

تغییرات میکرونوکلئوس در لنفولسیت های موش ناشی از امواج مایکروویو

علی صفری هارانی^۱، دکترسیدباقر مرتضوی^۲، دکترعلی فوانین^۲، دکتر سید محمد مودنی^۲، دکترانوشیروان کاظم نژاد^۲

^۱ دانشجوی دکتری بهداشت حرفه ای دانشگاه تربیت مدرس

^۲ عضو هیئت علمی دانشگاه تربیت مدرس

چکیده

افزایش روزافزون کاربردهای امواج مایکروویو سبب شده است مطالعات زیادی در مورد اثرات این امواج بر سلامت موجودات زنده انجام گیرد. بخشی از این مطالعات در مورد اثرات سیتوتوکسیکی این امواج می باشد. با توجه به نتایج بدست آمده از این تحقیقات هنوز پاسخ قطعی در مورد اثرات مزبور ارائه نشده است. میکرونوکلئوس یکی از روش های مناسب جهت تعیین آسیب های سیتوتوکسیکی عوامل زیان آور فیزیکی (پرتوها) و عوامل زیان آور شیمیایی می باشد. در این مطالعه از روش یادشده جهت بررسی آثار سیتوتوکسیکی امواج مایکروویو با فرکانس های ۹۵۰ و ۸۹۰ مگاهرتز باتوان های ۳ و ۵ وات بر لنفولسیت های موش *Balb C* استفاده شد. نتایج بدست آمده از این مطالعه نشان داد، امواج مایکروویو سبب تغییر در میزان میکرونوکلئوس در لنفولسیت های دوهسته ای در گروه های مورد نسبت گروه به شاهد شده است اما این تغییرات از نظر آماری معنی دار نبودند.

کلمات کلیدی: لنفولسیت، موش، مایکروویو، میکرونوکلئوس، امواج غیر یونساز

مقدمه

کاربرد امواج مایکروویو در سیستم های مخابراتی، رادار، تجهیزات پزشکی، گرم کننده های خانگی و غیره در سال های اخیر افزایش یافته است و این امواج بعنوان یکی از آلاینده های محیط زیست و محیط کار محسوب می شوند و بخش وسیعی از افراد جامعه بصورت حرفه ای و غیر حرفه ای در معرض این امواج قرار دارند. بعضی از اثرات سوء این امواج بر موجودات همانند اثر بر چشم، تخمدان و غیره شناخته شده است و همچنین اثرات سیتوتوکسیکی این امواج در توانهای بالا به اثبات رسیده است اما اثرات امواج مایکروویو در توانهای پایین در فرکانس های مختلف کاملاً شناخته شده نمی باشد و در حال حاضر تحقیقات بسیار وسیعی در این زمینه بر روی حیوانات آزمایشگاهی و انسان انجام یافته است در این مطالعات از سلول های مختلف به صورت *invitro, invivo* استفاده شده است یکی از روش های بررسی اثرات سیتوتوکسیکی عوامل زیان آور فیزیکی و شیمیایی روش میکرونوکلئوس می باشد در این روش کروموزومها و یا بخش هایی از کروموزومها در اثر عامل سیتوژن از هسته اصلی جدا شده و بصورت هستک (*micronuclei*) در می آیند که شمارش این هستک می تواند بعنوان شاخص برای اثرات سوء پرتوهای یویساز و غیر یونساز در نظر گرفته شود. (۱ و ۲)

در این مطالعه از روش *fenech-morly* جهت تعیین تغییرات میکرونوکلئوس استفاده شده است. در این روش لنفولسیت های کشت داده شده در مرحله قبل از تقسیم کامل (دوهسته ای) متوقف می شوند و آنگاه

لنفولیسیت های دوهسته ای دارای میکرونوکلئوس مطابق روش شمارش می شوند. Cytokinesis-block (micronucleus assay)

مواد و روش ها

برای انجام این تحقیق مراحل اساسی ساخت دستگاه مولد امواج مایکروویو با مشخصات مورد نیاز تحقیق، ساخت اتاقک پرتو دهی، انتخاب حیوان، در معرض قرار دادن حیوان، کشتن حیوان و جداسازی لنفوسیت، کشت لنفولیسیت و تعیین تغییرات میکرونوکلئوس به شرح ذیل انجام شد.

دستگاه مولد امواج ساخته شده دارای توان خروجی ۳ و ۴ وات، باند فرکانسی ۹۶۰-۸۶۰ مگاهرتز، فرکانس پالس ۲۱۷ هرتز و مدلاسیون فرکانس ۱۰۰ و ۲۰۰ کیلوهرتز بوده است. که در این تحقیق فقط از فرکانس های ۸۹۰ و ۹۵۰ مگاهرتز با توانهای ۳ و ۵ وات مورد استفاده قرار گرفت. در این مطالعه برای اینکه هنگام پرتو دهی حیوانات از شرایط میدان آزاد قرار گیرند. اقدام به ساخت و طراحی اتاقک پرتو دهی شد که این اتاقک اساس محاسبات انجام شده قادر به ایجاد شرایط مناسب و بوجود آوردن افت حدود ۲۰ dB در امواج تابش یافته می باشد. پس از ساخت دستگاه مزبور و آماده شدن مجموعه پرتو دهی، موش balbc، دوماهه برای انجام مطالعه انتخاب شد و برای انجام این تحقیق ۴ گروه موش که هر گروه شامل ۶ سرموش بودند بعنوان گروه های مورد بترتیب در معرض امواج مایکروویو با فرکانس ۸۹۰ و ۹۵۰ مگاهرتز در توانهای ۳ و ۵ وات به مدت دو هفته و هر روز ۸ ساعت قرار گرفتند. در طول مدت پرتو دهی دمای اتاقک پرتو دهی بین ۲۸-۲۷ درجه سانتیگراد ثابت نگهداشته شد.

پس از اتمام زمان پرتو دهی هر گروه آنها را جهت انجام آزمایشات میکرونوکلئوس به روش قطع نخاع کشته و آنگاه زیرهود لامینار به شرح ذیل اقدام به جداسازی لنفولیسیت ها از طحال، کشت آنها و شمارش میکرونوکلئوس ها شد :

- ۱- برداشتن طحال موش زیرهود لامینار و قرار دادن آنها در محیط کشت
- ۲- تزریق حدود ۲CC محیط کشت در درون طحال
- ۳- محیط کشت حاوی سلول های جدا شده از طحال به آرامی در لوله فالتون. حاوی ۳-۲ فایکول می ریزیم بطوری که دوفاز کاملاً جدا در لوله تشکیل شود.
- ۴- در این مرحله لوله ها را در میکروسانتتری فوژ با شتاب ۷۰۰g به مدت ۱۵ دقیقه قرار می دهیم.
- ۵- لایه تشکیل شده بین فایکول و محیط کشت یعنی (لنفوسیت ها) را توسط پیت پاستور به آرامی برداشته و درون لوله فایکول دیگری که حاوی ۴CC محیط کشت است می ریزیم.
- ۶- لوله های حاوی محیط کشت و لنفوسیت را که از مرحله پنجم بدست آمده برای شستشوی لنفوسیت ها در میکروسانتتری فوژ با شتاب ۳۵۰g برای مدت ۵ دقیقه قرار می دهیم.
- ۷- پس از انجام مرحله ۶ در انتهای لوله ها پلاک سلولی تشکیل می یابد که لنفوسیت ها هستند حال محیط کشت روی آنرا تخلیه کرده و آنگاه مجدداً روی آن ۳-۲CC محیط کشت قرار داده پلاک مذبور را در داخل آن حل نموده و سپس باز برای شستشوی مجدد لوله ها را داخل میکروسانتتری فوژ با شتاب ۳۵۰g و زمان ۵ دقیقه قرار می دهیم.
- ۸- پس از اتمام زمان ۵ دقیقه مرحله ۷ محلول روی پلاک سلولی تشکیل شده را بیرون می ریزیم و روی این پلاک سلولی ۱CC محیط کشت می ریزیم و پلاک سلولی را در آن حل می کنیم.
- ۹- حال با استفاده از لام نئوبارسلول های داخل لوله فالتون را شمارش می کنیم

- ۱۰- در این مرحله با استفاده از قیق سازی تعداد سلول های موجود در داخل لوله هارابه یک میلیون در هر CC می رسانیم.
- ۱۱- در این مرحله از هر نمونه، $200 \mu l$ در پلیت های مخصوص کشت لنفوسیت می ریزیم (برای هر نمونه ۳ خانه از پلیت مورد استفاده قرار می گیرد).
- ۱۲- به هر خانه حاوی محیط کشت و سلول $20 \mu l$ محلول fcs و $5 \mu l$ محلول PHA اضافه می کنیم .
- ۱۳- پلیت حاوی نمونه هارادر داخل انکوباتور CO_2 قرار می دهیم (CO_2 پنج درصد و دمای $37^{\circ}C$)
- ۱۴- پس از گذشت ۱۷/۵ ساعت و اطمینان از اینکه لنفوسست ها شروع تکثیر نموده اند به نمونه $11 \mu l$ محلول کلکسین اضافه می کنیم تا سلول ها در مرحله قبل از تقسیم (دو هسته ای) متوقف شوند.
- ۱۵- پس از حداقل ۲۴ ساعت از اضافه کردن کلکسین اقدام به برداشت سلول ها خواهیم نمود
- ۱۶- حال با استفاده دستگاه سایتواسپین اقدام به پاشیدن سلول ها روی لام می نمایم برای این منظور $100 \mu l$ از محلول داخل هر خانه پلیت کشت سلول را روی لامی پاشیم و لام تهیه شده را برای خشک شدن در معرض هوا قرار می دهیم
- ۱۷- با استفاده از متانول مطلق اقدام به فیکس کردن سلول ها می نمایم و آنگاه توسط رنگ گیمساسلول ها را رنگ آمیزی می کنیم
- ۱۸- در این مرحله با استفاده از میکروسکوپ بزرگ نمایی 1000 اقدام به شمارش 1000 سلول لنفوسیت دو هسته ای می کنیم و تعداد سلول های دو هسته ای که دارای میکرونوکلئوس هستند تعیین شده و بعنوان شاخص سیتوتونیک مورد ارزیابی قرار می گیرند.

نتایج

نتایج به دست آمده نشان داد، امواج مایکروویو قادر به تغییر میزان میکرونوکلئوس در لنفوسیت ها می باشند. و این تغییرات وابسته به توان بوده و با افزایش توان این تغییرات نیز افزایش می یابند. همچنین در این مطالعه مشاهده شد با افزایش فرکانس تغییرات میکرونوکلئوس نیز افزایش می یابد. تست های آماری نشان داد این تغییرات از نظر آماری معنی دار نبودند.

«لازم به ذکر است نتایج و جداول هنگام برگزاری هایش ارائه خواهند شد.»

بحث و نتیجه گیری

این موضوع که امواج مایکروویو می توانند بر مکانیزم های عمل کرد بیولوژیکی در موجودات زنده اثر گذار باشند، ثابت شده است. این اثرات در سطح سلول و مولکول موجودات زنده نیز در مطالعات بسیاری مورد تایید قرار گرفته است. اما اثرات حرارتی هنوز به صورت قاعده مشخصی در نیامده است. (۵ و ۴) با افزایش بسیار وسیع منابع مایکروویو در سال های اخیر باعث شده است که افراد جامعه به صورت طبیعی در معرض این امواج باشند. لذا نیاز به مطالعات بسیار در این مورد الزامی باشند. (۶)

مطالعه ما نشان داد پس در معرض قرار گرفتن موش balbc و انجام آزمایشات MN (میکرونوکلئوس) تعداد سلول های دو هسته ای دارای میکرونوکلئوس در مقایسه با گروه شاهد افزایش می یابند. و این افزایش وابسته به توان و فرکانس امواج مورد استفاده می باشد. یعنی با افزایش توان و فرکانس تعداد سلول های دو هسته ای دارای میکرونوکلئوس افزایش می یابد؛ مطالعه دیگری که در آن از روش MN جهت بررسی آسیب های پرتوهای مایکروویو در لنفوسیت های خون انسان در آن استفاده شده است نشان داد امواج پیوسته با فرکانس

۲/۴۵ و ۷/۷ گیگا هرتز وقتی با تون 30 mw/cm^2 در مدت زمان ۳۰ و ۶۰ ثانیه به صورت *in vitro* بر لنفوسیت های انسان تابیده می شود. باعث ایجاد تغییرات معنی داری در میزان میکرونوکلئوس می گردد. (۷) مطالعه دیگری که توسط Garaj- vrhovac و غیره انجام شد نشان داد که امواج غیر یونساز با فرکانس ۷/۷ گیگاهرتزی می توانند سبب صدمه به کروموزمها شوند و ایجاد تغییر معنی دار در میزان MN در لنفوسیت های خون انسان شوند (۲) اما مطالعه دیگری نشان داد امواج مایکروویو با فرکانس های ۸۰۰ ، ۹۰۰ ، مگاهرتز با مدولاسیون دامنه ۳/۱ - ۰/۷۳ مگاهرتز قادر به ایجاد تغییرات معنی دار در سطح تغییرات SCE نبودند (۸)

لازم به ذکر است در مطالعه ما تغییرات معنی دار بین MN در گروه های مورد و شاهد، مشاهده نشده و این نتیجه با نتایج مطالعه فوق الذکر مطابقت دارد. لذا با توجه به مقایسه نتایج مطالعات انجام شده در مورد اثرات سیتوژنتیکی امواج مایکروویو بتوان بالاموثر بودن این امواج در ایجاد آسیب های مزبور قطعی شده است اما در توان ها و فرکانس های پایین باید تحقیقات بیشتری انجام گیرد. اما بعلت توان ایجاد تغییرات در MN به وسیله امواج یونساز و غیر یونساز در لنفوسیت ها در توان ها و فرکانس های مختلف می توان از این روش به عنوان روشی جهت دوزیمتری بیولوژیک استفاده نمود. با توجه به اثراتی همانند خستگی روانی و اثرات عصبی عروقی ایجاد شده (۱۰ و ۹) در افراد شاغل در رادارها لزوم استفاده از این روش دوزیمتری ضروری به نظر می رسد.

از طرف دیگر مطالعات دیگری نشان داده اند این امواج می توانند اثر بعضی از عوامل شیمیایی را تشدید نمایند (۱۱) لذا لزوم بررسی اثرات توام این امواج و عوامل زیان آور شیمیایی بدیهی است.

منابع

- 1) Streffer, W.-U. Muller, A. Kryscio, W. Bocker, Micronuclei biological indicator for retrospective dosimetry after exposure to ionizing radiation, *Mut. Res.* 404 (1998) 101-104.
- 2) Garaj-Vrhovac, A. Fucic, D. Horval, The correlation between the frequency of micronuclei and specific chromosome aberration *in vitro*, *Mut. Res.* 281 (1992) 181-186.
- 3) French, The cytokinesis-block micromucleus technique: to detailed description of the method and its application to genotoxicity studies in human populations. *Mut. Res.* 285 (1993) 35-44.
- 4) Moriyama, M. Saleman, R.D. Broiadowell, Blood- brain barrier alteration after microwave- induced hyperthermia is purely a thermal effect: I. Temperature and power measurements, *surg. Neurol.* 35 (3) (1991) 177-182.
- 5) Brusick, R. Alberini, D. McRee, D. Peterson, G. Williams, P. Hanawalt, J. Preson, Genotoxicity of radiofrequency radiation, *Environ. Mutagen.* 32 (1998) 1-16.
- 6) M. Grandolfo, La protezione da campi elettromagnetici non ionizzanti, ISPRa Courses, Ispra, 1986.
- 7) Laura zotti- Martelli, Mario PeccaTari, Roberto Scarpato, Lucia Migliore. Induction of micronuclei in human lymphocytes exposed *in vitro* to microwave radiation. *Mutation Res.* 472 (2000) 91-58.
- 8) Antonopoulos, H. Eisenbrandt, G. Obe, Effects of high frequency electromagnetic fields on human lymphocytes *in vitro*, *Mut. Res.* 395 (1997) 209-214.

- 9) Chou, H.Bassen , j.osephuk, Q. Balzano, R.petersen, M. Meltz, R cleveland,j.c.lin, l. Heynick, Radiofrequency electromagnetic exposure: tutorial review on expeimental dosimetry, Bioelectromagnetics 17 (1996) 195-208.
- 10) Mann, j. Roschke, Effects of pulsed high-frequency electromagnetic fields on human sleep, Neuropsychobiogy 33 (1996) 41-47.
- 11) Maes, m. collier, u. can Gorp, s. vandoninck, l. verschaeve, cytogenetic effects of 935.2 MHz (GSM) microwaves alone and in combination with mitomycin C, Mut. Res.393(1997)151-156



