مقاله يژوهشي

# مدلسازی گرمای القاءشده در عصب در اثر تابش لیزر کمتوان Nd: YAG به روش شبیهسازی نرمافزار کامسول

افشان شیرکوند<sup>(۳۰</sup> لیلا محمدزاده<sup>۳</sup> محمداسماعیل زیبایی<sup>۴</sup> نسرین زند<sup>۵</sup>

 دکتری تخصصی فوتونیک، گروه لیزر پزشکی، مرکز تحقیقات لیزرپزشکی، پژوهشکدهٔ یارا، جهاد دانشگاهی علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

 ۲. پژوهشکدهٔ لیزر و پلاسما، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

۳. دکتری تخصصی فوتونیک، پژوهشکدهٔ لیزر و پلاسما، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

۰.دکتری تخصصی فوتونیک، دانشیار، عضو هیئت علمی پژوهشکدهٔ لیزر و پلاسما، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

۵ استادیار پژوهشی، متخصص پوست، گروه لیزرپزشکی، مرکز تحقیقات لیزرپزشکی، پژوهشکدهٔ یارا، جهاد دانشگاهی علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

نویسندهٔمسئول: افشان شیرکوند، گروه لیزر پزشکی، مرکز تحقیقات لیزر پزشکی، جهاددانشگاهی علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

پست الکترونیکی: a\_shirkavand@sbu.ac.ir شماره تماس: ۶۶۴۶۴۸۶۲

# چکیدہ

مقدمه: تاکنون مطالعات مختلفی برای بررسی اثر لیزرهای کمتوان بر روی سلولهای عصبی و درک مکانیسمهای اثر آن انجام شده است. همچنین مطالعات گستردهای امکان جهت دادن به رشد رشتهٔ عصبی به وسیلهٔ تابش لیزرهای کمتوان را نشان دادهاند، اثری که مربوط به هدایت نوری عصبی میشود. پارامترهای تابشی مختلف لیزر همچون طول موج، شدت، قطر باریکه، و نوع پروفایل باریکهٔ لیزری در این اثر نقش بالقوهای دارند. اما، مکانیسم فیزیکی آن هنوز به طور کامل شناخته نشده است. تعدادی از این تحقیقات نشان دادهاند که مدولاسیون نورونها یا سلولهای عصبی به هنگام تابش لیزرهای کمتوان مستقل از اثرات حرارتی است. مطالعاتی هم مکانیسمهای ترمودینامیکی را به عنوان مکانیسمهای احتمالی درگیر مطرح کردهاند. این مطالعه با هدف مدلسازی تولید گرما و انتقال حرارت در بافت عصب برای بررسی اولیهٔ آنچه به دنبال تابش لیزر کموان Nd: YAG اتفاق می افتد، اجرا شده است.

**روش بررسی:** این مدلسازی با استفاده از نرمافزار شبیهسازی COMSOL برای بررسی اثر حرارتی ناشی از تابش لیزر برروی هدایت نورون عصبی در یک مدل فانتوم انجام گردید.

یافتهها: نتایج این مطالعهٔ شبیهسازی نیز نشان داد که به هنگام تابش لیزر ۱۰۰ میلیوات با طول موج ۱۰٦٤ نانومتر بر روی مسیر رشد نورون، حرارت تولیدشده در بافت و محیط مدل شده و گرادیانهای دمایی، کمتر از یک درجهٔ سانتیگراد تولید شده است.

**بحث و نتیجهگیری:** این مطالعهٔ مدلسازی توزیع حرارتی القاءشده به دنبال تابش لیزر در بافت بیولوژیک عصب نشان داد برهمکنش لیزرهای کمتوان Nd:Yag در بافت عصب از نوع غیرحرارتی است و قابلیت انجام مدلسازی برای درک بهتر دیگر برهمکنشهای لیزرتابی در بافتها وجود دارد.

واژههاي كليدي: عصب - ليزر كم توان ـ مدلسازي - كامسول

لیزر در پزشکی ۱۳۹۹/ دوره ۱۷ / شماره ۳ / صفحات ۸-۱.

[ Downloaded from icml.ir on 2025-07-01 ]

#### مقدمه:

مدتي كوتاه پس از كشف ليزر (ليـزر يـاقوت در سـال ۱۹۶۰ و ليـزر هليوم - نئون در سال ۱۹۶۱) متخصصان شروع به استفاده از سیستمهای لیزری در علوم پزشکی نمودند. در سال ۱۹۶۷، اولین بار دانشمندی مجارستانی متوجه تسریع بهبود ترمیم به دنبال تحریک لیزر کمتوان در موش آزمایشگاهی گردید. به دنبال این کشف، تحقیقات وسیعتری در استفاده از لیزرهای کمتوان در کاربردهای مختلف بالینی شامل: ترمیم، پیشگیری از مرگ سلولی، تسکین درد، كاهش التهاب، طب بازساختي و هدايت عصبي انجام شده است.[۱]. کنترل مسیر نورون های سیستم عصبی به عنوان یک هـدف مهم، یکی از علایق علمی علوم اعصاب، پزشکی و مهندسی زیستی در جهت کاربرد در مطالعات in-vivo و in-vitro ترمیمی تشکیل مدارهای عصبی و مطالعهٔ شبکههای عصبی مطرح میباشد[۲و۳]. هدايت نوري عصبي به عنوان يک واقعيتِ مهم کاربردي همواره پـس از معرفی لیزرها و کاربردهای آنها در علوم اعصاب مورد توجه بـوده است[۲و۳]. هدف از بهینهکردن فرآیند هدایت نوری، بهرهبرداری از کاربرد آن در تحقیقات علوم پزشکی میباشد. اما، مکانیسمهای بیوفیزیکی اساسی در این پدیده در مطالعات و مرورهای اخیر هنوز به طور کامل درک نشده است. در آثـار منتشـرشـدهٔ متنـوعی مکـرراً دربارهٔ این ابهام موجود در مکانیسمها بحث شده است. به طور قابل توجیه مکانیسیمهای مسئول در پدیدهٔ برهمکنش نور - سلول و مكانيسم اساسي آنها به طور كامل درك نشده است[۶-۲]. همچنين به دلیل پیچیدگی سیگنالهای هدایت بیوشیمیایی، دانشمندان همواره به دنبال کشف روش های متنوع دیگری برای کنترل رشد عصبی بودهاند. به عنوان مثال در سال ۲۰۰۲ گروهمی از دانشمندان تالاش نمودهاند تا با استفاده از لایه نشانی برروی پایههای ویفر سیلیکونی، سطوح ساختاریافتهٔ توپوگرافیکی را از سلولهای عصبی رشد دهند. اما، تنش در این ساختار باعث آسیب ساختار نورونی و سخت شدن آنها در ساختار توليدشده گرديد[٣]. مطالعات مختلفي نشان دادهاند که امواج الکترومغناطیسی با میدان های الکتریکی کوچک می تواند مخروط رشد را بچرخاند. با القاي ميدان الكترومغناطيسي، گرادیان های هدایت بیوشیمیایی تغییر مینماید و سبب تغییر پاسخ نورونی در مخروط رشد می شود[۸و۹]. مطالعات آزمایشگاهی in-vitro با استفاده از تابش ليزر كمتوان بر روى ردهٔ سلولي 3T3

(سلول های شبه فیبر وبلاست یستانداران) یای کاذب خود را به سمت چشمههای نور مادون قرمز گسترش میدهند[۴]. در سال ۲۰۰۲ نشان داده شد که یک لکهٔ نور لیزر مادون قرمز که بر روی و جلوی لبهٔ رشديافتهٔ سلول هاي عصبي ردهٔ PC12 و NG108 قرار مي گيرد، رشد سلول های عصبی را به سمت لکهٔ لیزر بهبود میدهد و سبب چرخش مخروط رشد و افزایش سرعت رشد آن می شود [۲]. در متون علمي بيشتر آزمايشات انجامشده براي اثبات هدايت عصبي نوري بر روى نورون هاى ردة PC12 (ردة سلولى پيشساز نورون در موش صحرایی) و یا بر روی NG108 (ردهٔ سلولی ترکیبی هیبرید گلیکومای موش صحرایی با نروبلاستومای موش نامیرای خانگی) انجام شده است، تابش نوری با استفاده از لیزر با طول موج ۸۰۰ و ۱۰۶۴ نانومتر با قطر باریکهٔ تقریباً ۱۶-۲ میکرومتر و توان تابشی بین ۲۰-۱۲۰ میلی وات انجام شد. در مقایسه با نرخ موفقیت تنها ۲۰ درصد برای چرخش گروه کنترل به سمت یک نور لیزر غیرواقعی، چرخش مخروط رشد به سمت باریکهٔ لیزر با موفقیت با نرخ ۸۵ درصد گزارش شد[۲و۷]. هدایت عصبی در یک محدودهٔ گسترده از طول موجها قطرهای باریکه، شدت تابش، شکل باریکه و مدولاسيون هاي باريكة ليزر اثبات شده است[٢]. تحريك الكتريكي باريكـ ليـزر بـ دليـل ذات الكترومغناطيسمي نـور ليـزر سـبب دپلاریزاسیون غشای سلولی و بنابراین سبب القای پاسخ نورون می شود[۹]. به نظر میرسد که اثر ناشمی از آبشار تولید سیگنال بيوشيميايي با گرمايش القاءشدهٔ تـابش ليـزر در غشـاء سـلولي آغـاز میشود[۲]. یکی از پذیرفتهترین مکانسیمهای برهمکنش نور کمتوان - سلول/بافت، به وسيلهٔ کارو يشنهاد داده شـد. در ايـن زمينـه او بـه برگشت مسیر سیگنالینگ میتوکندری که به دنبال تـابش نـور یـا لیـزر اتفاق ميافتد، اشاره نمود[١٠و١١]. بر طبق نظريهٔ كارو، اولين قدم جذب فوتون نوری با انرژی h به وسیلهٔ کروموفور سیتوکروم سیاکسیداز Cox انجام میشود. ایـن بـرهمکنش باعـث افـزایش پتانسیل غشای میتوکندری (Δψm) و سبب افزایش سنتز ATP و تغییر در غلظت نمونه های اکسیژن فعال (ROS) می شود[۱۰و۱۲] به علاوه ارتباطی میان میتوکندری و هستهٔ سلول وجود دارد که با فعالشدن مسیر سیگنالینگ، تغییراتی در هموستاز و دینامیک شبکهٔ میتوکندریایی اتفاق میافتد. تغییرات در فراساختار میتوکندری سبب القای تغییرات ATP در پتانسیل احیای درون سلولی میشود و لـذا سطح سیکلیک آدنوزین مونوفسفات (cAMP) و pH تغییر میکند.

پروتئین اکتیواتور (AP1) و NF-KB فعالیت های تغییریافتهٔ خاص خود را به دنبال تغییر در نفوذپذیری و فلوی یونی در غشای سلولی دارند[۲۲–۱۰]. به دنبال فرضیهٔ پیشنهادی بر پایهٔ آبشار تولید سیگنال بیوشیمیایی به دنبال القای گرمایی، غشاء سلولی ناشی از تابش لیزر مطالعات مختلفی نشان دادهاند که هدایت شیمیایی مخروط رشد به وسیلهٔ هجوم نامتقارن یونهای+Ca2 واقع شده است[۱۳]. به علاوه مشخص شده است که کاناله ای 'TRP میتوانند به وسیلهٔ دپلاریزه شدن سلول ها با استفاده از فاکتورهای هدایت شیمیایی و یا به فعال شود[۸۸–۱۴] و شواهد عمومی وجود دارد که دپلاریزه شدن فعال مود [۸۸–۱۴] و شواهد عمومی وجود دارد که دپلاریزه شدن مانند وسیلهٔ گرمایش القاءشده از تابش لیزر به ویژه با هجوم یون های وسیلهٔ گرمایش القاءشده از تابش لیزر به ویژه با هجوم یون های دما و فشار حساس است. بنابراین فرضیهٔ هدایت عصبی اپتیکی همانند وسیلهٔ گرمایش القاءشده از تابش لیزر به ویژه با هجوم یون های دمای و مشاره حال شدن کانالهای نورونی TRP القاءشدهٔ گرمایی مطرح میباشد[۲۲–۱۹].

با شکل گرفتن مسیرهای عمل فوتوشیمیایی به دنبال تـابش لیـزر كمتوان در زميسنهٔ درمان، مطالعات مدلسازي بيوهيت در زمينهٔ بهینهسازی طرح درمان نیز در دسترس میباشند. مطالعات مدلسازی حرارتی جدیدی در طرح درمان بافت سرطانی به کمک لیزر و فرآیند کندگی نوری در دسترس است[۲۲]. در این مطالعه، نرمافزاری فیزیکی بر پایهٔ محاسبات توزیع حرارتی و معادلات ماکسول در بافت نمونه برای پیشبینی طرح درمان کارآمد از میان گزینـههای مختلف تابشی لیزر کمتوان در دسترس استفاده شد. این مدلسازی اتوماتیک با ورود اطلاعات اپتیکی و حرارتی بافت هدف، شبیهسازی را شروع مینمود و پاسخ فیزیولوژیکی بافت به تابش لیزر با پارامترهای تابشی مختلف ارزیابی میگردید[۲۲]. مطالعهٔ دیگری به بررسی اثرات حرارتی تحریک از طریق پوست رشتهٔ نخاعی (tSCS) با استفاده از مدلسازی المانهای محدود پرداخته است. در این مطالعه با کوپل کردن، میدان الکتریکی و میدان بیوهیت، شبیهسازیهای سیستماتیک المان محدود براي رشتهٔ نخاعي مدل انساني و بررسي اثر گردش خون و تغییرات حرارتی در واحد زمان انجام شد. نتایج ایـن مطالعـه نشان داد که افزایش دمای رشتهٔ نخاعی به دنبال اعمال میدان الکتریکی به طور عمده در یوست و لایههای چربی بیشتر اتفاق

می افتد و در افراد مختلف این پاسخ حرارتی متفاوت است[۲۳]. از آنجا که مدل های شبیه سازی یکی از راهیافت های کاربردی ساده تر در درک آغازین و کم هزینه تر از جریانات الگوهای ساده شده از نمونه های حقیقی به روش عددی یا فیزیکی تنوری براساس فرضیات اولیهٔ ساده است، و از آنجا که نور لیزر به عنوان بخشی از گسترهٔ طیف الکتر ومغناطیسی دارای میدان الکتریکی و مغناطیسی برهمکنش کننده با بافت بیولوژیکی است، این مطالعهٔ پژوهشی شبیه سازی با هدف بررسی مدل حرارتی در فرآیند هدایت نوری عصب در اثر تابش لیزر کمتوان با طول موج ۱۰۶۴ نانومتر به صورت یک شبیه سازی با استفاده از نرمافزار شبیه سازی فیزیکی انجام گردید.

# روش بررسی

برای مدلسازی و محاسبهٔ گرمای ناشی از تابش لیزری در هدایت نوری عصب از معادلات حرارتی فوریه استفاده کردیم: ρcp∂tT= κ∇2T+ q(r, t) (1)

که ρ دانسیته، cp ضرفیت حرارتی فشار ثابت، K هدایت گرمایی، و ,q(r (t)بیانگر چشمهٔ گرمایشی(انرژی پراکندهشده در واحد حجم در واحد زمان) ناشی از نور لیزر فرودی است. مقادیر پارامترها در جدول ۱ لیست شدهاند. شکل ۱ مدل دوبعدی سادهشده سطح مقطع لکهٔ لیزر با سایز ws ≈2µm در یک صفحهٔ افقی x-y با درجه حرارت ثابت در لبههای معادلات حرارتی نشان داده است.



شکل۱: سطح مقطع دوبعدی نمونهٔ مدلسازی و موقعیت لکهٔ لیزر تابشی با شعاع k=v act یک صفحهٔ x-y درجه حرارت ثابت در مرز

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup>. Transient receptor potential channel

جدول۱: مقادیر پارامترها برای آب و شیشهٔ پیرکس و سلول عصبی: دانسیته، ظرفیت حرارتی، هدایت گرمایی، ضریب جذب در طول موج ۱۰۶۴ نانومتر مورد مدلسازی

[kg/m3]p	[J/kg/K]cp	k[W/Km]	[1/m]a	
٩٩٨	٤١٨٠	•/٦٢	١٥	آب
11	1.00/2	•/٦	10	نورون
222.	٨٤٠	١	<•/•١	شيشة پيركس

شدت اپتیکی I<sub>0</sub> یک باریکهٔ لیزر گوسی در فضای آزاد با رابطهٔ زیر داده میشود:

$$I0(\mathbf{r}, \mathbf{t}) = \frac{2\text{Plaser}}{\pi w^2(\mathbf{z})} \exp\left[\frac{-2a^2(\mathbf{r}, \mathbf{t})}{w^2(\mathbf{z})}\right]$$
(2)

که P<sub>laser</sub> توان کلی لیزر است و a(r,t) فاصلهٔ شعاعی مرکز باریکهٔ لیزر است که تنها فقط وقتی وابستهٔ زمانی است که لیزر سطح نمونه را اسکن کند. پهنای باریکهٔ لیزر با رابطهٔ زیر معین می شود.

$$w(z) = w_0 \sqrt{1 + (\frac{\lambda z}{\pi w_0^2})^2}$$
(3)

که له طول موج و wo کمر باریکهٔ لیزر است. به دلیل جذب در محیط، شدت I در راستای z، به طور نمایی افت خواهد کرد.

$$\partial z I(\mathbf{r},t) = -\alpha I(\mathbf{r},t)$$
 (4)

که α ضریب جذب است. در یک محیط مایع، ما از جذب بیشتر ممکن برای هر دو محیط و سلول عصبی نسبت به آب خالص صرفنظر میکنیم تا محاسبهٔ یک حد کمتر افزایش دما نسبت به حالت واقعی تفسیر شود. در مطالعات پژوهشی پیشین، بیشترین طول موج مورد استفادهٔ طول موجهای ۲۰۰ و ۲۰۱۶ نانومتر هستند. جدول ۲ ضرایب جذب آب و شیشهٔ پیرکس را در این طول موجها نشان میدهد. به دلیل استفاده از استیج کنترل شدهٔ حرارتی لازم است که انتهای اسلاید شیشهای ظرف کشت سلولی در درجه حرارت ۳۷ درجهٔ سانتی گراد نگه داشته شود.

برای مرز هوا - آب در بالا، اجازه میدهیم تا تبادل حرارتی با محیط اطراف انجام پذیرفته شوند و شرایط مرزی مدل شدهاند. (6) (n · ∇T = h(T - Tair)

v/o  $W/m^2 K$  دمای هوای اطراف و h پارامتر ماده برابر  $T_{air}$  ه V/o V/o  $W/m^2 K$  است.

برای سادهسازی مدل برای یک لکهٔ لیزر ایستا با تقارن چرخشی لکه تقارن محوری درجه حرارت ایجادشده و در نتیجه مسئله به یک مسئلهٔ دوبعدی در مختصات شعاعی R و مختصات عمودی z کاهش مییابد. اما، حرکت باریکهٔ لیزر اسکنکننده، سیستم را از تقارن محوری خارج مینماید و یک مسئلهٔ کاملاً سهبعدی فرای ظرفیت سختافزاری را به بار میآورد و در نتیجه محدودیت سرعت اجرای شبیهسازی را برای کاربر سبب میشود. جهت حل این مشکل و کاهش محدودیت اجرای شبیهسازی، ما مدلسازی گرمایشی را در صفحهٔ y-X بررسی نمودیم.

برای یک لکهٔ لیزر ایستا در این طرح، سیستم به صورت یک استوانه با شعاع ۳ میلی متر و ضخامت ۱/۵ میلی متر به عنوان عصب ایستا و بدون حرکت طولی در محیط شبیه سازی آب بر روی یک اسلاید شیشهٔ پیرکس ۲/۳ میلی متر به عنوان ظرف محیط مدلسازی گردید به طوری که مرکز لکهٔ لیزر بر روی محور استوانه قرار داده شد. اسلاید شیشه ای نیز از ته در استیج میکرو سکوپ گرمشده قرار داده شد و در درجه حرارت ثابت ۳۷ در حهٔ سانتی گراد نگه داشته شد. با مرز هوا – شیشه در D=z، شرایط مرزی به صورت زیر تبدیل شدند: (7) 20 = 37 = (R, z)

(R=3mm لبه های ظرف حاوی محیط T (R, z) = 37 °C (8)

شرط مرزی آب − هوا در مرزz=3 mm عبارت تبادل حرارتی معادلهٔ (۲) با T<sub>air</sub> = 37 °C را مشخص میکند.

به علاوه ما همچنین سادهسازی هایی برای محاسبهٔ درجه حرارت در فیلد مربعی 1 mm × 1 mm محیط آب لحاظ کردیم. زیرا این ابعاد محیط به اندازهٔ کافی برای تشخیص توزیع دمایی ایجادشده در اطراف باریکهٔ لیزر بدون در نظر گرفتن اثر لبهٔ مرزها بزرگ است. در مدل ساده شده دوبعدی، شرایط مرزی به سادگی دمای T برایشان بیان شد و در مرز ΩΩ در دمای کنترل شده استیج میکروسکوپ ثابت نگه داشته شد.

$$T(\mathbf{r}, \mathbf{t}) = 37 \circ C$$
 برای r (۹)

به منظور اجرای شبیهسازی اثر گرمایشی القاءشده تابش لیزر در عصب از ماژول محاسبات انتقال حرارت در ماده و ساختار زیستی

برای توزیع دمایی از نرمافزار کامسول بر پایهٔ تئوری المان محدود (Multipysics Software, version 5) استفاده شد. این نرمافزار با استفاده از معادلات فیزیک موجود در این ماژول و قابلیتهای محاسباتی نرمافزار، امکان مدلسازی حرارتی و ترکیب انتقال حرارت را دارد. معادلات گرمایی و شرایط مرزی بیانشده برای باریکهٔ لیزر ایستا مدل استفاده شد.

ساختار هندسی سه بعدی مورد استفاده در مدلسازی این مسئله به صورت انتخاب دو مکعب روی هم یکی بیانگر ساختار شیشهای فانتوم و دیگری به عنوان آب یا محیط کشت و یک استوانه قرار گرفته در محیط کشت یا آب برای نمایش رشتهٔ عصب که در این مدلسازی برای ساده سازی به صورت ایستا فرض شد و از هرگونه حرکت طولی آن در طول تابش لیزر صرفنظر شده است، همچون شکل ۲ مدلسازی گردید. اجرای هر بار تکرار شبیه سازی بعد از انتخاب پارامترها ورودی و تعریف معادلات مورد نیاز متوسط ۲۰ دقیقه زمان برد.



شکل۲: ساختار سهبعدی هندسی مورد استفاده برای شبیهسازی: blk1 فانتوم شیشهای، blk2 محیط کشت، cyl1 فیبر عصبی

جدول ۲: مختصات هندسی ساختارهای مدل شده

شعاع (mm)	ار تفاع (mm)	عرض (mm)	طول (mm)	
-	۰/۳	١	١	شیشه blk1
-	• /Y	١	١	آب Blk2
٠/٢۵	• /۵	-	-	فيبرعصبي Cyl1

مقادیر اولیه برای مرزها برابر با دمای ۳۱۰/۱۵ کلوین لحاظ گردید و کلیهٔ محاسبات بیوهیت برای مقدار توان لیزر 100=Ptot mW را وارد مینماییم.

# يافتەھا:

نمودار توزیع حرارتی و گرادیان دمایی در برش صفحهٔ عبوری از فیبر عصبی مقاطع دوبعدی توزیع دمایی اطراف بافت عصب در شکل ۳ و ۶ به ترتیب نمایش داده شده است.



شکل۳: نمودار توزیع حرارتی و گرادیان دمایی در صفحهٔ میانی عبوری از محور فیبر عصبی



شکل۴: توزیع دمایی در صفحهٔ x-y

### پلات کانتور ساختار سەبعدی شبیەسازی شده

کانتور پلات توریع دمایی در تمام دامنه های ساختار کلی این طرح تصویر شده و در شکل ۵ نمایش داده شده است. در این کانتور پلات، تمامی مناطق ایزوترم با درجات حرارتی کم و زیاد به صورت منحنی هایی به هم پیوسته تصویر شده است. واضح است که به دلیل ویژگی های اپتیکی حرارتی متفاوت دامنه های مختلف این ساختار دارای منحنی های ایزوتر می از هم جدا هستند. اگرچه در کل، تغییرات دمایی ایجاد شده در ساختار کوچک می باشد و از مرتبهٔ زیر ۱ درجهٔ کلوین است.



شکل۵: پلات کانتور ساختار سەبعدی شبیەسازیشدہ

همچنین نمودار یکبعدی تغییرات دمایی در راستای محور مختصات x محاسبه شده و در شکل ۶ نمایش داده شده است.



شکل۶: نمودار تغییرات دمایی (برحسب کلوین) در راستای محور مختصات x

براساس این نمودار، تغییرات دمایی ایجادشده در این مدل از مرتبهٔ کمتر از یک درجهٔ سانتیگراد است. به عبارت دیگر، برای شرایط مرزی ساختار که دمای آن برابر ۸۵ ۳۱۰/۳۱۰ لحاظ شده است، دمایی حدود ۳۱۰/٤٦ ko ایجاد شده است.

# بحثونتيجهگيرى

دانشمندان به دنبال کاربردهای لیزرهای پرتوان در جراحی و درمان، متوجه تسریع بهبود ترمیم به دنبال تحریک لیزر کمتوان در موش آزمایشگاهی شدند. به دنبال این کشف، تحقیقات وسیعتری در استفاده از لیزرهای کمتوان در کاربردهای مختلف بالینی شامل: ترمیم، پیشگیری از مرگ سلولی، تسکین درد، کاهش التهاب، طب بازساختی و هدایت عصبی انجام شده است. برعکس لیزرهای پر-توان که براساس اثرات فوتوترمال سبب تخریب بافتی میشوند، لیزرهای کمتوان از طریق مسیرهای بیوشیمیایی فرآیند ترمیم را بهبود میبخشند. از آنجا که نرمافزارهای شبیهسازی فیزیکی ابزارهای قدرتمندی در آنالیز و پیشبینی نتایج هستند، در زمینهٔ کاربردهای تجربی و بالینی لیزر برای مطالعات on-vito و یا on-vito به-منظور پیشبینی نتایج حاصل از برهمکنش لیزر – مواد و یا لیزر – بافت بسیار مورد توجه قرار گرفتهاند.

توان لیزرهای کمتوان تقریباً در محدودهٔ ۱۰۰۰-۱ میلیوات میباشد. این لیزرها در محدودهٔ طول موجی ۶۳۲-۱۰۶۴ نانومتر برای تحریک پاسخهای بیولوژیکی استفاده میشوند. تاکنون برخی مطالعات نشان دادهاند که این لیزرها اثرات گرمایی، تولید صوت و یا ایجاد ارتعاش ندارند. در عوض، لیزرهای کمتوان LLLT واکنشهای بیوشیمیایی درونسلولی را فعال میکنند (فرآیندی که به عنوان تحریک بیولولوژیکی و یا مدولاسیون فوتو بیولوژیکی نامیده میشود). فوتوبیولوژی براساس قوانینی عمل میکند که نور به مولکولهای معین کروموفور برخورد میکند، انرژی فوتونها سبب میشود. در واقع، این تحریک الکترونی میتواند سبب تغییر در فرآیندهای سلولی، فوتوستنز و فوتومورفولوژی شود.

تاکنون مطالعات مختلفی بر روی اثر لیزرهای کمتوان بر روی رشد و حفاظت از سلولهای عصبی و درک مکانیسمهای اثر آن انجام شده است. تعدادی از این تحقیقات نشان دادهاند که مدولاسیون نورونها یا سلولهای عصبی به هنگام تابش لیزرهای

کمتوان مستقل از اثرات حرارتی است. نتایج این مطالعهٔ شبیهسازی نیز نشان داد که به هنگام تابش لیزر ۱۰۰ میلیوات با طول موج ۱۰۶۴ نانومتر بر روی مسیر رشد نورون، حرارت تولیدشده در بافت و محیط مدلشده کمتر از یک درجهٔ سانتیگراد و همراه با گرادیانهای دمایی تولید شده است. نتایج حاصل از این مدلسازی با نتایج حاصل از [۶،۷و۷۷] سازگار است. همچنین نتایج حاصل از این مطالعه با مطالعهٔ شبیهسازی[۲۴] که افزایش دمایی از مرتبهٔ یک درجهٔ سانتیگراد به دست آورد، اندکی متفاوت است که به نظر می رسد به واسطهٔ انتخاب ماژولهای مختلف شبیهسازی که در این مطالعه از جزئیات آن مطلبی در دسترس نیست، باشد و یا به دلیل شرایط متفاوت اعمال شده در مدلسازی و یا پارامترهای لیزری به کار برده شده باشد.

پراکندگی نور در بافتهای عصبی به دلیل ضریب پراکنندگی بالای بافت عصب و مغز کاهش شدید نفوذ نور را به دنبال دارد و در نتیجه تابش نور در نواحی عصبی عمیق، نفوذ بالایی ندارد و بنابراین به دلیل جذب کم نور، سبب افزایش تولید دما و حرارت در بافت نمی شود. در مطالعهٔ حاضر، شبیهسازی مقدماتی به ازای یکسری پارامتر مدل بافت و تابش لیزر محدود ارائه گردید. پیشنهاد می شود مطالعات مدلسازی جامعتری با اعمال تغییرات مختلف پارامترهای لیزر و بافتهای زیستی دیگر انجام گردد.

نتایج این مطالعه پیشنهاد میکند که به منظور بررسی اثر تابش لیزر بر روی عصب، در کنار مطالعهٔ اثرات گرمایی و توزیع حرارتی، میتوان مسیرهای بیوشیمیایی و سیگنالینگ سیستم عصبی و نورونها را با بهرهبرداری از ماژولهای مختلف کامسول مورد مطالعه قرار داد. دراین راستا پیشنهاد میشود که با استفاده از ماژولهای الکتروشیمی موجود در این نرمافزار COMSOL Multiphysics به صورت ترکیبی با ماژولهای ray tracing فیزیکی، آن فرآیندهای محتمل را مدلسازی و پیشربینی نمود.

#### **References**:

1-Jon J, Jan HD, Mark PTIJ, Vegard VI, Rodrigo AB, Lopes M, Jan Magnus B, The Thermal Effects of Therapeutic Lasers with 810 and 904nm Wavelengths on Human Skin, Photomedicine and Laser Surgery 2011; 29: 3.

2-Câmpeanu RA, Flonta ML Optical Stimulation of Neuronal Growth, Romanian J. Biophys., 2013; 23(3): 159–70.

3-Franze K, Guck J. The biophysics of neuronal growth. Rep Prog Phys 2010; 73: 094601

4-Albrecht-Buehler G. Surface extensions of 3T3 cells towards distant infrared light sources. J Cell Biol 1991; 114: 493–502.

5-Stevenson DJ, Gunn-Moore F, Dholakia K. Light forces the pace: optical manipulation for Biophotonics. J Biomed Opt 2010; 15:041503-1–21.

6-Mathew M, Amat-Roldan I, Andres R, Santos SICO, Artigas D, Soriano E. Signaling effect of NIR pulsed lasers on axonal growth. J Neurosci Methods 2010; 186: 196–201.

7-Carnegie D, Stevenson D, Mazilu M, Gunn-Moore F, Dholakia K. Guided neuronal growth using optical line traps. Opt Express 2008; 16: 10507–17.

8- Kristian F, Jochen G, The biophysics of neuronal growth, Rep. Prog. Phys 2010; 73.

9- Ming G, Henley J, Tessier-Lavigne M, Song H, Poo M. Electrical activity modulates growth cone guidance by diffusible factors Neuron 2001; 29: 441–52.

10- Lucas Freitas de Freitas, Michael R Hamblin, Proposed Mechanisms of Photobiomodulation or Low-Level Light Therapy, IEEE J Sel Top Quantum Electron 2016; 22(3).

11-Karu TI. Mitochondrial signaling in mammalian cells activated by red and near-IR radiation. Photochem. Photobiol. 2008; 84(5): 1091–9.

12-Magrini TD. Low-level laser therapy on MCF-7 cells: a micro-Fourier transform infrared spectroscopy study. J. Biomed. Opt. 2012; 17(10): 101516.

13-Henley J, Poo M. Guiding neuronal growth cones using Ca2+signals. Trends Cell Biol 2004; 14: 320–30.

14-Talavera K, Nilius B, Voets T. Neuronal TRP channels: thermometers, pathfinders and life-savers. Trends Neurosci 2008; 31: 287–95.

15-Li Y, Jia YC, Cui K, Li N, Zheng ZY, Wang Yz. Essential role of TRPC channels in the guidance of nerve growth cones by brain-derived neurotrophic factor. Nature 2005; 434: 894–8.

16-Sappington RM, Sidorova T, Long DJ, Calkins DJ. TRPV1: contribution to retinal ganglion cell apoptosis and increased intracellular Ca2+with exposure to hydro-static pressure. Invest Ophthalmol Vis Sci 2009; 50: 717–28.

17-Caterina MJ, Schumacher Ma, Tominaga M, Rosen Ta, Levine JD, Julius D. The capsaicin receptor: a heat-activated ion channel in the pain pathway. Nature 1997; 389: 816–24.

18-Huang H, Delikanli S, Zeng H, Ferkey DM, Pralle A. Remote control of ion channels and neurons through magnetic-field heating of nanoparticles. Nat Nanotechnol 2010; 5: 602–6.

19-Wunderlich B, Leirer C, Idzko A, Keyser U, Wixforth A, Myles V. Phase- State dependent current fluctuations in pure lipid membranes. Biophys J 2009; 96: 4592–7.

20-Blicher A, Wodzinska K, Fidorra M, Winterhalter M, Heimburg T. The temperature dependence of lipid membrane permeability, its quantized nature, and the influence of anesthetics. Biophys J 2009; 96: 4581–91.

21-Andersen SS, Jackson AD, Heimburg T. Towards a thermodynamic theory of nerve pulse propagation. Prog Neurobiol 2009; 88: 104–13.

22- Nour M, Bougataya M, Kengne E, Guemhioui K, Lakhssassi A. International Journal of Pharma Medicine and Biological Sciences October 2016; 5(4).

23-Luyao C, Ang K, Peng Z, Zhaolong G Xuecheng Z, Jiping H. Bioheat transfer model of transcutaneous spinal cord stimulation-induced temperature changes, PeerJ. 2018; 6: e4921.

24-Christian L. Ebbesen, Henrik Bruus, Analysis of laser-induced heating in optical neuronal guidance, Journal of Neuroscience Methods 2012; 168–77.