

فعالسازی الکتریکی حساس کننده های نوری

فعالسازی الکتریکی حساس کننده های نوری در شرایط برون تنی به منظور بهینه سازی درمانهای فتوداینامیک

محمود محمودی^۱، آمنه سازگارنیا^{۲*}، سید محمدحسین بحرینی طوسی^۳، رضا فیضی^۴، عبدالرضا هاشمیان^۵

۱- دانشیار گروه ایمونولوژی، مرکز تحقیقات ایمونولوژی، پژوهشکده بوعلی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد

۲- استادیار گروه فیزیک پزشکی، مرکز تحقیقات فیزیک پزشکی، پژوهشکده بوعلی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد

۳- استاد گروه فیزیک پزشکی، مرکز تحقیقات فیزیک پزشکی، پژوهشکده بوعلی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد

۴- کارشناس ارشد گروه ایمونولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد

۵- استادیار گروه فیزیک پزشکی، مرکز تحقیقات فیزیک پزشکی، پژوهشکده بوعلی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد

تاریخ پذیرش مقاله: ۸۶/۷/۲۷

تاریخ دریافت نسخه اصلاح شده: ۸۶/۶/۲۹

چکیده

مقدمه: در درمانهای فتوداینامیک، پایین بودن ضرایب خاموشی حساس کننده ها به عنوان یکی از عوامل محدودکننده کارایی درمان مطرح است. از طرف دیگر هر حساس کننده نوری در طول موج خاصی فعال می شود که عامل اصلی در محدودیت عمق درمان بشمار می رود. در این تحقیق فعالسازی الکتریکی دو حساس کننده نوری در شرایط برون تنی مورد بررسی قرار گرفته است تا شاید بتوان با اثر هم افزایی پالسهای الکتریکی و نور، به درمان بهینه در عمق موردنظر دست یافت.

مواد و روشها: مطالعه بر روی رده سلولی فیبروسارکوماهی -۱۶۴ موش بلب سی در دو دوز الکتریکی، دو غلظت از دو نوع رنگدار و دو دوز نوری انجام شده است. پس از ۲ ساعت انکوباسیون سلولها با ۵ آمینولونیللیک اسید و سولفات فتالوسیانین روی، پالسهای الکتریکی مربعی با الکتروپوریتور بی تی ایکس و نوردهی با منبع نور غیر کوهرنت در قله های طول موج ۶۷۰ و ۶۳۰ نانومتر انجام گردید. ۲۴ ساعت بعد از درمان درصد بقای سلولی به روش ام تی تی^۱ مورد ارزیابی و مقایسه قرار گرفت.

نتایج: در غلظت ۰/۲ میلی مولار ۵ آمینولونیللیک اسید، بین دوز نوری کم و زیاد، در پالسهای ۹۰۰ و ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر و در غلظت ۱ میلی مولار در هر سه دوز نوری (صفر، ۱۶ و ۵۴ ژول بر سانتیمترمربع) تفاوت معنی دار به دست آمده است.

بین نمونه های پالس گرفته و بدون پالس، در غلظت ۱ میکرومولار از فتالوسیانین روی در دوز نوری کمتر، و در غلظت ۱۰ میکرومولار از رنگدار و دوز نوری بالاتر، تفاوت معنی دار وجود دارد. بین نمونه های پالس گرفته و بدون پالس، در دوز ۱ میکرومولار از رنگدار و بین دوز الکتریکی صفر و ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر در تاریکی و دوز نوری کمتر تفاوت معنی دار است. در غلظت ۱۰ میکرومولار از رنگدار و بین دوز الکتریکی صفر و ۸۰۰ ولت بر سانتیمتر، هم در تاریکی و هم در دوز نوردهی بیشتر تفاوت معنی دار به چشم می خورد.

بحث و نتیجه گیری: بنظر می رسد در غلظتهای بالا پروتوپورفیرین ۹، تحت تاثیر پالسهای الکتریکی فعال می شود. همچنین تاثیر پالسهای الکتریکی ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر در فعالسازی ۵ آمینولونیللیک اسید بیش از پالسهای الکتریکی ۹۰۰ ولت بر سانتیمتر است. پیش بینی می شود دوز الکتریکی اعمال شده پس از انکوباسیون سلولها با غلظت ۱ میکرومولار از فتالوسیانین روی، از طریق پالسهای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر توانسته است، موجبات فعال سازی فتالوسیانین روی را بدون نوردهی فراهم آورد. جمعا بنظر می رسد، افزودن دوز الکتریکی از طریق اضافه کردن قدرت پالسها بیش از افزایش پهنای زمانی آنها، منجر به بهینه سازی کارایی فعالسازی الکتریکی رنگداروها می شود. (مجله فیزیک پزشکی ایران، دوره ۳، شماره ۱۲، پاییز ۸۵: ۸۹-۶۱)

واژگان کلیدی: الکتروپوریشن، درمان فتوداینامیک، فعالسازی الکتریکی، رده سلولی وهی-۱۶۴، فتالوسیانین روی، ۵ آمینولونیللیک اسید

* نویسنده مسؤل: آمنه سازگارنیا

آدرس: گروه فیزیک پزشکی، دانشکده پزشکی دانشگاه

asazgarnia@yahoo.com

علوم پزشکی مشهد،

تلفن: ۴-۸۵۴۴۰۸۱-۵۱۱) ۹۸+

1- MTT

(3-(4,5-Dimethylthiazol-2-yl)-2,5-Diphenyltetrazolium Bromide)

۱- مقدمه

در درمانهای فتوداینامیک^۱، انتخاب مناسب عوامل درمانی (از جمله نوع حساس کننده نوری)^۲، با توجه به طول موج فعالسازی آن برای تامین عمق درمان موردنیاز بسیار حائز اهمیت می باشد.

عدم سمیت^۳، برداشت انتخابی و نگهداری توسط بافت تومور، تولید کافی رادیکال‌های آزاد اکسیژن با جذب طول موج‌هایی که به راحتی بتوانند از بافت عبور کنند، از مهمترین خواص حساس کننده ایده آل می باشد [۱]. از جمله رنگداروهایی که از طرف سازمان غذا و دارو^۴ مجوز مصرف دارند، میتوان به فتوفیرین اشاره نمود. این حساس کننده نسل اول مخلوطی از چند پورفیرین است که با توجه به تجمع انتخابی محدود در بافت تومور، نسبت تجمع آن در بافت هدف به بافت سالم ناچیز است. طیف جذبی فتوفیرین ۵ قله دارد که بلندترین آنها در ۳۹۰ نانومتر و پایین‌ترین آنها در ۶۳۰ نانومتر است [۲]. از قله جذب ۶۳۰ نانومتر هم برای مطالعات آزمایشگاهی و هم برای مطالعات بالینی استفاده شده است [۳]. از طرف دیگر، به دلیل ضرایب خاموشی پایین، برای به دست آوردن پاسخ رضایت بخش در نوردرمانی، باید دوز نسبتاً زیادی از دارو تجویز شود.

از حساس کننده‌های نسل دوم می توان به مشتقات پورفیرین، فتالوسیانین ها، نفتالوسیانین ها و کلرین ها اشاره کرد. این ترکیبات جدید به طور موثرتری اکسیژن یگانه تولید می کنند و یک قله جذبی قوی در محدوده ۸۰۰-۶۵۰ نانومتر دارند (طول موج‌هایی که می توانند تا عمق بیشتری در بافت نفوذ کنند). فتالوسیانین ها^۴ ترکیبات خالصی بوده و ساختار شیمیایی خوبی با بهره کوانتوم بالا برای تولید اکسیژن یگانه و

سه گانه، همچنین سمیت ناچیزی در غیاب نور دارند [۴]. مشخصات برخی از فتالوسیانین‌های سنتز شده عبارتند از [۴]:

طول موج حداکثر جذب (نانومتر)	ضریب خاموشی (بر مول بر سانتیمتر)	نام حساس کننده
۶۷۱ و ۶۳۰ و ۶۷۵	$2/14 \times 10^5$	AlPcS _۴
۶۷۷, ۶۷۶	2×10^5	ZnPcS _۴
۶۷۵, ۶۶۰	$1/69 \times 10^5$	ZnPcS _۴
۶۷۷, ۶۷۶	2×10^5	ZnPcS _۳

فعال سازی نوری قوی این حساس کننده‌ها در طول موج‌های بلندتر، موضوع قابل ملاحظه ای است. طول موج بلندتر می تواند عمق نفوذ بیشتری برای نور در بافت ایجاد کند و بنابراین امکان درمان تومورهای حجیم تر و عمقی تری را فراهم خواهد کرد [۵]. اما در هر صورت پایین بودن ضرایب خاموشی حساس کننده ها همواره به عنوان عامل محدودکننده کارایی درمانهای فتوداینامیک مطرح بوده است.

۵ آمینولونیلک اسید رنگ دارویی است که پس از ورود به سلول تحت تأثیر آنزیمهای سلولی تبدیل به پروتوپورفیرین ۹ می شود. این ماده که در اثر تابش نور با طول موج ۶۳۰ نانومتر فعال شده و در واکنش‌های مرگ سلول، سهم می‌گردد، در حال حاضر دارای مجوز سازمان جهانی غذا و دارو میباشد. البته مشتقات فتالوسیانین با جرم مولکولی بزرگتر از ۵- آمینولونیلک اسید، هنوز مجوز مصرف ندارد، اما با توجه به طول موج فعال‌سازی بلندتر این مشتقات (بلندتر از ۶۷۰ نانومتر)، انتظار می‌رود عمق درمان بیشتری را فراهم نمایند. ضمناً این ترکیبات، به خودی خود، حساس کننده اند.

در ۱۹۹۷ آثار ترکیب فعال‌سازی الکتریکی و فعال‌سازی نوری در حضور غلظت‌های مختلف از مشتق هماتوپورفیرین که یکی از حساس کننده های نسل اول است، روی سلول‌های

- 1- Photodynamic therapy (PDT)
- 2- Toxicity
- 3 -FDA
- 4- Phtalocyanines

فعالسازی الکتریکی حساس کننده های نوری

کف فلاسک جدا شده و به فلاسک‌های جدید منتقل می‌شدند. محیط کشت فلاسک‌ها هر ۳-۲ روز یکبار تعویض می‌گردید. بافر الکتروپوریشن: ۵/۵ گرم مانیتول، ۷/۴ میلی گرم $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ (3881-C; سیگما) و ۴ میلی گرم $\text{MgCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$ (0250-M; سیگما) و ۲۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر سرم آلبومین گاوی^۷، حجم با آب مقطر به ۱۰۰ سی سی سی رسید. سپس pH بافر روی ۷/۴ تنظیم شد.

۵ آمینولونیلک اسید هیدروکلراید^۸: ای ال ای^۹ با فرمول شیمیایی $\text{C}_5\text{H}_9\text{NO}_3 \cdot \text{HCl}$ و جرم مولکولی ۱۶۷/۶ از محصولات شرکت دارویی سیگما^{۱۰} با خلوص ۹۸٪ تهیه و هنگام استفاده در بافر الکتروپوریشن حل شده و pH آن توسط محلول سود نرمال، در ۷/۴ تنظیم گشت. آزمایشات در دو غلظت ۰/۲ و یک میلی مولار ای ال ای بر روی سلولها صورت گرفت.

تتراسولفونیک فتالوسیانین روی^{۱۱}: رنگ داروی دیگری که اثر فعالسازی آن مورد تحقیق قرار گرفت، با فرمول $\text{C}_{32}\text{H}_{16}\text{N}_8\text{O}_{12}\text{S}_4\text{Zn}$ با جرم مولکولی ۸۹۸/۱۵ و از شرکت دارویی فرانتیر ساینٹیفیک^{۱۲} امریکا تهیه گردید. این ماده در pH بالاتر از ۴، در آب محلول بوده و هنگام مصرف با غلظت مورد نیاز در محلول بافر فسفات^{۱۳} حل می‌شود. آزمایشات در غلظتهای ۱ و ۱۰ میکرومولار از فتالوسیانین روی بر روی سلولها انجام شد.

الکتروپوریتور: تولید و اعمال پالسها به نمونه های سلولی توسط یک دستگاه مولد پالس مربعی^{۱۴} ساخت شرکت جیترونیکس^{۱۵} با استفاده از کووت ۲ میلیمتری انجام گرفت. دوزهای الکتریکی، در قالب ۸ پالس با فاصله زمانی یک ثانیه در قدرت ۹۰۰ ولت بر

هلا^۱ مورد بررسی قرار گرفت و فعالسازی این رنگ دارو تحت تأثیر میدان الکتریکی تایید گردید. بر اساس نتایج این تحقیق، اگر حساس کننده‌ها، توأمأ در معرض میدان الکتریکی و نور قرار گیرند، میزان داروی فعال افزایش می‌یابد که این وضع می‌تواند تأثیر مهمی در افزایش کارایی درمان فتوداینامیک سرطان داشته باشد [۶].

در این مطالعه امکان استفاده از اثر فعالسازی الکتریکی دو رنگ داروی نسل دوم، ۵- آمینولونیلک اسید و سولفات فتالوسیانین روی، به عنوان یک عامل همیار با نور، به منظور بهبود بازده درمانهای مذکور مورد بررسی قرار گرفته است.

۲- مواد و روشها

۱-۲ رده ی سلولی و شرایط کشت آن

رده سلولی وهی ۱۶۴^۲، رده ای پیوسته و چسبنده می‌باشد که از نظر شکل شبیه سلولهای اپی تلیال است. این سلول، اولین بار از تومور فیروسارکومای تهیه شده است که از تزریق زیر جلدی ۳- متیل کولانترون به موش بالب سی^۳ به دست آمده است. سلولهای وهی ۱۶۴ در محیط آرپی ام آی^۴ ۱۶۴۰ حاوی ۲ میلی مولار گلوتامین، ۱۰٪ اف سی اس^۵، ۱۰۰ واحد بر میلی لیتر پنی سیلین و ۱۰۰ میکروگرم بر میلی لیتر استرپتومایسین و در حضور ۵٪ گاز دی اکسید کربن و در ۳۷ °C کشت داده شدند. هر بار که سلولها به فاز نمایی رشد می رسیدند و به صورت تک لایه کامل سطح فلاسک را می پوشاندند (حدود سلول بر سانتیمتر مربع $(10^4 \times (2-0/5))$)، با استفاده از محلول ۰/۲۵ درصد تریپسین-۱ د ت^۶ سلولها از

7- BSA
8- Aminolaevulinic Acid Hydrochloride
9- ALA
10- Sigma
11- Phtalocyanine Tetrasulfonic Acid (ZnPcS)
12- Frontier Scientific Inc
13- Phosphate Buffer Solution (PBS)
14- Electro Square Porator BTX; Model ECM-830
15- Genetronics

1- Hela cells
2- WEHI-164 Cell Line
3- Balb/c
4- RPMI-1640
5- FCS
6- EDTA

نوردهی نیز متناسب با دوز نوری موردنظر انتخاب گردید. نمونه هایی که با ای ال ای درمان شدند، در طول موج ۶۳۰ نانومتر با دانسیته نوری ۹۰ میلی وات بر سانتیمتر مربع در دوزهای ۱۶۰ و ۵۴/۰ ژول بر سانتیمتر مربع و نمونه های درمان شده با فتالوسیانین روی در طول موج ۶۷۰ نانومتر و دانسیته نوری ۶۰ میلی وات بر سانتیمتر مربع در دوزهای ۱۱/۰ و ۴۳/۰ ژول بر سانتیمتر مربع نوردهی شدند.

آماده سازی نمونه های سلولی برای نوردهی: در بررسیها، دو دوز الکتریکی [۷] و برای سلول ها دو ساعت انکوباسیون با رنگدارو، [۸] در نظر گرفته شد. کلیه نمونه ها و کنترل های ممکن پیش بینی گردید. پس از تریپسینه کردن سلول ها و شمارش آنها به روش تریپان - بلو و اطمینان از بقای بیش از ۹۸٪ برای سلول ها، سوسپانسیون سلولی با تراکم $10^6 \times 6$ سلول در هر میلی لیتر بافر الکتروپوریشن، آماده و مورد استفاده قرار گرفت. اعمال پالس در کوتهای با حفره ۲ میلی متر حاوی ۲۰۰ میکرولیتر سوسپانسیون سلولی و نوردهی در پلیت های ۲۴ خانه استریل انجام شد. دو ساعت انکوباسیون برای نمونه ها، قبل از اعمال دوز الکتریکی لحاظ گردید. ضمناً قبل از نوردهی کلیه نمونه ها با پی بی اس شستشو داده شد و داروی اضافی از محیط خارج گردید. به منظور جلوگیری از تابش نور پراکنده از نمونه تحت نوردهی به سایر نمونه ها، هر نمونه به تنهایی نوردهی گردید. بطور کلی آزمایشات برون تنی، برای هر رنگدارو، روی ۹ گروه، طراحی گردید. شرایط این گروه ها و نتایج درصد بقای سلولی پس از درمانها در جداول ۱ و ۲ آمده است. برای هریک از شرایط، حداقل ۴ تکرار منظور گردید. پس از نوردهی حدود ۵۰۰۰ سلول به هریک از چاهک های پلیت ۹۶ خانه منتقل و بعد از ۲۴ ساعت، به منظور تعیین درصد بقای سلول ها، آزمون ام تی تی انجام گرفت [۹]. جذب نوری در

سانتیمتر با پهنای زمانی ۵۰ میکروثانیه و ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر با پهنای زمانی ۲۰ میکروثانیه، پس از انکوباسیون سلولها با ای ال ای و در قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر با پهنای زمانی ۵۰ میکروثانیه و قدرت ۸۰۰ ولت بر سانتیمتر با پهنای زمانی ۱۰۰ میکروثانیه بعد از انکوباسیون سلولها با فتالوسیانین روی به نمونه های سلولی موردنظر، اعمال گردید. علت انتخاب پهنای زمانی طولانی تر پالسها در این حالت، بزرگتر بودن مولکول فتالوسیانین روی در مقایسه با ای ال ای بود تا امکان استفاده از اثر الکتروتراوایی نیز فراهم شود.

منبع نورانی و پروبهای مربوطه: نوردهی سلولها با استفاده از یک منبع نورانی غیر کوهنت ساخت شرکت لوماکیر^۱ امریکا مدل ال سی-۱۲۲ مجهز به پروبهای مشتمل بر رشته های نوری با قطر ۲ میلی متر و قطر لکه نوری ۸ میلی متر، در طول موجهای ۲۵ ± ۶۳۰ نانومتر و ۳۰ ± ۶۷۰ نانومتر انجام گرفت. همگنی چگالی توان خروجی این سیستم ۵٪ ±، مجهز به تنظیم کننده زمانی^۲، با دقت ۵٪/۰ زمان تنظیم شده می باشد. همچنین به منظور جلوگیری از افزایش درجه حرارت، فیلتر جاذب مادون قرمز نیز در سیستم تعبیه شده است، به طوری که افزایش دمای بافت به ازای خروجی مادون قرمز نزدیک لامپ، ۶-۴ درجه فارنهایت بر ساعت گزارش شده است [۷].

نورسنجی: به منظور اندازه گیری دانسیته توان خروجی پروبهای نوری مورد استفاده در این تحقیق، از نورسنج^۳ کان-ترول-کیور آی ال ۱۴۰۰^۴ ساخت شرکت امریکایی یو وی پروسس^۵ مجهز به آشکارساز نوری دارای پاسخ تخت^۶ استفاده شد. قبل از آغاز نوردهی پروب مناسب رنگ داروی مورد استفاده روی منبع نور نصب و دانسیته نوری منبع اندازه گیری شد. زمان

- 1- LumaCare
- 2-Timer
- 3- Radiometer
- 4- CON-TROL-CURE IL1400
- 5- UVPROCESS
- 6- Flat-Response

سانتیمترمربع، و با اعمال پالس های الکتریکی ۹۰۰ ولت بر سانتیمتر، در دوز نوری ۵۴/۰ ژول بر سانتیمترمربع، کمترین درصد بقای سلولی به دست آمده است. البته این نتیجه با درصد بقای سلولی بدست آمده در همان غلظت، در دوز نوری ۵۴/۰ ژول بر سانتیمترمربع با نمونه های بدون و با همراه با دوز الکتریکی از طریق پالس های ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر معنی دار نبوده است.

در غلظت ۰/۲ میلی مولار بین دوزهای نوری ۱۶۰ ژول بر سانتیمترمربع و ۵۴/۰ ژول بر سانتیمترمربع، و در غلظت ۱ میلی مولار بین هر سه دوز نوری، در نمونه های پالس گرفته، تفاوت معنی دار به دست آمده است.

نتایج بررسیهای انجام شده با فتالوسیانین روی که در جدول ۲ آمده است، بیانگر موارد زیر است:

بین گروههایی که دوز الکتریکی دریافت کرده اند، در غلظت ۱۰ میکرومولار فتالوسیانین روی و با اعمال ۸ پالس الکتریکی با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر و پهنای زمانی ۵۰ میکروثانیه با دوز نوری ۴۳/۰ ژول بر سانتیمترمربع، کمترین درصد بقای سلولی یعنی ۱۰/۱٪، و بین نمونه های بدون دریافت دوز الکتریکی، در همان غلظت از فتالوسیانین روی و همان دوز نوری، درصد بقای سلولی ۴۷/۸٪ بوده است. گروه اخیر نسبت به دو گروه پالس گرفته، اختلاف معنی دار نشان داده است.

تغییرات دوز نوردهی، چه در نمونه های پالس گرفته و چه بدون پالس، در غیاب فتالوسیانین روی، موجب تغییر درصد بقای سلولی به صورت معنی دار نشده است.

در هر دو غلظت از رنگدارو، در نمونه های نظیر از نظر دوزهای الکتریکی و نوری دریافتی، در مقایسه با غلظت صفر با تفاوت معنی دار مواجه می شویم، ولی در مقایسه غلظت های ۱ و ۱۰ میکرومولار فقط در دوز نوری ۴۳/۰ ژول بر سانتیمترمربع تفاوتها معنی دارند.

در غلظت ۱ میکرومولار از رنگدارو، نمونه بدون دریافت پالس در مقایسه با سلولهای پالس گرفته ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر در

آزمون ام تی تی، با استفاده از سیستم الیزاریدر ساخت کمپانی آویرنس^۱ مدل ۳۲۰۰ در طول موج ۵۴۰ نانومتر تعیین شد. تجزیه و تحلیل آماری داده ها پس از اطمینان از نرمال بودن توزیع داده ها در سطح اطمینان ۹۵ درصد، با استفاده از روش آنالیز واریانس یکطرفه و تست توکی با استفاده از نرم افزار اسپاس^۲ و رسم نمودارها در محیط اکسل^۳ انجام گرفته است.

۳- نتایج

نتایج درصد بقای سلولی گروههای مختلف، در نمودارهای ۱ و ۲ گزارش شده است. همانطور که در نتایج درمان با ای ال ای در جدول ۱ مشهود است:

با افزایش دوز نوردهی، درصد بقای گروه های کنترل بدون دارو در شرایط بدون پالس، با پالس های الکتریکی ۹۰۰ و ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر افزایش می یابد ولی این اختلاف در مقایسه با گروه تاریکی مشابه، فقط در ارتباط با گروهی که پالس های ۹۰۰ را دریافت کرده اند، در دوز نوری بالاتر معنی دار است.

در غلظت کمتر ای ال ای (۰/۲ میلی مولار)، درصد بقای سلولی در تاریکی در مقایسه با نمونه دارای پالس های الکتریکی ۹۰۰ و ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر و نوردهی ۱۶۰ ژول بر سانتیمترمربع، معنی دار نیست.

مقایسه داده ها در دو دوز نوری با سایر شرایط مشابه، بجز موارد زیر، بقیه را معنی دار نشان داده است:

بدون دارو، بدون پالس و با پالس های الکتریکی ۹۰۰ و ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر.

غلظت ۱ میلی مولار رنگدارو با پالس های ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر. در غلظت یک میلی مولار ای ال ای، با اعمال پالس های الکتریکی ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر در دوز نوری ۱۶۰ ژول بر

1- AWARENESS
2- SPSS
3- Excel

در غلظت ۱۰ میکرومولار از رنگ‌دارو هم در تاریکی و هم در دوز نوردهی ۴۳/۰ ژول بر سانتیمتر مربع بین دوز الکتریکی صفر و ۸۰۰ ولت بر سانتیمتر، تفاوت معنی‌دار به چشم می‌خورد.

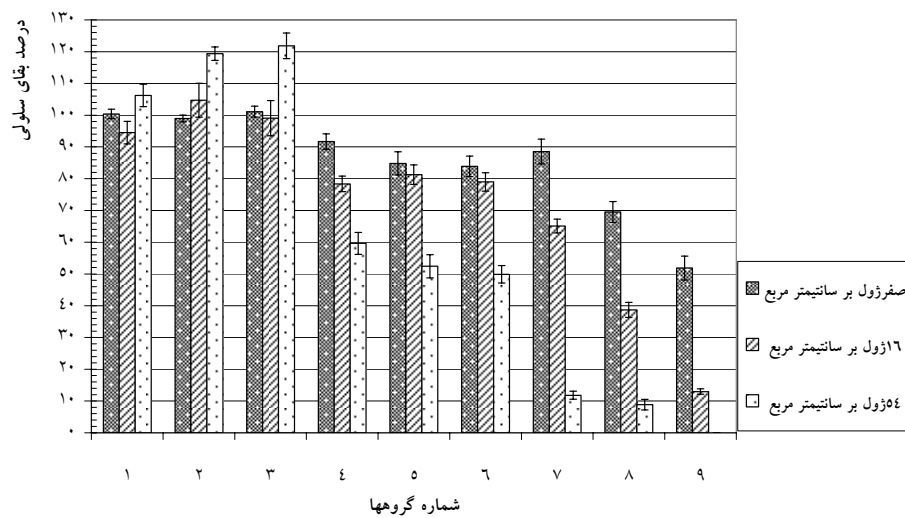
تاریکی و دوز نوری ۱۱/۰ ژول بر سانتیمتر مربع تفاوت معنی‌دار نشان داده است. در همین غلظت از رنگ‌دارو، بین دو دوز الکتریکی در دو دوز نوردهی ۱۱/۰ و ۴۳/۰ ژول بر سانتیمتر مربع نیز تفاوت معنی‌دار مشاهده می‌شود.

جدول ۱: تغییرات درصد بقاء سلولی پس از درمان بدون حضور ای ال ای با و بدون دریافت پالس در شرایط برون تنی (داده‌ها نمایانگر میانگین \pm تکرار \pm خطای استاندارد است).

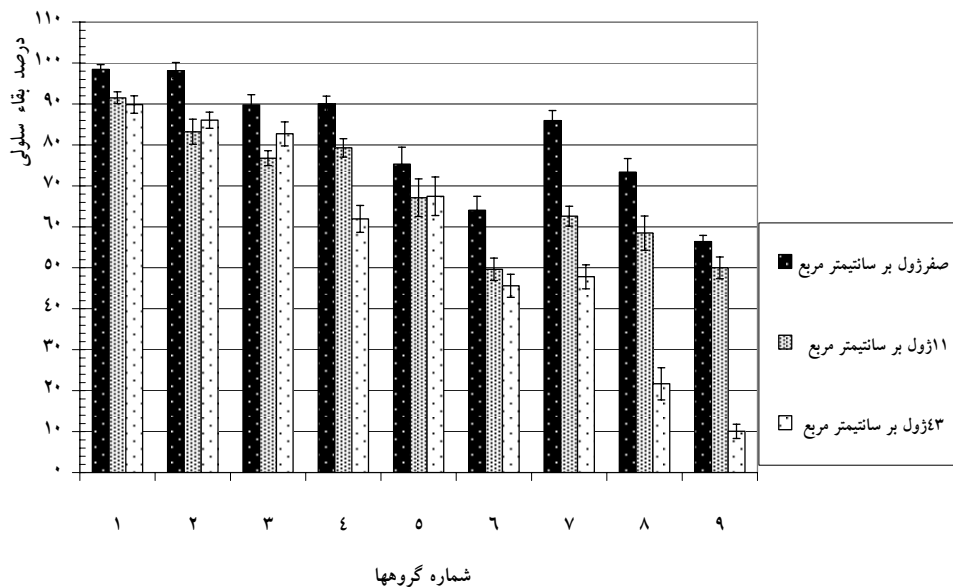
غلظت ای ال ای (میلی مولار)	گروه	دوز الکتریکی	دوز نوردهی (ژول بر سانتیمتر مربع)	خطای استاندارد \pm درصد بقای سلولی
			صفر	$100/4 \pm 1/5$
	۱	صفر	۱۶	$99/5 \pm 3/9$
			۵۴	$106/2 \pm 3/5$
			صفر	$99/0 \pm 1/1$
صفر	۲	۸ پالس ۵۰ میکروثانیه ای با قدرت ۹۰۰ ولت بر سانتیمتر	۱۶	$104/7 \pm 5/3$
			۵۴	$119/4 \pm 2/1$
			صفر	$101/1 \pm 1/7$
	۳	۸ پالس ۲۰ میکروثانیه ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر	۱۶	$99/1 \pm 5/6$
			۵۴	$121/8 \pm 3/9$
			صفر	$91/7 \pm 2/4$
	۴	صفر	۱۶	$78/4 \pm 2/5$
			۵۴	$59/6 \pm 3/5$
			صفر	$84/8 \pm 3/7$
۰/۲	۵	۸ پالس ۵۰ میکروثانیه ای با قدرت ۹۰۰ ولت بر سانتیمتر	۱۶	$81/3 \pm 3/1$
			۵۴	$52/4 \pm 3/6$
			صفر	$83/9 \pm 3/2$
	۶	۸ پالس ۲۰ میکروثانیه ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر	۱۶	$79/0 \pm 2/9$
			صفر	$88/5 \pm 4/0$
	۷	صفر	۱۶	$65/1 \pm 2/2$
			۵۴	$11/8 \pm 1/3$
			صفر	$69/5 \pm 3/3$
	۸	۸ پالس ۵۰ میکروثانیه ای با قدرت ۹۰۰ ولت بر سانتیمتر	۱۶	$38/7 \pm 2/4$
۱			۵۴	$8/8 \pm 1/7$
			صفر	$51/9 \pm 3/8$
	۹	۸ پالس ۲۰ میکروثانیه ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر	۱۶	$13/0 \pm 0/9$
			۵۴	$0/0 \pm 0/0$

جدول ۲: تغييرات درصد بقاء سلولی پس از درمان بدون حضور فتالوسيانين روی با و بدون دريافت پالس در شرايط برون تنی (داده ها نمايانگر میانگین \pm تکرار \pm خطای استاندارد است).

غلظت فتالوسيانين روی (میکرو مولار)	گروه	دوز الکتريکی	دوز نوردهی (ژول بر سانتيمتر مربع)	خطای استاندارد \pm درصد بقای سلولی	
صفر	۱	صفر	صفر	98.4 ± 1.2	
			۱۱/۰	91.5 ± 1.4	
	۲	۸ پالس ۱۰۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۸۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	89.9 ± 2.1	
			۱۱/۰	94.1 ± 2.0	
	۳	۸ پالس ۵۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	83.2 ± 3.1	
			۱۱/۰	87.0 ± 2.0	
	۱	۴	صفر	صفر	89.8 ± 2.5
				۱۱/۰	76.7 ± 1.8
		۵	۸ پالس ۱۰۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۸۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	82.7 ± 2.9
				۱۱/۰	90.0 ± 1.9
۶		۸ پالس ۵۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	79.3 ± 2.3	
			۱۱/۰	62.0 ± 3.3	
۷		۸ پالس ۱۰۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۸۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	75.3 ± 4.1	
			۱۱/۰	67.1 ± 4.6	
۸		۸ پالس ۵۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	67.0 ± 4.7	
			۱۱/۰	64.1 ± 3.1	
۹	۸ پالس ۵۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	49.7 ± 2.8		
		۱۱/۰	45.6 ± 2.8		
۱۰	۸ پالس ۱۰۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۸۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	86.0 ± 2.5		
		۱۱/۰	62.6 ± 2.4		
	۹	۸ پالس ۵۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	47.8 ± 2.9	
			۱۱/۰	73.3 ± 3.3	
	۸	۸ پالس ۱۰۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۸۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	58.5 ± 4.2	
			۱۱/۰	21.7 ± 3.9	
	۹	۸ پالس ۵۰ میکروثانيه‌ای با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتيمتر	صفر	56.4 ± 1.5	
			۱۱/۰	50.0 ± 2.7	
			صفر	10.1 ± 1.8	



نمودار ۱: تغییرات درصد بقای سلولی در غلظت‌های ۱ و ۰/۲ میلی مولار ای ال ای با شرایط مختلف پالس‌های الکتریکی به سلول‌ها بعد از ۲ ساعت انکوباسیون با رنگ دارو اعمال شده، طول موج نور ۶۳۰ نانومتر و دانسیته توان نور ۹۰ میلی وات بر سانتی‌متر مربع. (داده‌ها نمایانگر میانگین \pm خطای استاندارد است). در کنار نمودار دوزهای نوردهی گروه‌های مختلف درج شده است.



نمودار ۲: تغییرات درصد بقای سلولی در غلظت‌های ۱ و ۱۰ میکرومولار فتالوسیانین روی با شرایط مختلف پالس‌های الکتریکی به سلول‌ها بعد از ۲ ساعت انکوباسیون با رنگ دارو اعمال شده است، طول موج نور ۶۷۰ نانومتر و چگالی توان نور ۶۰ میلی وات بر سانتی‌متر مربع. (داده‌ها نمایانگر میانگین \pm خطای استاندارد است). در کنار نمودار دوزهای نوردهی گروه‌های مختلف درج شده است.

۴- بحث و نتیجه گیری

هدف مطالعه انجام شده بررسی همیاری فعالسازی الکتریکی دو رنگ داروی نسل دوم، ۵- آمینولونیلک اسید و سولفات فتالوسیانین روی، با نورد در درمانهای فتوداینامیک بوده است. بر اساس نتایجی که شرح آن گذشت، موارد زیر قابل بحث می باشد. در غیاب حساس کننده، پالس های الکتریکی به تنهایی و با شرایط و دوزهای بکار گرفته شده در این تحقیق، سبب مرگ سلول و افت معنی دار درصد بقای سلولی نشده اند. می توان پیش بینی نمود که نوردهی سلولها در دوزها و محدوده طول موج ۶۷۰ نانومتر، به تنهایی موجب تحریک تکثیر و بقای سلولها نخواهد شد. همچنین محدوده پرتوهای با قله طول موج ۶۳۰ نانومتر، تا دوز ۵۴/۰ ژول بر سانتیمترمربع با دانسیته توان ۹۰ میلی وات بر سانتیمترمربع به تنهایی موجب تحریک تکثیر یا بقای سلولهای وهی ۱۶۴ نشده است. اما از آنجا که پالس های ۹۰۰ ولت بر سانتیمتر با همراهی دوز نوری کافی در طول موج ۶۳۰ نانومتر به بقای بیشتر سلولها کمک کرده است، دو فرضیه محتمل بنظر می رسد:

- با افزایش دوز نوری میتوان اثر تحریک زیستی طول موج ۶۳۰ نانومتر را اثبات نمود.

- چنانچه پالسهای الکتریکی بقا و تکثیر سلولی را مختل نکنند، می توانند آثار زیستی را تحریک نمایند.

بر اساس نتایج بدست آمده با رنگ داروی ای ال ای بنظر می رسد که:

ای ال ای در غلظت های بکاررفته در این تحقیق، در تاریکی بدون اعمال پالس های الکتریکی سمیت ایجاد نکرده است. بعد از دو ساعت انکوباسیون سلولها با ای ال ای در غلظت ۱ میلی مولار، با اعمال پالس های الکتریکی ۹۰۰ و ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر حتی در تاریکی سمیت ایجاد شده است. بنظر می رسد علت این پدیده، فعال شدن پروتوپورفیرین ۹، تحت تاثیر پالس های الکتریکی بوده باشد. این اثر در غلظت پایین

ای ال ای مشاهده نشده است. پیش بینی می شود برای مشاهده اثر فعال سازی الکتریکی، می بایست غلظت رنگ دارو از حد معینی بیشتر باشد. در غلظت یک میلی مولار و دوز نوری کمتر، بین نمونه های پالس گرفته و بدون پالس، همچنین بین دو دوز الکتریکی بررسی شده، تفاوت معنی دار در درصد بقای سلولی وجود دارد. در حالی که با افزایش دوز نور، تاثیر پالس های الکتریکی کمتر قابل آشکارسازی بوده است. با توجه به وجود تفاوت معنی دار بین نمونه های بدون دریافت پالس و نور با نمونه هایی که در غلظت بالاتر رنگ دارو در غیاب نور، پالس دریافت کرده اند، پیش بینی می شود در صورت اعمال دوز الکتریکی پس از انکوباسیون سلولها با ای ال ای، با افزایش دوز رنگ دارو تاثیر پالس بر فعال سازی رنگ دارو در تاریکی، بهتر خودنمایی کند. همچنین بنظر می رسد تاثیر پالس های الکتریکی ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر در فعالسازی ای ال ای بیش از پالس های الکتریکی ۹۰۰ ولت بر سانتیمتر باشد. با توجه به آنکه اختلاف معنی دار بین دوزهای نوری ۱۶ و ۵۴ ژول بر سانتیمترمربع در گروه ۹ وجود ندارد، بنظر می رسد اعمال دوز نوری کمتر از ۵۴ ژول بر سانتیمترمربع با همراهی پالس های الکتریکی ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر بعد از انکوباسیون دو ساعته سلولها با ای ال ای، نیز بتواند منجر به مرگ تمام سلولها شود.

بر اساس آزمایشات برون تنی که با استفاده از فتالوسیانین روی به عنوان حساس کننده نوری با انجام دو ساعت انکوباسیون قبل از تحمیل دوز الکتریکی به سلولها ترتیب داده شد، می توان موارد زیر را تحلیل نمود:

دوز الکتریکی اعمال شده پس از انکوباسیون سلولها در هر دو غلظت فتالوسیانین روی، از طریق پالس های با قدرت ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر توانسته است، موجبات فعال سازی فتالوسیانین روی را بدون نوردهی فراهم آورد. بدین ترتیب پیش بینی می شود این نتیجه ناشی از ورود رنگ دارو به

در مقایسه با قدرت ۸۰۰ ولت بر سانتیمتر در فعال سازی رنگ دارو، قوت می گیرد. به هر حال با استناد به مباحث فوق، به طور کلی کاهش درصد بقای سلولی با افزایش غلظت فتالوسیانین روی، افزایش دوز نور و اعمال پالس های الکتریکی ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر بعد از ۲ ساعت انکوباسیون سلول ها با رنگ دارو، همچنین افزایش سمیت رنگ دارو با بالا رفتن غلظت آن در سلول پیش بینی می گردد. جمعاً" بنظر می رسد، افزودن دوز الکتریکی از طریق اضافه کردن قدرت پالسها بیش از افزایش پهنای زمانی آنها، منجر به بهینه سازی کارایی فعال سازی الکتریکی رنگ داروها میشود. پیشنهاد می شود اثر پالسهای الکتریکی در ایجاد تراوایی در سلولها و افزایش نفوذ رنگ دارو به درون سلول نیز تحت مطالعه واقع و نتایج مقایسه شوند تا مشخص گردد، اعمال دوز الکتریکی قبل از انکوباسیون با ایجاد تراوایی در کاهش بقای سلولی موثرتر است یا بعد از انکوباسیون با اثر فعال سازی رنگ دارو.

۴- تشکر و قدردانی

از سرکار خانم اعظم عباسی و آقای مهندس سعید ابراهیم زاده که در امور کشت سلولی و تجزیه و تحلیل آماری اطلاعات همکاری داشته اند، صمیمانه قدردانی می شود.

درون سلولها طی زمان انکوباسیون و فعال شدن رنگ دارو تحت تاثیر پالس های الکتریکی ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر باشد. در دوز نوری پایین تر و در غلظت کمتر رنگ دارو، تفاوت اثر دوز الکتریکی ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر نسبت به نمونه های بدون پالس و پالس گرفته با قدرت ۸۰۰ ولت بر سانتیمتر، محسوس است. اما با افزایش دوز نور، این تفاوت فقط بین نمونه های پالس گرفته خود را نشان داده است. ضمناً در دوز ۸۰۰ ولت بر سانتیمتر با افزایش دوز نوردهی، تغییر محسوسی در بقای سلولها ثبت نشده است. شاید بتوان چنین استدلال کرد که پالس های ۸۰۰ ولت بر سانتیمتر کمتر از پالس های ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر قدرت فعال سازی رنگ دارو را داشته و دوز ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر در فعال کردن فتالوسیانین روی موفق تر عمل کرده است. در دوز نوری بالاتر و در غلظت بالاتر رنگ دارو، تفاوت اثر دوز الکتریکی ۸۰۰ و ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر نسبت به نمونه پالس نگرفته، محسوس است. ولی بین خود آنها تفاوت قابل بحثی دیده نشده است. ناگفته نماند که در این موارد به ازای دوز نور بکاررفته، درصد بقای سلولی صفر به دست نیامده است و دوز نوری بالاتری برای مرگ کامل سلولها پیش بینی می گردد. شاید در این مورد نیز افزایش دوز نور بتواند راهگشای استدلالهای جدیدی باشد. از آنجا که با افزایش دوز نوردهی، تفاوت درصد بقای سلولی در شرایط نوری مشابه، در دو دوز الکتریکی حفظ شده است، بار دیگر فرضیه تاثیر بیشتر دوز الکتریکی ۱۰۰۰ ولت بر سانتیمتر

منابع

1. Lucroy MD. Photodynamic therapy for companion animals with cancer. Vet Clin Small Anim 2002; 32: 693-702.
2. Schmidt MH, Dawn B, Kenneth W, Todd M, Glenn M, Harry W. Light-emitting Diodes as a Light Source for Intraoperative Photodynamic Therapy. Neurosurgery 1996; 38(3): 552-557.

3. Hahn SM, Putt ME, Metz J, Shin DB, Rickter E, Menon C, Smith D, Glatstein E, Fraker DL, Busch TM.; Photofrin Uptake in the Tumor and Normal Tissues of Patients Receiving Intraperitoneal Photodynamic Therapy; Clin Cancer Res 2006. 12: 5464-5470.
4. Uzdensky AB, Derkachevab VM, Dergacheva OY, Zhavoronkova AA. A single neuron response to photodynamic effect of various aluminum and zinc phthalocyanines. Life Sciences 2000; 68: 547-555.
5. Wilson BC 2, Patterson MS. The physics of photodynamic therapy. Phys Med Biol 1986; 31(4): 327-360.
6. Ward T, Mooney D, Flynn G, McHalea AP. Electric field-enhanced activation of hematoporphyrin derivative: effects on a human tumour cell line. Cancer Lett 1997; 113: 145-151.
7. LumaCare Company publication; Catalogue of LumaCare system 2002.

۸. آمنه سازگارنیا، کاربرد درمان فتودینامیک در ترکیب با الکتروپوریشن روی سلولهای فیبروسارکوما، پایان نامه جهت دریافت درجه Ph.D. در رشته فیزیک پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد، دانشکده پزشکی، بهمن ماه ۱۳۸۳.

9. Rezzoug H, Bezdetnaya L, A'amar O, Merlin JL, Guillemin F. Parameters Affecting Photodynamic Activity of Foscan® or Meta-tetra(hydroxyphenyl)chlorin (mTHPC) In Vitro and In Vivo. Lasers Med So 1998; 13:119-125.