمال، کاهش جزئی در تعداد سلول‌های iNKT تولیدکننده IFN-γ در مقایسه با بیماران پره اکلامپسی مشاهده شد^(۵۶). نتایج مطالعه^۵ دیگری نشان داد که افزایش تعداد سلول‌های NKT در خون ممکن است منجر به از دست دادن مکرر بارداری شود^(۴۸). سلول‌های Vα14⁺ RPL در موش توسط لیگاندهای محدود به CD1d و آلفا-گالاکتوزیل سرامید فعال می‌شوند و سیتوکین‌های نوع I را تولید می‌کنند و باعث از دست دادن بارداری می‌شوند و همولوگ این سلول‌ها در انسان Vα24⁺ CD161⁺ NKT است که توسط NKT CD3⁺ CD161⁺ Vα24⁺ سلول‌ها در زنان پره اکلامپسی بیشتر از زنان همان لیگاند فعال می‌شوند. داده‌ها نشان می‌دهند نسبت سلول‌های NKT1/NKT2 خون محیطی در زنان پره اکلامپسی بیشتر از زنان باردار نرمال است، گزارش شده است زنان با سقط مکرر تعداد سلول‌های NKT دسیدوا کاهش یافته است^(۵۷). نتایج مطالعه‌ای که توسط بروزکواکسی^۶ و همکاران صورت گرفته است نشان داد نسبت سلولی NKT1/NKT2 در بارداری نرمال در مقایسه با زنان پره اکلامپسی کاهش قابل توجهی دارد^(۵۸). بویسون^۷ و همکاران گزارش کردند، سلول‌های iNKT در دسیدوا از IFN-γ تولیدکننده در زنان باردار نرمال تجمع یافته‌اند در حالی که سلول‌های CD4⁺ iNKT در خون محیطی آن‌ها پروفایل Th2 را نشان می‌دهند^(۲۰). علاوه بر این، گزارش شده است که iNKT بر روی سلول‌های iNKT در زنان باردار نرمال در مقایسه با بیماران پره اکلامپسی به طور معناداری بالاتر است. همچنین در بیماران پره اکلامپسی، درصد سیتوتوکسیک به‌واسطه پروفورین سلول‌های iNKT در مقایسه با زنان باردار نرمال بالاتر است. و بیان گیرندهای NKG2D و NKG2A در سلول‌های iNKT در بیماران پره اکلامپسی نسبت به زنان باردار نرمال به صورت معنی‌دار پایین بود^(۱۱).

۳-عملکرد سلول‌های NKT در بارداری نرمال و پره اکلامپسی

گزارش‌های متعددی اهمیت سلول‌های NKT را در بارداری انسان نشان می‌دهند. سلول‌های NKT از طریق تولید سیتوکین‌های نوع یک (IFN-γ) و نوع دو (IL-4) در زنان باردار نرمال می‌توانند عملکرد

⁴ Fas ligand IR CD95L

⁵ Tumor Necrosis Factor alpha

⁶ Toll-like receptors

¹ Recurrent pregnancy loss

² Borzchowski

³ Boyson

مطرح می‌کند در طول بارداری فیزیولوژیکی، تعادل فعالیت پاسخ‌های Th1/Th2 بهشت به سمت فعالیت Th2 تغییر می‌کند. بنابراین، Th1 با بارداری موفقیت‌آمیز ناسازگار است. در پره اکلامپسی، مشابه زنان غیر باردار سوگیری به سمت پاسخ‌های اینمی نوع ۱ است (۶۷).

دو مارکر سطحی و ثابت برای پاسخ‌های تیپ یک و دو وجود دارد. اینترلوکین ۱۸ با گیرنده‌اش روی لنفوسيت‌های تیپ یک بیان می‌شود و IL-1R به طور انتخابی بر روی لنفوسيت‌های تیپ ۲ در موش و انسان بیان می‌شود. IL-18R از اعضای ابر خانواده TLR ها هستند. علاوه بر این، IL-18R از اعضای ابر خانواده TNF است و سطح سرمی IL-18 در پره اکلامپسی افزایش می‌یابد (۶۸-۷۰).

با عاث تولید IFN- γ می‌شود و اینمی غالب Th1 را در حضور IL-12 منحرف می‌کند (۷۱). در زنان باردار نرمال و پره اکلامپسی سطح سیتوکین نوع Th2، IL-4، در سلول‌های تک‌هسته‌ای خون محیطی فعال نشده یکسان است (۷۲). با این حال، سطح IL-4، تحریک‌شده توسعه فیتوهماگلوبولینین، در بیماران پره اکلامپسی در مقایسه با زنان باردار نرمال به طور قابل توجهی کمتر است (۷۳، ۷۴). به نظر می‌رسد نوع اینمی در پره اکلامپسی تعادل سیتوکین‌ها را به سمت Th1 تغییر می‌دهد (۷۵). یافته‌های بالا نشان می‌دهد که در پره اکلامپسی جمعیت سلول‌های نوع Th1 افزایش یافته است، در حالی که سلول‌های Th2 نسبت به زنان باردار نرمال کاهش یافته است (شکل ۱). نتایج مطالعه‌ای دیگر گزارش کرده است که شیفت پاسخ به سمت PE در Th1 با افزایش سیتوکین‌ها پیش التهابی گردشی مانند IFN- γ , IL-12P70, IL-18 همراه می‌باشد (۷۶).

معنی‌داری بالاتر بود و همان سلول‌ها IFN ترشح می‌کردند و حاوی پروفورین بیشتری بودند و در نتیجه پتانسیل آپوپتوز کاهش یافته را در مقایسه با زنان باردار نرمال نشان دادند. در پره اکلامپسی سلول‌های iNKT به دلیل تغییر بیان مجموعه گیرنده‌های بازدارنده و فعال کننده این سلول‌ها می‌توانند فعال شوند. علاوه بر این، به دلیل کاهش پتانسیل آپوپتوزی، فعالیت سیتوکسیک این سلول‌ها در مقایسه با زنان باردار نرمال بیشتر بود (۶۴).

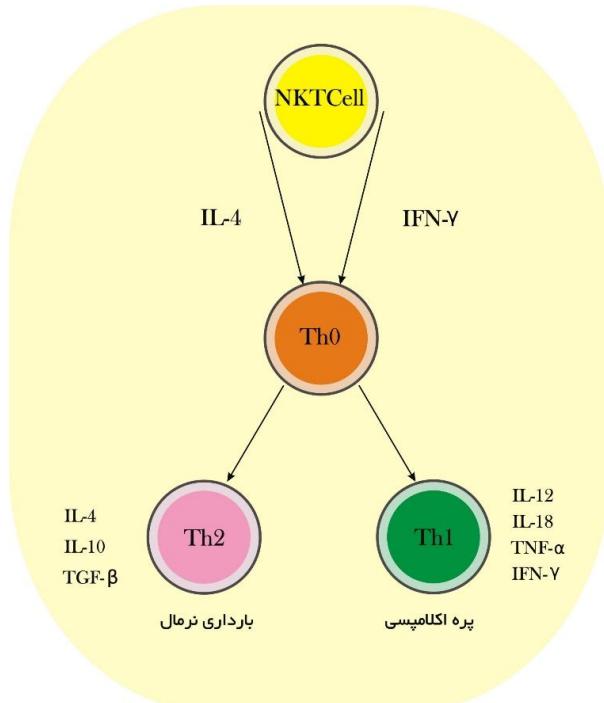
بنابراین، سلول‌های iNKT در سطح ارتباطی مادر-جنین ممکن است توسط آنتی‌ژن‌های لیپیدی خود در مقابل عوامل محلول از APC‌ها بیان TLR ها افزایش دهند و باعث زایمان زودرس ناشی از التهاب شود. همچنین، TLR4 مستوول زایمان زودرس ناشی از LPS می‌باشد (۶۵). بویسون و همکاران نشان دادند در بارداری نرمال سلول‌های iNKT تولید کننده IFN در دسیدوا تجمع می‌یابند، در حالی که سلول‌های CD4⁺iNKT خون محیطی پروفایل پاسخ‌های Th2 را نشان دادند (۶۰). بارداری موفقیت‌آمیز به تولید سیتوکین‌های نوع Th2 و مهار تولید سیتوکین‌های پیش التهابی نوع Th1 وابسته می‌باشد در واقع پاسخ‌های Th1 از طریق کاهش T-box (T-bet) (T-bet) و فاکتور هسته‌ای NF-κB و فاکتور رونویسی (NF-κB) مهار شود (۶۶).

واسطه‌های ضدالتهابی تولید شده توسط سلول‌های Th2 از جمله IL-4 و IL-10, TGFβ برای حفظ بارداری مورد نیاز هستند به علت خاصیت سرکوب کننده‌ی این سیتوکاین‌ها، به عبارتی واسطه‌های پیش التهابی ترشح شده توسط سلول‌های Th1 مانند IFN- γ , TNFα و پروتئین جذب کننده شیمیایی مونوسیت-۱ باعث سقط‌جنین یا پره اکلامپسی می‌گردد (۶۷) (جدول ۱).

سلول‌های NKT نقش مهمی در موفقیت کاشت و تحمل جنین دارند شبکه سیتوکینی برای حفظ بارداری از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است. این یافته با "فرضیه ایمونوتروفیک" مطابقت دارد، که

جدول (۲): انواع سیتوکاین‌های تولید شده سلول‌های NKT در بارداری نرمال و پره اکلامپسی

پره اکلامپسی	بارداری نرمال
TNF- α	
IL-18	IL-4
IL-12	IL-10
MCP-1	TGF-β
IL-12	IL1R
IFN- γ	



شکل (۱): نقش سلول‌های NKT در پره اکلامپسی و بارداری نرمال

باردار نرمال سرکوب می‌شود (۷۰). در مقابل، گزارش شده است که سطوح IL-12 و TNF- α تولیدی لکوسیت‌های خون محیطی در پره اکلامپسی مشابه زنان باردار نرمال است اما سطح IFN- γ به طور قابل توجهی در افراد پره اکلامپسی افزایش می‌یابد. با وجود افزایش تولید IL-18 در پره اکلامپسی، به نظر نمی‌رسد در سطوح پلاسمایی مادر منعکس شود (۷۸). IL-18 بهنهایی می‌تواند به عنوان یک سیتوکین عمل کند، با این حال، در حضور IL-12، این سیتوکین به طور هم‌افزایی برای القای پاسخ‌های Th1 عمل می‌کند. همچنین نسبت بالای IL-18 به IL-12 می‌تواند منجر به تغییر به سمت پاسخ Th2 در بارداری نرمال شود، در حالی که نسبت پایین IL-18 به IL-12 ممکن است عامل سوگیری Th1 و بهویژه افزایش سطح IFN- γ در پره اکلامپسی باشد (۷۹). بنابراین، به نظر می‌رسد تولید IFN- γ تحت تأثیر تغییرات در سطوح IL-12 و IL-18 در دوران بارداری و پره اکلامپسی قرار دارد. نتایج مطالعه‌ای نشان داد که درمان موش باردار با آلفا-گالاكتوزیل سرامید می‌تواند منجر به سقط‌جنین با واسطه iNKT شود. چندین گزارش دیگر این واقعیت را بر جسته کرده‌اند که سلول‌های iNKT ممکن است نقش کلیدی در آزادسازی IFN- γ در دوران بارداری و پره اکلامپسی داشته باشند. علاوه بر این، شواهدی وجود دارد که نشان می‌دهد سلول‌های

این سلول‌ها از طریق تولید IL-4 و IFN- γ باعث تعادل پاسخ‌های نوع Th1/Th2 می‌شوند، به عبارتی در بارداری طبیعی، تولید سایتوکاین‌های (IL-4, IL-10, TGF- β) Th2 (IL-4, IL-10, TGF- β) را فزایش می‌دهند. در صورتی که در پره اکلامپسی تولید سایتوکاین‌های Th1 (IL-12, IL-18, TNF- α , INF- γ) می‌تواند برای جنین در حال رشد مضر را افزایش می‌دهند.

۴- تغییرات در جمعیت سلولی NKT در خون محیطی در بارداری نرمال و پره اکلامپسی

توانایی سلول‌های iNKT برای هدایت و تعدیل پاسخ‌های اینمنی، این سلول‌ها را کاندیدای ایده آل برای تنظیم اینمنی در دوران بارداری کرده است. شایان ذکر است، جمعیت سلول‌های NKT و NK رحم پس از تخمک‌گذاری و در دوران بارداری در رحم غنی می‌گردد (۷۷). اگرچه تعداد سلول‌های iNKT خون در طول بارداری ثابت می‌مانند و اندکی کاهش بیان CD69 روی کل جمعیت سلولی iNKT در سمه‌های سوم مشاهده می‌شود (۵۶). لکوسیت‌های خون محیطی زنان باردار نرمال برای تولید سطوح بالاتر سیتوکاین‌های پیش التهابی (TNF- α , IL-12, IL-18) نسبت به زنان غیرباردار آماده می‌باشند. با این حال، تولید IFN- γ در زنان

سلول‌های NKT در پره اکلامپسی و بارداری را توضیح داده شود. مطالعات متعددی نقش بیولوژیکی سلول‌های NKT را بررسی نموده و نشان دادند که این سلول‌ها نقش عمده‌ای در ایمنی ذاتی ایفا می‌کنند، همچنین تعداد این سلول‌ها در دسیدوا بیشتر از خون محیطی است. گزارش‌های زیادی نشان داد که در بیماران پره اکلامپسی، نسبت سیتوکین‌ها Th1 به Th2 بیشتر است و در بیماران پره اکلامپسی شیفت پاسخ‌های ایمنی به سمت Th1 است. در ضمن تعداد سلول‌های NKT در بارداری نرمال در مقایسه با بیماران پره اکلامپسی به طور قابل توجهی کاهش می‌یابد. با این حال در بیماران پره اکلامپسی هیچ تفاوت قابل توجهی در تعداد و فنوتیپ سلول‌های iNKT در بارداری نرمال و پره اکلامپسی مشاهده نشده است، اگرچه زنان باردار طبیعی کاهش جزئی در میزان γ -IFN ترشح شده از سلول iNKT در مقایسه با بیماران پره اکلامپسی دارند. به طور کلی، یافته‌های فعلی نشان داد که فعال شدن زیرمجموعه‌ها سلول‌های NKT را در تنظیم تعادل پاسخ‌های Th1/Th2 به عنوان یکی از عملکردهای ضروری این سلول‌ها بر جسته می‌کند. در دسیدوا و خون محیطی، سلول‌های NKT قادر به تعدیل پاسخ ایمنی از طریق تولید سیتوکین‌های مرتبط با سلول‌های γ -IFN (IL-10, IL-10 و IL-4) در افراد پره اکلامپسی مشاهده می‌شود و این بیماران یک ایمنی غالب از نوع Th1 را نشان می‌دهند.

تشکر و قدردانی:

اعلام نشده است.

مشارکت نویسنده‌گان:

همه نویسنده‌گان در ارائه ایده پژوهشی، جمع‌آوری داده‌ها، تحلیل و نگارش نقش داشته‌اند.

حمایت مالی:

ندارد.

تعارض منافع:

در مطالعه حاضر هیچ تعارض منافعی وجود ندارد.

ملاحظات اخلاقی:

این تحقیق به صورت مروری انجام شده و کد اخلاق ندارد.

iNKT در آغاز پاسخ‌های ایمنی Th2 نقش دارند. از طرفی سلول‌های iNKT برای فعال شدن و تکثیر سلول‌های NK که برای پیشرفت و ادامه بارداری نقش مهمی دارند ضروری است (۸۰-۸۱).

حدودیت‌ها و کیفیت مقالات مرور شده

مطالعات بررسی شده در این مرور روابطی دارای نقاط قوت و محدودیت‌هایی بودند:

۱. تنوع در روش‌های شناسایی و اندازه‌گیری سلول‌های NKT، که مقایسه نتایج بین مطالعات را دشوار می‌کند.
۲. اکثر مطالعات بر روی نمونه‌های خون محیطی انجام شده‌اند و اطلاعات کمتری در مورد سلول‌های NKT در محل اتصال جنین و مادر وجود دارد.
۳. تعداد محدودی از مطالعات به بررسی مکانیسم‌های دقیق عملکرد سلول‌های NKT در بارداری و پره اکلامپسی پرداخته‌اند.
۴. بیشتر مطالعات مشاهده‌ای بوده‌اند و مطالعات مداخله‌ای محدودی در این زمینه انجام شده است.
۵. تفاوت‌های بین گونه‌ای (مثلًاً بین انسان و موش) می‌تواند تعمیم نتایج مطالعات حیوانی به انسان را محدود کند.

نیاز به مطالعات آتی

با توجه به یافته‌های این مرور و محدودیت‌های موجود، مطالعات آتی در زمینه‌های زیر موردنیاز است:

۱. بررسی دقیق‌تر مکانیسم‌های مولکولی عملکرد سلول‌های NKT در بارداری طبیعی و پره اکلامپسی.
۲. مطالعات طولی برای بررسی تغییرات سلول‌های NKT در طول بارداری و ارتباط آن با نتایج بارداری.
۳. بررسی امکان استفاده از سلول‌های NKT به عنوان بیومارک برای پیش‌بینی و تشخیص زودهنگام پره اکلامپسی.
۴. مطالعات مداخله‌ای برای بررسی امکان تقویت عملکرد سلول‌های NKT در پیشگیری یا درمان پره اکلامپسی.
۵. بررسی تعامل سلول‌های NKT با سایر سلول‌های ایمنی و عوامل محیطی در بافت دسیدوا.
۶. مطالعات بیشتر بر روی نمونه‌های بافتی از محل اتصال جنین و مادر برای درک بهتر عملکرد موضعی سلول‌های NKT.

نتیجه‌گیری

در مقاله حاضر، تلاش گردید تا یک نمای کلی از نقش

References

1. García JL, Heckman JJ, Ziff AL. Gender differences in the benefits of an influential early childhood program. *Eur Econ Rev* 2018;109:9-22.
<https://doi.org/10.1016/j.eurocorev.2018.06.009>
2. Dekker G, Robillard P-Y. Pre-eclampsia: Is the immune maladaptation hypothesis still standing? An epidemiological update. *J Reprod Immunol* 2007;76(1-2):8-16. <https://doi.org/10.1016/j.jri.2007.03.015>
3. Hosseini A, Dolati S, Hashemi V, Abdollahpour-Alitappeh M, Yousefi M. Regulatory T and T helper 17 cells: Their roles in preeclampsia. *J Cell Physiol* 2018;233(9):6561-73.
<https://doi.org/10.1002/jcp.26604>
4. Sharma S, Norris WE, Kalkunte S. Beyond the threshold: an etiological bridge between hypoxia and immunity in preeclampsia. *J Reprod Immunol* 2010;85(1):112-6.
<https://doi.org/10.1016/j.jri.2010.01.002>
5. Espinoza J, Vidaeff A, Pettker CM, Simhan H. ACOG practice bulletin no. 202: gestational hypertension and preeclampsia. *Obstet Gynecol* 2019;133(1):e1-25.
6. Saito S, Shiozaki A, Nakashima A, Sakai M, Sasaki Y. The role of the immune system in preeclampsia. *Mol Aspects Med* 2007;28(2):192-209.
<https://doi.org/10.1016/j.mam.2007.02.006>
7. Bueno-Sánchez JC, Agudelo-Jaramillo B, Escobar-Aguilera LF, Lopera A, Cadavid-Jaramillo AP, Chaouat G, et al. Cytokine production by non-stimulated peripheral blood NK cells and lymphocytes in early-onset severe pre-eclampsia without HELLP. *J Reprod Immunol* 2013;97(2):223-31.
<https://doi.org/10.1016/j.jri.2012.11.007>
8. Cérbulo-Vázquez A, Anaya-Herrera J, Flores-Cánovas Y, Briones-Vega CG, Zavala-Barrios B, Carrillo-Esper R, et al. Aspectos inmunológicos en preeclampsia. *Revista Facultad Medicina* 2023;66(5):7-23.
<https://doi.org/10.22201/fm.24484865e.2023.66.5.02>
9. Miller D, Motomura K, Galaz J, Gershater M, Lee ED, Romero R, Gomez-Lopez N. Cellular immune responses in the pathophysiology of preeclampsia. *J Leukocyte Biol* 2022;111(1):237-60.
<https://doi.org/10.1002/JLB.5RU1120-787RR>
10. Ahn H, Park J, Gilman-Sachs A, Kwak-Kim J. Immunologic characteristics of preeclampsia, a comprehensive review: Immunologic characteristics of preeclampsia. *Am J Reprod Immunol* 2011;65(4):377-94. <https://doi.org/10.1111/j.1600-0897.2010.00913.x>
11. Miko E, Szeregy L, Barakonyi A, Jarkovich A, Varga P, Szekeres-Bartho J. The role of invariant NKT cells in pre-eclampsia: Invariant nkt cells in pre-eclamptic patients. *Am J Reprod Immunol* 2008;60(2):118-26.
<https://doi.org/10.1111/j.1600-0897.2008.00603.x>
12. Teige A, Bockermann R, Hasan M, Olofsson KE, Liu Y, Issazadeh-Navikas S. CD1d-dependent NKT cells play a protective role in acute and chronic arthritis models by ameliorating antigen-specific Th1 responses. *J Immunol* 2010;185(1):345-56.
<https://doi.org/10.4049/jimmunol.0901693>
13. Emoto M. α -galactosylceramide promotes killing of *Listeria monocytogenes* within the macrophage phagosome through invariant NKT-cell activation. *Infect Immun* 2010;78:2667-76.
<https://doi.org/10.1128/IAI.01441-09>
14. Onoé K, Yanagawa Y, Minami K, Iijima N, Iwabuchi K. Th1 or Th2 balance regulated by interaction between dendritic cells and NKT cells. *Immunol Res* 2007;38(1-3):319-32. <https://doi.org/10.1007/s12026-007-0011-5>
15. Elagab EAM, Alshahrani M, Elbadawi AAA, Aedh AI, Osman AM, Osman HM. Decidual natural killer cells are essential for a successful pregnancy (review). *Adv Reprod Sci* 2022;10(03):73-90.
<https://doi.org/10.4236/arsci.2022.103008>
16. Altman JB, Benavides AD, Das R, Bassiri H. Antitumor responses of invariant natural killer T cells. *J Immunol Res* 2015;2015:652875.
<https://doi.org/10.1155/2015/652875>

17. Taniguchi M, Nakayama T. Recognition and function of V α 14 NKT cells. *Inseminars Immunology* 2000;12(6):543–50.
<https://doi.org/10.1006/smim.2000.0270>
18. Kumar V. NKT-cell subsets: promoters and protectors in inflammatory liver disease. *J Hepatol* 2013;59(3):618–20.
<https://doi.org/10.1016/j.jhep.2013.02.032>
19. Van Kaer L, Parekh VV, Wu L. Invariant natural killer T cells: bridging innate and adaptive immunity. *Cell Tissue Res* 2011;343(1):43–55.
<https://doi.org/10.1007/s00441-010-1023-3>
20. Boyson JE, Rybalov B, Koopman LA, Exley M, Balk SP, Racke FK, et al. CD1d and invariant NKT cells at the human maternal-fetal interface. *Proc Natl Acad Sci U S A* 2002;99(21):13741–6.
<https://doi.org/10.1073/pnas.162491699>
21. Rossjohn J, Pellicci DG, Patel O, Gapin L, Godfrey DI. Recognition of CD1d-restricted antigens by natural killer T cells. *Nat Rev Immunol* 2012;12(12):845–57.
<https://doi.org/10.1038/nri3328>
22. Chan WL, Pejnovic N, Liew TV, Lee CA, Groves R, Hamilton H. NKT cell subsets in infection and inflammation. *Immunol Lett* 2003;85(2):159–63.
[https://doi.org/10.1016/S0165-2478\(02\)00223-7](https://doi.org/10.1016/S0165-2478(02)00223-7)
23. Macho-Fernandez E, Brigl M. The extended family of CD1d-restricted NKT cells: Sifting through a mixed bag of TCRs, antigens, and functions. *Front Immunol* 2015;6:362.
<https://doi.org/10.3389/fimmu.2015.00362>
24. Hermans IF, Silk JD, Gileadi U, Salio M, Mathew B, Ritter G, et al. NKT cells enhance CD4+ and CD8+ T cell responses to soluble antigen in vivo through direct interaction with dendritic cells. *J Immunol* 2003;171(10):5140–7.
<https://doi.org/10.4049/jimmunol.171.10.5140>
25. Galli G, Nuti S, Tavarini S, Galli-Stampino L, De Lalla C, Casorati G, et al. CD1d-restricted help to B cells by human invariant natural killer T lymphocytes. *J Exp Med* 2003;197(8):1051–7.
<https://doi.org/10.1084/jem.20021616>
26. Brennan PJ, Brigl M, Brenner MB. Invariant natural killer T cells: an innate activation scheme linked to diverse effector functions. *Nat Rev Immunol* 2013;13(2):101–17. <https://doi.org/10.1038/nri3369>
27. Buechel HM, Stradner MH, D'Cruz LM. Stages versus subsets: Invariant Natural Killer T cell lineage differentiation. *Cytokine* 2015;72(2):204–9.
<https://doi.org/10.1016/j.cyto.2014.12.005>
28. Kim EY, Lynch L, Brennan PJ, Cohen NR, Brenner MB. The transcriptional programs of iNKT cells. in *Seminars in immunology*. 2015. Elsevier.
<https://doi.org/10.1016/j.smim.2015.02.005>
29. Birkholz AM, Kronenberg M. Antigen specificity of invariant natural killer T-cells. *Biomed J* 2015;38(6):470–83.
<https://doi.org/10.1016/j.bj.2016.01.003>
30. Lee YJ, Holzapfel KL, Zhu J, Jameson SC, Hogquist KA. Steady-state production of IL-4 modulates immunity in mouse strains and is determined by lineage diversity of i NKT cells. *Nature immunology*, 2013. 14(11): p. 1146–1154. <https://doi.org/10.1038/ni.2731>
31. Watarai H, Sekine-Kondo E, Shigeura T, Motomura Y, Yasuda T, Satoh R, et al., Development and function of invariant natural killer T cells producing Th2-and Th17-cytokines. *PLoS Biol* 2012;10(2):e1001255.
<https://doi.org/10.1371/journal.pbio.1001255>
32. Terashima A, Watarai H, Inoue S, Sekine E, Nakagawa R, Hase K, et al. A novel subset of mouse NKT cells bearing the IL-17 receptor B responds to IL-25 and contributes to airway hyperreactivity. *J Exp Med* 2008;205(12):2727–33.
<https://doi.org/10.1084/jem.20080698>
33. Coquet JM, Chakravarti S, Kyriakisoudis K, McNab FW, Pitt LA, McKenzie BS, et al., Diverse cytokine production by NKT cell subsets and identification of an IL-17-producing CD4– NK1. 1– NKT cell population. *Proc Natl Acad Sci U S A* 2008;105(32):11287–92.
<https://doi.org/10.1073/pnas.0801631105>

34. Lang GA, Amadou Amani S, Quinn JL, Axtell RC, Lang ML. Immunization-expanded NKT follicular helper cells drive IgG1 isotype switch against an exogenous T-independent polysaccharide but do not promote recall responses. *Immuno Horizons* 2019;3(3):88-93.
<https://doi.org/10.4049/immunohorizons.1800081>
35. Chang P-P, Barral P, Fitch J, Pratama A, Ma CS, Kallies A, et al. Identification of Bcl-6-dependent follicular helper NKT cells that provide cognate help for B cell responses. *Nat Immunol* 2011;13(1):35-43.
<https://doi.org/10.1038/ni.2166>
36. Verykokakis M, Krishnamoorthy V, Iavarone A, Lasorella A, Sigvardsson M, Kee BL. Essential functions for ID proteins at multiple checkpoints in invariant NKT cell development. *J Immunol* 2013;191(12):5973-83.
<https://doi.org/10.4049/jimmunol.1301521>
37. Wu H, Shao Q. The role of inhibitor of binding or differentiation 2 in the development and differentiation of immune cells. *Immunobiol* 2019;224(1):142-6.
<https://doi.org/10.1016/j.imbio.2018.09.006>
38. King IL, Fortier A, Tighe M, Dibble J, Watts GFM, Veerapen N, et al. Invariant natural killer T cells direct cell responses to cognate lipid antigen in an IL-21-dependent manner. *Nat Immunol* 2011;13(1):44-50.
<https://doi.org/10.1038/ni.2172>
39. Hashemi V, Maleki LA, Esmaily M, Masjedi A, Ghalamfarsa G, Namdar A, et al. Regulatory T cells in breast cancer as a potent anti-cancer therapeutic target. *Int Immunopharmacol* 2020;78(106087):106087.
<https://doi.org/10.1016/j.intimp.2019.106087>
40. Hashemi V, Farrokhi AS, Tanomand A, Babaloo Z, Hojjat-Farsangi M, Anvari E, et al. Polymorphism of Foxp3 gene affects the frequency of regulatory T cells and disease activity in patients with rheumatoid arthritis in Iranian population. *Immunol Lett* 2018;204:16-22.
<https://doi.org/10.1016/j.imlet.2018.10.001>
41. Grover P, Goel PN, Greene MI. Regulatory T cells: Regulation of identity and function. *Front Immunol* 2021;12:750542.
<https://doi.org/10.3389/fimmu.2021.750542>
42. Sag D, Krause P, Hedrick CC, Kronenberg M, Wingender G. IL-10-producing NKT10 cells are a distinct regulatory invariant NKT cell subset. *J Clin Invest* 2014;124(9):3725-40.
<https://doi.org/10.1172/JCI72308>
43. Hosseini A, Gharibi T, Marofi F, Babaloo Z, Baradaran B. CTLA-4: From mechanism to autoimmune therapy. *Int Immunopharmacol* 2020;80(106221):106221.
<https://doi.org/10.1016/j.intimp.2020.106221>
44. Fox L, Hegde S, Gumperz JE. Natural killer T cells: innate lymphocytes positioned as a bridge between acute and chronic inflammation? *Microbes Infect* 2010;12(14-15):1125-33.
<https://doi.org/10.1016/j.micinf.2010.08.011>
45. Monteiro M, Almeida CF, Caridade M, Ribot JC, Duarte J, Agua-Doce A, et al. Identification of regulatory Foxp3+ invariant NKT cells induced by TGF- β . *J Immunol* 2010;185(4):2157-63.
<https://doi.org/10.4049/jimmunol.1000359>
46. Rezayi M, Hosseini A. Structure of PD1 and its mechanism in the treatment of autoimmune diseases. *Cell Biochem Funct* 2023;41(7):726-37.
<https://doi.org/10.1002/cbf.3827>
47. Moreira-Teixeira L, Resende M, Devergne O, Herbeauval J-P, Hermine O, Schneider E, et al. Rapamycin combined with TGF- β converts human invariant NKT cells into suppressive Foxp3+ regulatory cells. *J Immunol* 2012;188(2):624-31.
<https://doi.org/10.4049/jimmunol.1102281>
48. Krízan J, Cuchalová L, Síma P, Králíčková M, Madar J, Větvicka V. Altered distribution of NK and NKT cells in follicular fluid is associated with IVF outcome. *J Reprod Immunol* 2009;82(1):84-8.
<https://doi.org/10.1016/j.jri.2009.05.005>
49. Tsuda H, Sakai M, Michimata T, Tanebe K, Hayakawa S, Saito S. Characterization of NKT cells in human peripheral blood and decidual lymphocytes.

- Am J Reprod Immunol 2001;45(5):295-302.
<https://doi.org/10.1111/j.8755-8920.2001.450505.x>
50. Taylor EB, Sasser JM. Natural killer cells and T lymphocytes in pregnancy and pre-eclampsia. Clin Sci 2017;131(24):2911-7.
<https://doi.org/10.1042/CS20171070>
51. Ntrivalas EI, Bowser CR, Kwak-Kim J, Beaman KD, Gilman-Sachs A. Expression of killer immunoglobulin-like receptors on peripheral blood NK cell subsets of women with recurrent spontaneous abortions or implantation failures: Kirs on nk cells of women with RSA or infertility. Am J Reprod Immunol 2005;53(5):215-21. <https://doi.org/10.1111/j.1600-0897.2005.00268.x>
52. Werner, J.M., et al., Murine DX5+ NKT Cells Display Their Cytotoxic and Proapoptotic Potentials against Colitis-Inducing CD4+ CD62L high T Cells through Fas Ligand. *J Immunol Res* 2018.
<https://doi.org/10.1155/2018/8175810>
53. Ryan JC, Niemi EC, Nakamura MC, Seaman WE. NKR-P1A is a target-specific receptor that activates natural killer cell cytotoxicity. *J Exp Med* 1995;181(5):1911-5.
<https://doi.org/10.1084/jem.181.5.1911>
54. Lee PT, Benlagha K, Teyton L, Bendelac A. Distinct functional lineages of human Va24 natural killer T cells. *J Exp Med* 2002;195(5):637-41.
<https://doi.org/10.1084/jem.20011908>
55. Van Den Heuvel MJ, Peralta CG, Hatta K, Han VK, Clark DA. Decline in number of elevated blood CD3+ CD56+ NKT cells in response to intravenous immunoglobulin treatment correlates with successful pregnancy. *Am J Reprod Immunol* 2007;58(5):447-59. <https://doi.org/10.1111/j.1600-0897.2007.00529.x>
56. Southcombe J, Redman C, Sargent I. Peripheral blood invariant natural killer T cells throughout pregnancy and in preeclamptic women. *J Reprod Immunol* 2010;87(1-2):52-9.
<https://doi.org/10.1016/j.jri.2010.07.003>
57. Gorczynski RM, Hadidi S, Yu G, Clark DA. The same immunoregulatory molecules contribute to successful pregnancy and transplantation: Molecules regulating graft rejection stop abortion. *Am J Reprod Immunol* 2002;48(1):18-26. <https://doi.org/10.1034/j.1600-0897.2002.01094.x>
58. Borzychowski AM, Croy BA, Chan WL, Redman CWG, Sargent IL. Changes in systemic type 1 and type 2 immunity in normal pregnancy and pre-eclampsia may be mediated by natural killer cells. *Eur J Immunol* 2005;35(10):3054-63.
<https://doi.org/10.1002/eji.200425929>
59. Loza MJ, Metelitsa LS, Perussia B. NKT and T cells: coordinate regulation of NK-like phenotype and cytokine production. *Eur J Immunol* 2002;32(12):3453-62. [https://doi.org/10.1002/1521-4141\(200212\)32:12<3453::AID-IMMU3453>3.0.CO;2-D](https://doi.org/10.1002/1521-4141(200212)32:12<3453::AID-IMMU3453>3.0.CO;2-D)
60. Hori S, Nomura T, Sakaguchi S. Control of regulatory T cell development by the transcription factor Foxp3. *Science* 2003;299(5609):1057-61.
<https://doi.org/10.1126/science.1079490>
61. Saito S, Tsukaguchi N, Hasegawa T, Michimata T, Tsuda H, Narita N. Distribution of Th1, Th2, and Th0 and the Th1/Th2 cell ratios in human peripheral and endometrial T cells. *Am J Reprod Immunol* 1999;42(4):240-5. <https://doi.org/10.1111/j.1600-0897.1999.tb00097.x>
62. Manchorova D, Papadopoulou M, Alexandrova M, Dimitrova V, Djurov L, Zapryanova S, et al. Human decidual gamma/delta T cells possess unique effector and TCR repertoire profiles during pregnancy. *Cell Immunol* 2022;382:104634.
63. Li L-P, Fang Y-C, Dong G-F, Lin Y, Saito S. Depletion of invariant NKT cells reduces inflammation-induced preterm delivery in mice. *J Immunol* 2012;188(9):4681-9.
<https://doi.org/10.4049/jimmunol.1102628>
64. Shojaei, Z., et al., Functional prominence of natural killer cells and natural killer T cells in pregnancy and

- infertility: A comprehensive review and update. *Pathol Res Pract* 2022;238(154062):154062.
<https://doi.org/10.1016/j.prp.2022.154062>
65. Salio M, Speak AO, Shepherd D, Polzella P, Illarionov PA, Veerapen N, et al. Modulation of human natural killer T cell ligands on TLR-mediated antigen-presenting cell activation. *Proc Natl Acad Sci U S A* 2007;104(51):20490-5.
<https://doi.org/10.1073/pnas.0710145104>
66. McCracken SA, Hadfield K, Rahimi Z, Gallery ED, Morris JM. NF-κB-regulated suppression of T-bet in T cells represses Th1 immune responses in pregnancy. *Eur J Immunol [Internet]*. 2007;37(5):1386-96.
<https://doi.org/10.1002/eji.200636322>
67. Zhou J, Zhao X, Wang Z, Wang J, Sun H, Hu Y. High circulating CD3+CD56+CD16+ natural killer-like T cell levels predict a better IVF treatment outcome. *J Reprod Immunol* 2013;97(2):197–203.
<https://doi.org/10.1016/j.jri.2012.12.006>
68. Chan WL, Pejnovic N, Lee CA, Al-Ali NA. Human IL-18 receptor and ST2L are stable and selective markers for the respective type 1 and type 2 circulating lymphocytes. *J Immunol* 2001;167(3):1238-44.
<https://doi.org/10.4049/jimmunol.167.3.1238>
69. Xu D, Chan WL, Leung BP, Huang FP, Wheeler R, Piedrafita D, et al. Selective expression of a stable cell surface molecule on type 2 but not type 1 helper T cells. *J Exp Med* 1998;187(5):787-94.
<https://doi.org/10.1084/jem.187.5.787>
70. Nakanishi K, Yoshimoto T, Tsutsui H, Okamura H. Interleukin-18 regulates both Th1 and Th2 responses. *Annu Rev Immunol* 2001;19(1):423-74.
<https://doi.org/10.1146/annurev.immunol.19.1.423>
71. Ida A, Tsuji Y, Muranaka J, Kanazawa R, Nakata Y, Adachi S, et al. IL-18 in pregnancy; the elevation of IL-18 in maternal peripheral blood during labour and complicated pregnancies. *J Reprod Immunol* 2000;47(1):65-74. [https://doi.org/10.1016/S0165-0378\(00\)00058-9](https://doi.org/10.1016/S0165-0378(00)00058-9)
72. Sacks GP, Redman CWG, Sargent IL. Monocytes are primed to produce the Th1 type cytokine IL-12 in normal human pregnancy: an intracellular flow cytometric analysis of peripheral blood mononuclear cells: Enhanced monocyte IL-12 production in pregnancy. *Clin Exp Immunol* 2003;131(3):490-7.
<https://doi.org/10.1046/j.1365-2249.2003.02082.x>
73. Mansouri R, Akbari F, Vodjgani M, Mahboudi F, Kalantar F, Mirahmadian M. Serum cytokines profiles in Iranian patients with preeclampsia. *Iran J Immunol* 2007;4(3):179-85.
74. Saito S, Shiozaki A, Nakashima A, Sakai M, Sasaki Y. The role of the immune system in preeclampsia. *Mol Aspects Med* 2007;28(2):192-209.
<https://doi.org/10.1016/j.mam.2007.02.006>
75. Azizieh F, Raghupathy R, Makhseed M. Maternal cytokine production patterns in women with pre-eclampsia: Cytokine patterns in pre-eclampsia. *Am J Reprod Immunol* 2005;54(1):30-7.
<https://doi.org/10.1111/j.1600-0897.2005.00278.x>
76. Germain AM, Romanik MC, Guerra I, Solari S, Reyes MS, Johnson RJ, et al. Endothelial dysfunction: A link among preeclampsia, recurrent pregnancy loss, and future cardiovascular events? *Hypertension* 2007;49(1):90-5.
<https://doi.org/10.1161/01.HYP.0000251522.18094.d4>
77. Miko E, Barakonyi A, Meggyes M, Szeregy L. The role of type I and type II NKT cells in materno-fetal immunity. *Biomedicines* 2021;9(12):1901.
<https://doi.org/10.3390/biomedicines9121901>
78. Adams KM, Mandel LS, Guthrie KA, Atkinson MW. Interleukin-18 in the plasma of women with preeclampsia. *Am J Obstet Gynecol* 2003;188(5):1234-7. <https://doi.org/10.1067/mob.2003.349>
79. Sakai M, Shiozaki A, Sasaki Y, Yoneda S, Saito S. The ratio of interleukin (IL)-18 to IL-12 secreted by peripheral blood mononuclear cells is increased in normal pregnant subjects and decreased in pre-eclamptic patients. *J Reprod Immunol* 2004;61(2):133-43. <https://doi.org/10.1016/j.jri.2004.01.001>

80. Sargent IL, Borzychowski AM, Redman CWG. NK cells and human pregnancy – an inflammatory view. *Trends Immunol* 2006;27(9):399–404.
<https://doi.org/10.1016/j.it.2006.06.009>
81. Metelitsa LS, Naidenko OV, Kant A, Wu HW, Loza MJ, Perussia B, et al. Human NKT cells mediate antitumor cytotoxicity directly by recognizing target cell CD1d with bound ligand or indirectly by producing IL-2 to activate NK cells. *J Immunol* 2001;167(6):3114-22.
<https://doi.org/10.4049/jimmunol.167.6.3114>

THE ROLE AND FUNCTION OF NATURAL KILLER T (NKT) CELLS IN NORMAL PREGNANCY AND PREECLAMPSIA: A NARRATIVE REVIEW STUDY

Vida Hashmi¹, Arezoo Hosseini^{2*}

Received: 26 May, 2024; Accepted: 06 August, 2024

Abstract

Background & Aim: Preeclampsia (PE) is the most common hypertensive disorder after 20 weeks of gestation, and its complications are the leading cause of maternal and fetal mortalities. Changes in the innate and adaptive immune systems play a crucial role in the pathogenesis of PE. Natural Killer Cells (NKTs) are the most abundant leukocytes during pregnancy, recruited and activated by ovarian hormones in the decidua. Recent evidence supports the idea that NKT cells exist in various environmental tissues and the decidua with their unique transcriptional profiles and cytokines, and bridge between innate and adaptive immune systems. Therefore, this study aimed to review the number, phenotype, changes, and functional function of NKT cells in normal pregnancy and preeclampsia.

Materials & Methods: This study was a narrative review that utilized the PubMed-Medline and Embase databases to search for the role of NKT cells in pregnancy and preeclampsia. Data were obtained from searching and extracting relevant articles.

Findings: The results of various studies showed that the number of NKT cells increases in preeclampsia compared to normal pregnancy. However, there isn't any significant difference in the quantity and characteristics of iNKT cells between normal pregnancy and preeclampsia. Nonetheless, normal pregnant women exhibit a slight but meaningful reduction in the secretion of IFN-γ from iNKT cells compared to women with preeclampsia.

Discussion and Conclusion: NKT cells regulate the balance of Th1 and Th2 responses by secreting interleukin-4 and interferon-γ. During pregnancy, maternal immunity is biased towards the production of type 2 cytokines to inhibit the function of type 1 cytokines, which can be harmful to the developing fetus. This shift to type 2 cytokines occurs in normal pregnancy.

Keywords: NKT cells, Pregnancy, Preeclampsia.

Address: Solid Tumor Research Center, Urmia University of Medical Sciences, Urmia, Iran

Tel: +984432752372

Email: hosseiniare@yahoo.com

This is an open-access article distributed under the terms of the [Creative Commons Attribution-noncommercial 4.0 International License](#) which permits copy and redistribute the material just in noncommercial usages, as long as the original work is properly cited.

¹ Department of Laboratory Sciences and Biotechnology, Maragheh Faculty of Medical Sciences, Maragheh, Iran

² Solid Tumor Research Center, Urmia University of Medical Sciences, Urmia, Iran (Corresponding Author)