

مقایسه اثر افزایش دما قبل و بعد از تابش دوز کم نوترون در ایجاد آسیب‌های کروموزومی لنفوسيت‌های خون انسان

* داریوش فاتحی

Modification of low dose of neutron induced chromosomal damage by pre and post irradiation of hyperthermia in human blood lymphocytes

D. Fatehi

Abstract

Background : It is believed that a few number of hypoxic cells in the center of tumors may survive after radiotherapy by X and γ -rays. Recently, application of neutron and compound radiation is the center of attention of radiotherapy modalities.

Objective : To investigate the effect of hyperthermia on low dose of neutron induced chromosomal damage in human peripheral blood lymphocytes.

Methods : Each blood sample was separately exposed to hyperthermia, neutron radiation and radiation accompanying hyperthermia. Different type of damage was investigated after cell culture and chromosome analysis at metaphase stage.

Findings: After harvesting and staining, chromosomal aberrations were scored for each specimen. Results indicated that hyperthermia at 41.5°C does not induce chromosomal damage but at 43°C, high frequency of damages were observed ($P < 0.05$). Irradiation of cells with 6 cGy neutron produced high frequency of damages. The frequency of damages increased ($P < 0.05$) and was more prevalent applying hyperthermia after neutron irradiation.

Conclusion : Hyperthermia may be effected in inhibition of repair of neutron radiation damages. Frequency of chromosomal aberrations increased parallel to the increased duration of hyperthermia. The results indicated that the application of post irradiated hyperthermia may be a suitable modality for cancer treatment.

Keywords: Neutron, Hyperthermia, Chromosomal Damage, Human Blood Lymphocytes

چکیده

زمینه : بقاء سلول‌های هیپوکسیک مرکزی تومورها پس از اتمام پرتو درمانی با اشعه ایکس و گاما باعث عود مجدد تومور می‌شود، لذا امروزه به استفاده از نوترون و درمان‌های مركب توجه زیادی شده است.

هدف: این مطالعه به متوجه بررسی اثر افزایش دما قبل و بعد از تابش نوترون در ایجاد آسیب‌های کروموزومی لنفوسيت‌های خون انسان انجام شد.

مواد و روش‌ها : این مطالعه تجربی در سال ۱۳۷۵ در تهران انجام شد. تموههای خون به طور جداگانه تحت تأثیر افزایش دما، تابش نوترون و همچنین تابش نوأم با افزایش دما قرار گرفتند. پس از کشت و آنالیز کروموزوم‌های متافازی انواع آسیب‌ها بررسی شد.

یافته‌ها : دمای ۴۱/۵ درجه سانتی‌گراد در لنفوسيت‌ها آسیب کروموزومی ایجاد نکرد، اما در ۴۳ درجه سانتی‌گراد آسیب‌ها دیده شد ($P < 0.05$). این آسیب‌ها با تابش ۶ سانتی‌گراد نوترون هم مشاهده شد. افزایش دما بعد از تابش نوترون نسبت به افزایش دما قبل از تابش نوترون، آسیب‌های بیشتری ایجاد کرد و این آسیب در دمای ۴۳ درجه سانتی‌گراد مشهودتر بود ($P < 0.05$).

نتیجه‌گیری : افزایش دما می‌تواند در مهار روند ترمیم آسیب‌های ناشی از نوترون مؤثر باشد و به عنوان روش مناسبی برای درمان تومورها در نظر گرفته شود.

کلید واژه‌ها: نوترون، افزایش دما، آسیب کروموزومی، لنفوسيت‌های خون انسان

▣ مقدمه:

شدن این سلول‌ها یا مقاوم‌تر شدن آنها می‌شود؟ آیا در هر دو صورت باعث افزایش حساسیت سلول‌ها خواهد شد؟ در راستای پاسخ به سوال‌های فوق این تحقیق با هدف بررسی اثر نوترون بر لنفوسیت‌هایی که قبلاً تحت تأثیر افزایش دما قرار گرفته‌اند، همینطور اثر افزایش دما بر لنفوسیت‌هایی که قبلاً تحت تابش نوترون واقع شده‌اند انجام شد. از آن جاکه لنفوسیت‌ها حساس‌ترین سلول‌های بدن نسبت به پرتوها هستند و سلول‌های سرطانی هم به علت فعالیت میتوزی شدید و شاخص میتوزی بالا نسبت به پرتوها حساسیت زیادی نشان می‌دهند،^(۲) لذا انتظار می‌رود بتوان از نتایج این تحقیق برای مطالعات بعدی استفاده نمود.

▣ مواد و روش‌ها:

این مطالعه تجربی در سال ۱۳۷۵ در تهران انجام شد. برای افزایش دما از انکوباتور ساخت شرکت شیمی فن استفاده شد و درجه حرارت‌ها هر پنج دقیقه به وسیله یک دماسنجد کالیبره با دقت $1/0 \pm$ درجه سانتی‌گراد کنترل شد.

منبع نوترون مورد استفاده، کالیفرنیوم - ۲۵۲^(۳) (Amersham^(۴)) ساخت شرکت ^{99m}CF موجود در سازمان انرژی اتمی ایران بود. نیمه عمر آن ۶۵/۲ سال، شعاع تابش $3/5$ سانتی متر، تندی دوز $1/52$ سانتی‌گردی در ساعت و انرژی نوترون‌های آن بین ۱ تا ۶ میلیون الکترون - ولت (MeV) بود. این چشممه استوانه‌ای شکل به قطر ۸ و ارتفاع ۶ میلی متر است و نوترون‌های آن در فضای شار یکنواخت منتشر می‌شوند. دوز مورد استفاده در این تحقیق ۶ سانتی‌گردی انتخاب شد.

یکی از مشکلاتی که در درمان تومورها با پرتوهای ایکس و گاما مشاهده می‌شود، وجود سلول‌های هیپوکسیک مرکزی تومورهاست که نسبت به این پرتوها مقاوم‌مند. از آن جاکه این سلول‌ها در شرایط مناسب تکثیر می‌شوند اگر تعداد کمی از آنها در پایان پرتو درمانی زنده بمانند باعث رشد مجدد تومور می‌شوند. لذا کوشش‌های زیادی برای یافتن یک راه حل مناسب جهت غلبه بر این مشکل به عمل آمده است، از جمله استفاده از پرتوهای High LET مثل نوترون، افزایش فشار اکسیژن در حین پرتو درمانی، استفاده از داروهای حساس‌کننده سلول‌های هیپوکسیک و سرانجام افزایش دما (هیپرترمی).^(۲)

مطالعاتی که در این زمینه انجام شده بیشتر بررسی ترکیب‌های متفاوت اشعه و افزایش دما بوده است. در بعضی از مطالعات ابتدا افزایش دما و سپس تابش انجام شده و در بعضی دیگر ابتدا پرتودهی و سپس افزایش دما اعمال شده است که نتایج متفاوتی داشته‌اند. از جمله کای و نیلسن در دو مطالعه جداگانه نشان دادند که افزایش دما قبل از تابش باعث کاهش آسیب‌ها می‌شود^(۵) ولی نتیجه مطالعه میتلر نشان داد افزایش دما قبل از تابش نوترون باعث افزایش آسیب‌های کروموزومی می‌شود.^(۵) از سوی دیگر نوالدین، ویسنبورن و همکاران در مطالعه‌های جداگانه نشان دادند افزایش دما قبل یا بعد از تابش در هر حال باعث افزایش آسیب‌های کروموزومی می‌شود.^(۶) در این مطالعه سوال‌های اساسی زیر مد نظر بود: افزایش دما قبل و بعد از تابش نوترون چه اثری بر فراوانی ناهنجاری‌های کروموزومی در لنفوسیت‌های خون انسان دارد؟ آیا افزایش دما باعث حساس‌تر

گوساله (Gibco)، محلوطي از ۱۰۰ واحد بر ميلی لیتر پسند سیلین، ۱۰۰ میکروگرم بر میلی لیتر استریتومایسین و ۰/۲ میلی لیتر عامل میتوژن PHA (بهار افسان) اضافه شد. سپس نمونه هایه مدت ۴۸ ساعت درون انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد نگهداری شدند. پس از این مدت به هر کدام از محیط های کشت شده ای پس از این مدت به هر کدام از محیط های کشت ۱/۰ میلی لیتر کولشی سین اضافه شد و مجدداً محیط هایه مدت ۳ ساعت درون انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد قرار داده شدند. سپس به وسیله کلرور پتاسیم با غلظت ۰/۷۵٪ مولار به سلول ها شوک هیپوتونیک وارد شد و با استفاده از محلول فیکساتیو تازه شامل ۳ حجم الکل متانول و یک حجم اسید استیک خالص، سلول ها سه بار شستشو داده شدند. پس از انجام این مراحل، چند قطره از محلول باقی مانده بر روی لام های سرد پرتاب شد و لام هایه مدت ۲۰ دقیقه درون رنگ گیمسای ۵ درصد قرار گرفتند و سپس با آب مقطر شسته شده و در هوای آزمایشگاه خشک شدند.

ناهنجاری های کروموزومی با استفاده از میکروسکوپ نوری ZIESS (آلمان) در ۱۰۰ متافاز برای هر نمونه بررسی و شمارش شدند. تعداد متافاز بررسی شده برای نمونه های شاهد اول، شاهد دوم و گروه تابش نوترون هر کدام ۴۰۰ مورد، در گروه افزایش دما تنها ۳۰۰ مورد و در بقیه گروه ها هر کدام ۲۰۰ مورد بود. برای تعزیز و تحلیل آماری داده ها و نتایج از آزمون های آنالیز واریانس یک طرفه، همبستگی و استفاده شد.

۶ پافته ها :

بررسی کروموزوم های متافازی نشان داد میانگین

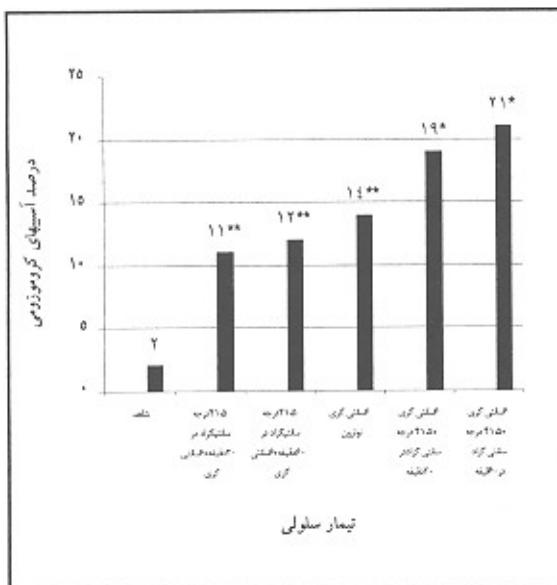
نمونه های خون از افراد مذکور سالم ۲۵ تا ۳۰ ساله غیر سیگاری که قبلاً پرتوگیری نداشتند، تهیه شد. پس از تهیه ۲۱ میلی لیتر خون هیپارینه (۰/۵۰۰۰ میلی لیتر)، ۳ میلی لیتر آن درون یک شیشه استریل دردار ریخته شد (۷ شیشه). یکی از نمونه ها به عنوان شاهد اول بدون هیچ گونه تابش و افزایش دما درون انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد قرار گرفت. دو نمونه ابتدا (یکی به مدت ۳۰ و دیگری ۶۰ دقیقه) تحت دمای ۴۱/۵ درجه سانتی گراد قرار گرفته و سپس تحت تابش ۶ سانتی گرد نوترون قرار گرفتند. دو نمونه دیگر ابتدا تحت تابش ۶ سانتی گرد نوترون قرار گرفتند و سپس یکی به مدت ۳۰ و دیگری به مدت ۶۰ دقیقه تحت تأثیر حرارت ۴۱/۵ درجه سانتی گراد واقع شدند. یک شیشه فقط تحت تابش ۶ سانتی گرد نوترون قرار گرفت. یک شیشه نیز به عنوان شاهد دوم و به منظور بررسی عوامل محیطی بدون هیچ گونه تابش نوترون و افزایش دما به همراه این ۵ نمونه حمل شد. برای دمای ۴۳ درجه سانتی گراد نیز به مدت ۱۵ و ۳۰ دقیقه همین کارها انجام شد.

یک سری از نمونه ها پس از تابش نوترون با فاصله زمانی یک ساعت در زمان های صفر تا ۶۰ دقیقه تحت دمای ۴۱/۵ درجه سانتی گراد قرار گرفتند تا تأثیر طول مدت زمان افزایش دما پس از تابش نوترون بررسی شود. در همه موارد برای جلوگیری از ایجاد شوک حرارتی، بلافاصله پس از اتمام افزایش دما نمونه ها به مدت ۳۰ دقیقه درون انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد نگهداری می شدند.

برای تهیه کشت کروموزومی ۰/۵ میلی لیتر از هر نمونه درون ۴ میلی لیتر محیط کشت RPMI ۱۶۴۰ - (بهار افسان) ریخته و به آن ۱ میلی لیتر سرم جنبینی

سانتی گراد و تابش نوترون نشان داد میانگین آسیب های از نوع حذف و تبادل کروموزومی در گروه شاهد اول از سایر گروه ها کمتر و در گروهی که ابتدا نوترون دریافت کرده و سپس ۶۰ دقیقه افزایش دما داشتند، از سایر گروه ها بیشتر بود ($P < 0.01$). مقایسه گروه ها نشان داد مجموع کل آسیب ها در گروه هایی که پس از تابش، افزایش دما داشتند، بیشتر بود. بررسی های آماری بین این گروه ها اختلاف معنی دار نشان داد و بیشترین آسیب ها در گروهی بود که بعد از تابش به مدت ۶۰ دقیقه افزایش دما داشتند ($P < 0.05$). ضریب همبستگی بین فراوانی مجموع کل آسیب ها و زمان افزایش دما بعد از تابش ۰/۵۲ بود (نمودار شماره ۲).

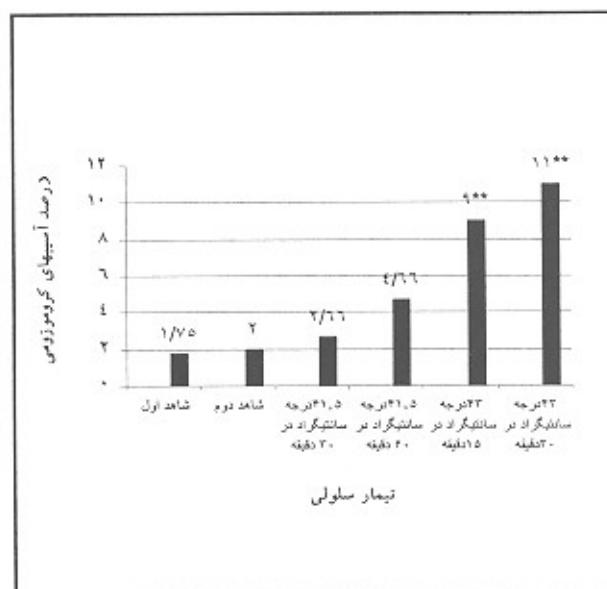
نمودار ۲:
فراوانی آسیب های کروموزومی در لنفوسيت های خون پس از اعمال توأم افزایش دما ۴۱/۵ درجه سانتی گراد و تابش ۶ سانتی گرد نوترون



کل آسیب های کروموزومی در هر دو گروه شاهد اول و دوم اختلاف معنی داری نداشتند. میانگین شکاف های کروموزومی در دمای ۴۳ درجه سانتی گراد و زمان ۱۵ دقیقه از سایر گروه ها بیشتر بود و در بقیه گروه ها اختلاف معنی داری مشاهده نشد. در مجموع میانگین کل آسیب های کروموزومی در شاهد اول و در گروه تیمار شده با افزایش دما ۴۳ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ دقیقه، بیشترین مقدار بود و با گروه های شاهد اختلاف معنی دار نشان داد. ($P < 0.05$) (نمودار شماره ۱).

نمودار ۱:

فراوانی آسیب های کروموزومی در لنفوسيت های خون پس از اعمال افزایش دما



آسیب های کروموزومی در گروه شاهد اول کمترین و در گروه تابش، بیشترین فراوانی را داشت. اختلاف بین دو گروه از نظر آماری معنی دار بود ($P < 0.01$). بررسی اثر توأم افزایش دما ۴۱/۵ درجه

با بیشتر کردن زمان افزایش دما پس از تابش نوترون، میانگین شکاف های کروموزومی تغییر چندانی نکرد، اما میانگین آسیب های از نوع حذف و تبادل کروموزومی افزایش یافت. ضریب همبستگی فراوانی این نوع آسیب ها و زمان افزایش دما 0.532 بود. میانگین حذف و تبادلات کروماتیدی نیز با بیشتر کردن زمان افزایش دما ضریب همبستگی ضعیفی را نشان داد. در مجموع میانگین کل آسیب های کروموزومی با بیشتر کردن زمان افزایش دما با ضریب همبستگی 0.562 افزایش یافت که نشان دهنده همبستگی بین میزان آسیب ها و زمان افزایش دما بود.

■ بحث و نتیجه گیری:

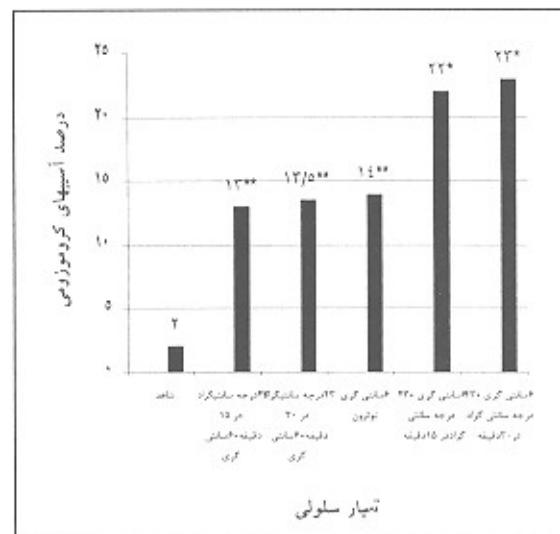
در این مطالعه تابش نوترون سبب ایجاد آسیب های کروموزومی در لنفوسيت های خون محیطی انسان شد و با توجه به پایین بودن دوز مورد استفاده، باز هم فراوانی آسیب های گروه های شاهد اختلاف معنی دار نشان داد. این یافته با نتایج تحقیقات ماریزوت و همکاران مطابقت دارد. آنها با تابش نوترون بر روی *DNA* پلاسمید *PBR322* نشان دادند که یک رابطه خطی بین دوز نوترون و تعداد آسیب های مشاهده می شود. (^(۳)) در واقع نوترون با توجه به این که جزء پرتوهای *High LET* است و همچنین اثر بیولوژیکی نسبی بالایی دارد، لذا اثر آن در ایجاد آسیب های کروموزومی نسبت به اشعه های ایکس و گاما زیادتر است. بنابراین دوز های کم نوترون، همان طور که در این مطالعه هم مشاهده شد، در ایجاد آسیب های کروموزومی بسیار مؤثر واقع می شوند. (^(۲))

در این مطالعه افزایش دما $41/5$ درجه سانتی گراد باعث ایجاد آسیب های کروموزومی نشد که

یافته های بررسی اثر تواأم افزایش دما 43 درجه سانتی گراد و تابش نوترون نشان داد میانگین شکاف های کروماتیدی در گروهی که ابتدا تحت تابش بودند و سپس به مدت 30 دقیقه در دما 43 درجه سانتی گراد واقع شدند از سایر گروه های شاهد و آزمون های آماری بین این گروه با گروه های شاهد و افزایش دمای تنها، اختلاف معنی داری نشان داد ($0.05 < P$). همچنین مقایسه گروه های افزایش دما قبل از تابش و افزایش دما بعد از تابش نشان داد که فراوانی آسیب های کروموزومی در گروه هایی که پس از تابش، افزایش دما داشتند بیشتر بود و بررسی های آماری بین این گروه های اختلاف معنی دار نشان داد ($0.05 < P$). این اختلاف در گروهی که پس از تابش 30 دقیقه در 43 درجه سانتی گراد افزایش دما شده بودند چشمگیر تر بود. (نمودار شماره ^(۳)).

نمودار ^(۳):

فراوانی آسیب های کروموزومی در لنفوسيت های خون پس از اعمال تواأم افزایش دما 43 درجه سانتی گراد و تابش 6 سانتی گردی نوترون



یکی، تأثیر بر فعالیت آنزیم اختصاصی ترمیم DNA - Polymerase β) DNA . مؤید این مطلب نتایج کار اسپیرو و همکاران است که نشان دادند گرما باعث غیرفعال شدن این آنزیم می‌شود. همین طور رافسورست مهم‌ترین عامل تخریب سیستم‌های بیولوژیکی در اثر افزایش دما را غیرفعال شدن پروتئین‌ها و آنزیم‌ها و همچنین ممانعت از سنتز DNA و $mRNA$ در نتیجه غیرفعال شدن آنزیم‌های مؤثر در سنتز بیان کرد.^{(۸) (۹)}

دوم، افزایش پروتئین‌های غیرهیستونی در اطراف DNA . مؤید این مطلب نتیجه کار روتی و همکاران است که نشان دادند در اثر افزایش دما پروتئین‌های غیرهیستونی در اطراف DNA تجمع و از ترمیم آن جلوگیری می‌کنند.^(۱۰) از طرف دیگر افزایش دما پس از تابش باعث مهار ترمیم آسیب‌های زیرکشنه و بالقوه کشنه می‌شود و این مهار بستگی به مقدار دوز گرمایی، مدت زمان آن و همچنین فاصله بین تابش و افزایش دما دارد.^(۹)

در تحقیق حاضر اثر افزایش دما بر دوز کم نوترون بررسی شد و پیشنهاد می‌شود این اثر با دوزهای بالاتر نوترون و همچنین با فاصله زمانی بیش از یک ساعت بین تابش و افزایش دما بررسی شود. این تحقیق در محیط کشت انجام شد، پیشنهاد می‌شود مطالعه بر روی تومورهای سطحی بدن که امکان اعمال افزایش دمای موضعی وجود دارد انجام شود.

■ سپاسگزاری:

بدین وسیله از راهنمایی‌های ارزنده استاد ارجمند جناب آقای دکتر حسین مزدارانی تشکر و قدردانی می‌شود.

این یافته با نتایج مطالعه ویسنبورن و آبه مشابه است. ایشان با مطالعه مراحل مختلف چرخه سلولی نشان دادند افزایش دما در هیچ‌کدام از مراحل آسیب ایجاد نمی‌کند.^{(۱۱) (۱۲)} در واقع در دمای ۳۷/۵ تا ۴۱/۵ درجه سانتی‌گراد در سلول‌ها یک مقاومت نسبی و تحمل گرمایی به وجود می‌آید که این اثر تا حدودی باعث جلوگیری از تأثیر پرتوها بر سلول‌ها می‌شود، اما در ۴۳ درجه سانتی‌گراد با توجه به این که سلول‌ها حساسیت زیادی به افزایش دما نشان می‌دهند تعداد آسیب‌ها افزایش می‌یابد. مطالعه میشل و همکاران در دمای ۴۲ تا ۴۶ درجه سانتی‌گراد نیز مؤید این نتیجه است.^(۱۳) با بیشتر نمودن زمان افزایش دما پس از تابش، میزان آسیب‌ها افزایش یافت که این با نتیجه تحقیقات ویسنبورن و آبه نیز مطابقت دارد. ایشان با مطالعه بر روی لنفوцит‌ها نشان دادند با بیشتر نمودن زمان افزایش دما از صفر تا ۱۵ دقیقه، فراوانی آسیب‌ها به صورت خطی افزایش می‌یابد.^{(۱۴) (۱۵)}

به طور کلی در ترکیب تابش پرتوهای یون‌ساز با افزایش دما، میزان آسیب‌های کروموزومی افزایش می‌یابد و از آن جاکه بین میزان این آسیب‌ها و مرگ سلولی رابطه مستقیمی وجود دارد، می‌توان افزایش مرگ سلولی را در ارتباط با میزان آسیب‌های کروموزومی دانست.^(۱۶) به نظر می‌رسد افزایش دما با جلوگیری از روند ترمیم آسیب‌های DNA باعث افزایش آسیب‌های کروموزومی و مرگ سلولی می‌شود. البته باید توجه داشت افزایش دمانمی‌تواند میزان آسیب‌های ایجاد شده توسط پرتوها را افزایش دهد بلکه بیشتر روند ترمیم DNA را به واسطه درجه حرارت و زمان مهار می‌کند که این مهار از طریق یکی از این دو مکانیسم زیر انجام می‌شود:

مراجع □

1. Cai Lu, Jiang J. Mild hyperthermia can induce adaptation to cytogenetic damage caused by subsequent X-irradiation. *Radiat Res* 1995; 143: 26-33
2. Hall EJ. *Radiobiology for the radiologist*. 4th ed, Philadelphia, JB Lippincott, 1993; 708-13
3. Maurizot MS, Charlier M, Sabatier R. DNA radiolysis by fast neutrons. *Int J Radiat Biol* 1990; 57 (2): 304-13
4. Mitchel RE, Birnboim HC. Triggering of DNA strand breaks by 45°C hyperthermia and its influence on the repair of gamma radiation damage in human white blood cells. *Cancer Res* 1985; 45(5): 2040 - 5
5. Mittler S. Hyperthermia increases chromosome breakage and loss induced by fission neutrons in drosophila melanogaster. *Mutat Res* 1984; 139(3): 119-21
6. Nevaldin B, Long JA, Hahn PJ. Hyperthermia inhibits the repair of DNA double strand breaks induced by ionizing radiation as determined by pulsed- field gel electrophoresis. *Int J Hyperthermia* 1994; 10(3): 381-8
7. Nielsen OS. Influence of thermotolerance on the interaction between hyperthermia and radiation in L1A2 cells in vitro. *Int J Radiat Biol Relat Stud Phys Chem Med* 1983; 43(6): 665-73
8. Raaphorst GP. Fundamental aspects of hyperthermic biology. in: *An introduction to practical aspects of clinical hyperthermia*. Tylor and Francis, eds. London, UK, 1990; 90-8
9. Raaphorst GP. Recovery of sublethal radiation damage and its inhibition by hyperthermia in normal and transformed mouse cells. *Int J Radiat Oncol Biol Phys* 1992; 22(5): 1035-41
10. Roti JL, Henle KJ. The kinetics of increase of chromatin protein content in heated cells, a possible role in cell killing. *Radiat Res* 1980; 85: 504-13
11. Spiro IJ, Denman DL, Dewy WC. Effect of hyperthermia on CHO DNA polymerases α and β . *Radiat Res* 1982; 89: 134-49
12. Weissenborn U, Obe G. Modification of X-ray induced chromosome aberration frequency by pre-and postirradiation hyperthermia of human peripheral lymphocytes. *Int J Radiat Biol* 1991; 59(4): 973-84
13. Weissenborn U, Obe G. Modification of bleomycin - induced chromosome aberration by hyperthermia and under energy depleting conditions in human peripheral lymphocytes. *Int J Radiat Biol* 1992; 62(3): 289-96