

Amirkabir Journal of Mechanical Engineering

Amirkabir J. Mech. Eng., 54(11) (2023) 513-516 DOI: 10.22060/mej.2022.21266.7412

Numerical Study of Therapeutic Effectiveness of Bolus Injection and Continuous Infusion on Drug Delivery to Vascularized Solid Tumor

M. Soltani*, M. Kiani Shahvandi

Department of Mechanical Engineering, Khajeh Nasir Toosi University of Technology, Tehran, Iran

ABSTRACT: Effective delivery of drugs to tumor cells is essential for the success of most anticancer therapies. In this study, two-dimensional modeling for spatiotemporal distribution of doxorubicin concentration under bolus injection and the continuous infusion is presented. Mathematical simulations have been performed considering the main physical and biochemical processes in drug delivery to tumor cells. Anticancer effectiveness is evaluated through changes in tumor cell density based on predicted intracellular concentrations. Unlike most computational models, which assume a uniform distribution of blood vessels in the tumor, the vascular network is produced using a sprouting angiogenesis method. The results demonstrate that the drugs accumulate more in areas with high vascular density, resulting in improved drug cytotoxicity. Compared to bolus injection, continuous infusion leads to longer high level maintenance of intracellular drug concentrations in the tumor, which is more effective in improving the cytotoxic effect. Although bolus injection leads to a 90% higher extracellular concentration peak, there is the risk of severe side effects. Also, continuous infusion by keeping doxorubicin at a higher level in the tumor leads to improved anticancer effectiveness by about 26% relative to the effectiveness of bolus injection at the end of the treatment.

Review History:

Received: Apr. 04, 2022 Revised: Aug. 27, 2022 Accepted: Oct. 12, 2022 Available Online: Dec. 07, 2022

Keywords:

Chemotherapy Doxorubicin Drug delivery Solid tumor Vascular network

1-Introduction

Cancer is one of the leading causes of death around the world. Anticancer treatments depend on the effective delivery of therapeutic agents to the tumor cells [1-3]. Chemotherapy is a systemic treatment in which anticancer agents circulate in the bloodstream and can reach cancerous cells around the body. The therapeutic effectiveness strongly depends on the amount of drugs that accumulate in the tumor and the duration of drug exposure. The route and method of anticancer drug administration affect the biodistribution kinetics and chemotherapy effectiveness [4, 5]. Therefore, studies on mode of injection with the aim of maximizing intracellular drug concentration are very important.

In this study, we generated a semi-realistic microvascular network by a hybrid angiogenesis model for simulating the spatiotemporal delivery of doxorubicin to solid tumors. The computational model incorporates the major physical and biological processes involved in the transport of drugs from microvascular to interstitium. We also calculate the interstitial fluid flow that influences the distribution and transport of drugs. Anticancer efficacy is evaluated based on the percentage of survival tumor cells obtained by directly solving the pharmacodynamics equation.



Fig. 1. Schematic diagram of the multi-compartment model (F: Free drug, B: Bound drug).

2- Methodology

The block diagram of the multi-compartment model of the current study is shown in Fig. 1. The details of the rules of the mathematical model of angiogenesis and blood flow simulation have been determined in our previous study [6]. The fluid flow in the porous medium is based on Darcy's law (Eq. (1)) that can modify by adding source (ϕ_{1}) and sink (ϕ_{2}) terms for biological tissues:

$$v_i = -K\nabla P_i \tag{1}$$

*Corresponding author's email: msoltani@kntu.ac.ir



Copyrights for this article are retained by the author(s) with publishing rights granted to Amirkabir University Press. The content of this article is subject to the terms and conditions of the Creative Commons Attribution 4.0 International (CC-BY-NC 4.0) License. For more information, please visit https://www.creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0/legalcode.



Fig. 2. Comparison of tumor cell survival percentage over time in the present study with results of Zhan and Xu [7].

$$\nabla v_i = \phi_b - \phi_L \tag{2}$$

Where v_i is the interstitial fluid velocity, *K* is the hydraulic conductivity of the interstitium, and ϕ_b and ϕ_L are the rates of fluid flow per unit volume from blood vessels into the interstitium and from the interstitium into lymph vessels, respectively.

Drug transport is governed by convection-diffusion-reaction equations for free drug (C_{fe}) and bound drug (C_{be}) in the interstitial fluid:

$$\frac{\partial C}{\partial t} = D_{eff} \nabla^2 C - v_i \cdot \nabla C + P_v + P_b + P_u \tag{3}$$

Where D_{eff} is the effective diffusion coefficient, and P_v , P_b , and P_u represent the net rate of doxorubicin gained from the blood/lymphatic vessels, association/ dissociation with protein, and influx/efflux from tumor cells, respectively. Intracellular concentration is also defined by Eq. (4), where ζ and ε are cellular uptakes and efflux functions.

$$\frac{\partial C_i}{\partial t} = \zeta - \varepsilon \tag{4}$$

The change in tumor cell density with time is shown by a pharmacodynamics model:

$$\frac{dD_{C}}{dt} = -\frac{f_{\max}C_{i}}{EC_{50} + C_{i}}D_{C} + k_{c}D_{C} + k_{g}D_{C}^{2}$$
(5)

Where f_{max} is the cell-kill rate constant and EC_{50} is the drug concentration producing 50% of f_{max} . k_c and k_g are cell proliferation rate constant and physiological degradation rate, respectively.

3- Validation

Fig. 2 shows the numerical validation of this study by comparing the percentage of tumor cell survival resulting from a 2-hour continuous infusion with the results of Zhan



Fig. 2. Comparison of tumor cell survival percentage over time in the present study with results of Zhan and Xu [7].

and Xu [7]. There is a good agreement as the trend of both curves is quite identical. However, this discrepancy is due to that Zhan and Xu [7] used the maximum vascular density throughout the tumor.

4- Results and Discussion

In Fig. 3, regardless of the mode of injection, the extracellular concentration in the tumor increases rapidly during the initial period after drug administration and reaches its peak value at the end of the infusion. The extracellular concentration peak of bolus injection is about 90% higher than the continuous infusion peak. Although continuous infusion decreases the peak value, it maintains a higher drug concentration in the tumor. As shown in Fig. 3B, intracellular concentration follows the trend of extracellular concentration. Intracellular

concentration initially shows a sharp increase until reaches the peak value and then decreases. The peak value of bolus injection is 29% higher than the peak of continuous infusion, but at the end of the treatment, continuous infusion retains the drug at 67% higher in the tumor. Therefore, under continuous infusion, more cancer cells are affected by the drug. As shown in Fig. 3C During the initial period after drug administration (about 3.5 hours), the anticancer efficacy of bolus injection is greater than continuous infusion, but it weakens over time. According to the results, although the 2-hour infusion leads to a lower intracellular concentration peak, the drug concentration remains at a higher level after administration, so at the end of the treatment, the continuous infusion has 26% more anticancer effectiveness than bolus injection. Therefore, the treatment effectiveness, beyond the peak value, depends on the intracellular concentration during the total exposure time of the drug.

5- Conclusion

In this study, the spatiotemporal distribution of doxorubicin concentration under different injections is investigated. The results showed that to improve the therapeutic efficacy, the drug must remain in the tumor for a long time. According to the results, although the 2-hour infusion leads to a slower increase and a lower peak of intracellular concentration, the drug concentration remains at a higher level after the peak time and the cytotoxic effect is better. Therefore, the cytotoxic effectiveness depends more on the intracellular concentration over the entire time of exposure than on the peak value. Therefore, for the same total dose injected, a continuous infusion can be more effective than a bolus injection.

References

- M. Souri, M. Soltani, F.M. Kashkooli, M.K. Shahvandi, M. Chiani, F.S. Shariati, M.R. Mehrabi, L.L. Munn, Towards principled design of cancer nanomedicine to accelerate clinical translation, Materials Today Bio, (2022) 100208.
- [2] M. Souri, M. Soltani, F.M. Kashkooli, M.K. Shahvandi, Engineered strategies to enhance tumor penetration of drug-loaded nanoparticles, Journal of Controlled Release, 341 (2022) 227-246.
- [3] M. Aghamirsalim, M. Mobaraki, M. Soltani, M. Kiani Shahvandi, M. Jabbarvand, E. Afzali, K. Raahemifar, 3D Printed Hydrogels for Ocular Wound Healing, Biomedicines, 10(7) (2022) 1562.
- [4] F.M. Kashkooli, M. Soltani, M. Souri, C. Meaney, M. Kohandel, Nexus between in silico and in vivo models to enhance clinical translation of nanomedicine, Nano Today, 36 (2021) 101057.
- [5] F.M. Kashkooli, M. Soltani, M. Souri, Controlled anticancer drug release through advanced nano-drug delivery systems: Static and dynamic targeting strategies, Journal of controlled release, 327 (2020) 316-349.
- [6] M. Kiani Shahvandi, M. Soltani, F. Moradi Kashkooli, B. Saboury, A. Rahmim, Spatiotemporal multi-scale modeling of radiopharmaceutical distributions in vascularized solid tumors, Scientific reports, 12(1) (2022) 1-18.
- [7] W. Zhan, X.Y. Xu, A mathematical model for thermosensitive liposomal delivery of doxorubicin to solid tumour, Journal of drug delivery, (2013) 172529.

HOW TO CITE THIS ARTICLE

M. Soltani , M. Kiani Shahvandi, Numerical Study of Therapeutic Effectiveness of Bolus Injection and Continuous Infusion on Drug Delivery to Vascularized Solid Tumor, Amirkabir J. Mech Eng., 54(11) (2023) 513-516.



DOI: 10.22060/mej.2019.15465.6128

This page intentionally left blank

نشريه مهندسي مكانيك اميركبير

نشریه مهندسی مکانیک امیرکبیر، دوره ۵۴، شماره ۱۱، سال ۱۴۰۱، صفحات ۲۵۴۳ تا ۲۵۶۰ DOI: 10.22060/mej.2022.21266.7412

مطالعه عددی اثربخشی درمانی تزریق بولوس و پیوسته بر دارو رسانی به تومور جامد عروقی

مجيد سلطاني*، محمد كياني شاهوندي

دانشکده مهندسی مکانیک، دانشگاه صنعتی خواجه نصیرالدین طوسی، تهران، ایران.

تاریخچه داوری: دریافت: ۱۴۰۱/۰۱/۱۵ بازنگری: ۱۴۰۱/۰۶/۰۵ پذیرش: ۱۴۰۱/۰۷/۱۶ ارائه آنلاین: ۱۴۰۱/۰۹/۱۶

> کلمات کلیدی: شیمیدرمانی دوکسوروبیسین دارو رسانی تومور جامد شبکه مویرگی

خلاصه: رسانش مؤثر داروها به سلول های تومور برای موفقیت اغلب درمان های ضد سرطان ضروری است. در این مطالعه، مدلسازی ^ت دوبعدی توزیع غلظت فضایی-زمانی دو کسوروبیسین تحت تزریق بولوس و پیوسته ارائه شده است. شبیهسازی های ریاضی با در نظر گرفتن فرآیندهای فیزیکی و بیوشیمیایی اصلی در دارورسانی به سلول های تومور انجام شده است. اثربخشی ضد سرطان از طریق تغییرات در تراکم سلول های تومور بر اساس غلظتهای درون سلولی پیش بینی شده ارزیابی شد. برخلاف اکثر مدل های محاسباتی که توزیع عروق خونی در تومور را یکنواخت فرض کردند، شبکه عروقی با استفاده از یک روش رگزایی جوانهزنی تولید می شود. نتایج نشان می دهد داروها در مناطقی که تراکم عروقی بالاست، بیشتر تجمع می کنند و در نتیجه سمیت سلولی دارو بهبود می یابد. در مقایسه با موثرتر است. اگرچه تزریق پیوسته منجر به حفظ طولانی تر سطح بالای غلظت درون سلولی بالاتر می شود، خطر ایجاد عوارض جانبی شدید وجود دوثرتر است. اگرچه تزریق پیوسته منجر به حفظ طولانی تر سطح بالای غلظت درون سلولی دارو در تومور می شود که در بهبود اثر سمیت موثرتر است. اگرچه تزریق بولوس منجر به حفظ طولانی تر سطح بالای غلظت درون سلولی بالاتر می شود، خطر ایجاد عوارض جانبی شدید وجود در در موزیر است. اگرچه تزریق بولوس منجر به ۱۰۹ درصد پیک غلظت خارج سلولی بالاتر می شود، خطر ایجاد عوارض جانبی شدید وجود درمان در حدود ۲۶ درصد نسبت به اثربخشی تزریق بولوس می شود، منجر به افزایش اثربخشی ضد سرطانی در پایان

۱- مقدمه

سرطان یکی از علل اصلی مرگ در سراسر جهان است [۱]. سلولهای سرطانی میتوانند به طور غیرقابل کنترلی تقسیم شوند، رشد کنند، تومورهای بدخیم را تشکیل دهند و در نهایت به بافتهای طبیعی مجاور حمله کنند. به جز جراحی، توسعه اکثر درمانهای ضد سرطان به رسانش مؤثر عوامل درمانی به سلولهای تومور بستگی دارد [۶–۲]. شیمیدرمانی یک درمان سیستمی است که به موجب آن عوامل ضد سرطانی در سیستم گردش خون جریان مییابند و میتوانند به سلولهای سرطانی در سراسر بدن برسند. شیمیدرمانی با آسیب رساندن به ژنهایی که باعث تقسیم سلولی میشوند یا با مختل کردن فرآیند شیمیایی درگیر در تقسیم سلولی، سلولهای سرطانی را از بین میبرد. بنابراین، اثربخشی شیمیدرمانی به شدت به مقدار داروهای انباشته شده در تومور و مدت قرار گرفتن سلولها در معرض دارو بستگی دارد.

دوکسوروبیسین ^۱ یک داروی رایج ضد سرطان است که به طور گسترده در شیمیدرمانی برای درمان طیف گستردهای از سرطانها مانند سرطان تیروئید، لنفوم، دستگاه تناسلی و معده استفاده میشود [۷ و ۸]. شناخته شده است که دوکسوروبیسین با تعامل با دی ان ای در سلولها، ساختار دی ان ای را تغییر میدهد و در نتیجه فرایند همانندسازی دی ان ای در سلولها را مهار میکند [۹]. بهدلیل این مکانیزم، غلظت بالای دوکسوروبیسین در بافتهای طبیعی میتواند باعث آسیب جدی به سلولهای سالم شود. بنابراین به منظور به حداقل رساندن عوارض جانبی، دوز کل دوکسوروبیسین در یک چرخه تجویز درمانی به کمتر از ۵۵۰ میلیگرم بر واحد سطح بدن محدود میشود اثربخشی شیمیدرمانی تأثیر میگذارد [۱۱]. رسانش خوراکی و تزریق درون وریدی مسیرهای عمومی تجویز دارو است. با این حال، تزریق درون وریدی بهدلیل عرضه یک نتیجه درمانی سریعتر و کارآمدتر، رایجترین حالت تجویز در درمان ضد سرطان است [۱۱]. لگا و همکاران [۱۲] طول مدت تزریق را

* نویسنده عهدهدار مکاتبات: msoltani@kntu.ac.ir

Doxorubicin 1

(Creative Commons License) حقوق مؤلفین به نویسندگان و حقوق ناشر به انتشارات دانشگاه امیرکبیر داده شده است. این مقاله تحت لیسانس آفرینندگی مردمی (Creative Commons License) ی کو کو کو کی کو در دسترس شما قرار گرفته است. برای جزئیات این لیسانس، از آدرس https://www.creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0/legalcode دیدن فرمائید.

به ۴۸ ساعت و ۹۶ ساعت در درمان برای ۲۱ بیمار افزایش داد، در حالی که ۳۰ بیمار دیگر تزریق درون وریدی استاندارد را با همان دوز بالینی دریافت كردند. مشخص شد كه سطوح پلاسمايي دوكسوروبيسين با تزريق پيوسته کاهش می یابد و در نتیجه خطر سمیت قلبی کاهش می یابد. مطالعات بالینی مشابهی توسط هورتوبگی و همکاران [۱۳] انجام شد. گروه اولیه بیماران مبتلا به سرطان پستان با دوکسوروبیسین با تزریق بولوس درمان شدند در حالی که در گروه دیگر دوکسوروبیسین از طریق یک کاتر ورید مرکزی در یک برنامه زمانی تزریق پیوسته ۴۸ ساعته و ۹۶ ساعته تحت تجویز قرار گرفتند. نتایج درمان ضد سرطان نشان داد که هیچ تفاوتی بین این دو گروه وجود ندارد، اما تزريق پيوسته نسبت به تزريق بولوس سميت قلبي كمترى داشت. الکاره و سکامب [۱۴] پیشنهاد کردند که مدت تزریق کوتاهتر ممکن است اثربخشی درمان را بهبود بخشد. مدت زمان بهینه برای تزریق پیوسته در عرض ۱ تا ۳ ساعت بود. بنابراین، مطالعات مربوط به حالت تزریق با هدف به حداکثر رساندن غلظت درون سلولی دارو بسیار مهم است [۱۴]. داروهای تجویز سیستمی برای رسانش به سلولهای سرطانی، فرآیندهای متوالی را تجربه می کنند. این فرآیندها شامل فرآیندهای فیزیکی و بیوشیمیایی، از جمله اتصال دارو به پروتئین های پلاسما، عبور از دیواره عروق تومور، انتقال خارج سلولي دارو و جذب داروي آزاد (غير متصل به پروتئين) توسط سلولهای تومور است. با توسعه یک مدل ریاضی که فرآیندهای فیزیکی و بیوشیمیایی ضروری در گیر در دارورسانی به تومورهای جامد را در بر می گیرد، می توان تأثیر پارامترهای مختلف را بررسی کرد که با استفاده از مدل های تجربی بسیار دشوار و پرهزینه است.

تلاش برای توسعه درمانهای کارآمد ضد سرطان نیازمند درک ریزمحیط تومور و تأثیر آن بر نتایج درمان است. ناهمگونی تومور یکی از مهم ترین عوامل مؤثر در پاسخ درمانی ضعیف شیمی درمانی است. به طور سنتی، ناهمگونی مکانی ریزمحیط تومور ناچیز فرض می شد و مدل های محاسباتی گذشته، عروق تومور را یکنواخت فرض می کردند. جین و بکستر [۵۸ و ۱۶] جریان سیال میانبافتی را در تومورهای جامد بررسی کردند و فشار سیال میانبافتی را به عنوان یک عامل مهم مورد توجه قرار دادند. از مانند شبکه مویر گی با فرضیات سادهای در نظر گرفته می شوند. سلطانی و چن [۱۷] مدل ریاضی جریان میانبافتی را در تومور بحرانی و قطر بافت نکروز مدل ریاضی توسعه دادند و دو پارامتر قطر تومور بحرانی و قطر بافت نکروز بحرانی را معرفی کردند. آن ها همچنین به منظور مطالعه تأثیر شکل و اندازه

تومور بر رسانش دارو، هندسههای مختلف تومور را در نظر گرفتند [۱۸]. در پژوهشهای ذکر شده، اثر شبکه مویرگی با فرضی ساده به صورت توزیع یکنواخت در تومور در نظر گرفته شده است. این فرض در پرتو اکتشافات اخیر در مورد نقش اساسی ریزمحیط تومور در موفقیت و شکست درمان، غیر واقعی به نظر میرسد [۱۹]. در این مطالعه بر خلاف مدلهای کلاسیک یکی از متغیرهای مهم ریزمحیط تومور یعنی شبکه عروقی در نظر گرفته می شود.

حمایت از رشد تومور با ارائه منبعی از مواد مغذی و اکسیژن، نیازمند تشکیل عروق جدید از عروق خونی اطراف است که به فرایند رگزایی شناخته می شود [۲۰]. با رشد یک تومور، سلول های مرکزی آن دچار کمبود اکسیژن میشوند. در پاسخ، سلولهای تومور انواعی از فاکتورهای رگزایی را ترشح میکنند [۲۱]. اتصال فاکتورهای رگزایی تومور به گیرنده آن در سطح سلول های اندوتلیال دیواره عروق اطراف منجر به تشکیل سلول های اندوتلیال نوک می شود تا جوانه های عروق جدید را ایجاد کند. سلولهای اندوتلیال نوک در پاسخ به گرادیان فاکتورهای رگزایی به سمت تومور مهاجرت می کنند. در ادامه، دوشاخه شدن عروق مهاجر با نزدیک شدن به تومور و تشکیل حلقههای عروقی، منجر به ایجاد شبکه عروقی پیچیدهای می شود که از جریان خون در درون تومور حمایت می کند [۲۲]. برخلاف بافتهای طبیعی، ساختار، ریختشناسی و عملکرد عروق تومور بسیار غیرطبیعی و ناهمگن است. از نظر فراساختار، دیواره عروق در تومورها دارای اتصالات بین اندوتلیالی گسترش یافته، روزنههای متعدد اندوتلیالی و یک غشای پایه ناپیوسته هستند. این نقصها، نشت رگهای تومور را افزایش میدهد [۲۳]. علاوه بر این، عملکرد غیرطبیعی و توزیع ناهمگن عروق تومور منجر به ایجاد نواحی هیپوکسی و عرضه محدود مواد مغذی می شود. این تغییرات در شبکه های عروقی می تواند ریز محیطهای مجزایی را درون بافت تومور ایجاد کند که ناهمگنی تومور را گسترش میدهد تا در نهایت بر نتایج درمان تأثیر بگذارد [۲۴]. با این حال، بدون عروق خونی، تومورها نمى توانند بيش از يک حد آستانه رشد كنند. به طور مشابه، بدون یک منبع خون کارآمد، رسانش مؤثر داروهای ضد سرطان به تمام مناطق تومور تضعيف مى شود [٢۵].

مدلهای شبیهسازی ریاضی کنونی رگزایی تومور، با سه تکنیک مدلسازی اصلی دستهبندی می شوند: مدلهای پیوسته، گسسته و ترکیبی. رویکرد پیوسته، سلولهای سازنده عروق و تومور را به صورت تودهای و پیوسته مدل می کند، بدون اینکه نیاز باشد تک تک سلولها مورد بررسی

1 Hypoxia



شکل ۱. طرحواره مدل چند بخشی استفاده شده در مطالعه حاظر. داروی آزاد و داروی متصل به ترتیب با F و B نشان داده شده است.

Fig. 1. Schematic of the multi-compartment model used in the current study. Free and Bound drugs are shown with F and B, respectively.

قرار گیرند [۲۶]. رویکرد گسسته، مهاجرت سلولهای اندوتلیال و ایجاد عروق جدید را بر اساس مجموعهای از قوانین مدل میکند، که میتواند شبکهای با ساختار بسیار نزدیک به واقعیت تولید کند [۲۷]. مدلهای ترکیبی مزایای مدلهای پیوسته و گسسته را ترکیب میکنند و مسیرهای مهاجرت سلولهای اندوتلیال را با استفاده از احتمالات حرکت ردیابی میکنند [۲۸ و ۲۹]. بر اساس این مدل، موقعیت سلول نوک بسته به مجموعه عوامل محیطی در هر گام زمانی به صورت احتمالی بهروز میشود. از آنجا که روش ترکیبی قادر است بستری را با تولید شبکه مویر گی برای مطالعه جریان خون فراهم کند، در این مطالعه مورد توجه قرار گرفته است.

در این مطالعه، از یک دامنه دو بعدی از ریزمحیط تومور و بافت طبیعی اطراف آن برای شبیه سازی رسانش فضایی-زمانی دو کسوربیسین به سلول های تومور جامد استفاده شده است. به طور خاص، شبکه عروقی تومور توسط یک مدل رگزایی ترکیبی تولید می شود. سپس دو کسوروبیسین توسط دو حالت تزریق بولوس^۱ و تزریق پیوسته، به عروق تجویز می شود. مدل محاسباتی فرآیندهای فیزیکی و بیولوژیکی اصلی درگیر در انتقال دارو از عروق به میانبافتی را شامل می شود. علاوه بر این، جریان سیال میانبافتی در گام حالت پایا نیز محاسبه می شود که بر توزیع و انتقال دارو تأثیر می گذارد.

با حل مستقیم معادله فارماکودینامیک^۲ بر اساس غلظت درون سلولی دارو ارزیابی می شود. خلاصه نوآوری پژوهش ارائه شده را می توان به صورت زیر بر جسته کرد:

- بررسی اثر تزریق بولوس و پیوسته دارو بر اثربخشی ضد سرطان
- در نظر گرفتن شبکه عروقی به جای فرض توزیع یکنواخت شبکه
 در مدلهای کلاسیک
 - توصيف اثربخشی ضد سرطان بر اساس مدل فارماکوديناميک

۲- معادلات حاکم

فرآیند رسانش داروهای ضد سرطان در مدل ریاضی ارائه شده شامل تبادل داروها بین مویرگهای خونی و فضای میانبافتی، انتقال دارو در میانبافتی و جذب دارو توسط سلولهای تومور است. فارماکوکینتیک به صورت سنتی توسط مدلهای بخشی نشان داده می شود که امکان کمی سازی پدیدههای بیوشیمیایی و فیزیولوژیکی را فراهم می کند [۳۰]. در مدلسازی ریاضی توسط مدلهای بخشی، توزیع داروها در هر بخش به تغییرات مکانی و زمانی بستگی دارد. طرحواره کلی از مدل بخشی مطالعه حاضر در شکل ۱ نشان داده شده است. با استفاده از این مدل، غلظت عامل درمانی در هر بخش و آهنگ تبادل آن با بخشهای مجاور محاسبه می شود. جزئیات

¹ Bolus

² Pharmacodynamics

مطالعه قبلی ما تعیین شده است [۳۱]. دامنه محاسباتی، شرایط مرزی و سایر پارامترهای شبیه سازی در پایان ارائه خواهد شد. مفروضات اصلی در نظر گرفته شده در این تحقیق به شرح زیر است: (۱) تمام سلولهای سرطانی در ابتدا ثابت، یکسان و زنده هستند؛ (۲) مدت زمان شبیه سازی به طور قابل توجهی کوتاه تر از مقیاس زمانی برای رشد تومور است و در نتیجه پارامترهای فیزیولوژیکی مستقل از زمان هستند؛ (۳) فقط دو کسوربیسین آزاد می تواند وارد سلول شود [۱۴ و ۳۲].

۲- ۱- جریان سیال میانبافتی

سیال میانبافتی برای بافت محیطی یک شبکه عروقی با حل معادله حاکم بر جریان سیال از طریق یک محیط متخلخل محاسبه میشود. در این مدل، عروق خونی، ترم منبع سیال و عروق لنفاوی، ترم چاه است. مشاهدات تجربی دارسی نشان میدهد که سرعت سیال در محیط متخلخل با گرادیان فشار متناسب است (معادله (۱)) [۳۳]. بنابراین، معادله پیوستگی برای یک سیال تراکمناپذیر در حالت پایدار با افزودن ترمهای چشمه (ϕ_d) و چاه (ϕ_L) سیال تراکمناپذیر در حالت پایدار با افزودن ترمهای چشمه (ϕ_d) و چاه (ϕ_L) برای بافتهای بیولوژیکی، اصلاح میشود (معادله (۲)). با ترکیب معادله بافتهای طبیعی اطراف آن بهدست میآید (معادله (۳)) [۳۳].

$$v_i = -K\nabla P_i \tag{1}$$

$$\nabla . v_i = \phi_b - \phi_L \tag{(7)}$$

$$-k\nabla^{2}P_{i} = \begin{cases} \begin{cases} \phi_{b} - \phi_{L} & \text{yibit terms of } \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \end{cases} \\ \begin{pmatrix} -\phi_{L} & \text{yibit terms of } \\ \text{yibit terms of } \\ \phi_{L} & \text{yibit terms of } \\ \end{pmatrix} \\ \begin{pmatrix} -\phi_{L} & \text{yibit terms of } \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \end{pmatrix} \\ \begin{pmatrix} -\phi_{L} & \text{yibit terms of } \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \end{pmatrix} \\ \begin{pmatrix} \phi_{b} & -P_{i} & -(\pi_{b} - \pi_{i}) \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \end{pmatrix} \\ \begin{pmatrix} \phi_{b} & -P_{i} & -(\pi_{b} - \pi_{i}) \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \end{pmatrix} \\ \begin{pmatrix} \phi_{b} & -P_{i} & -(\pi_{b} - \pi_{i}) \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \end{pmatrix} \\ \begin{pmatrix} \phi_{b} & -P_{i} & -(\pi_{b} - \pi_{i}) \\ \phi_{b} & \text{yibit terms of } \\ \end{pmatrix}$$

در روابط فوق، v_i سرعت میانبافتی، P_i فشار میانبافتی، K هدایت هیدرولیکی میانبافتی، ϕ_b آهنگ جریان سیال بر واحد حجم از عروق خونی به میانبافتی، ϕ_L آهنگ جریان سیال بر واحد حجم از میانبافتی به عروق

لنفاوی، L_p هدایت هیدرولیکی دیواره عروق، S/V مساحت سطح بر واحد حجم عروق برای انتقال در میانبافتی، P_v فشار درون عروقی، π_b فشار اسمزی پلاسما، π_i فشار اسمزی سیال میانبافتی، σ میانگین ضریب بازتاب اسمزی برای پروتئینهای پلاسما و P_L فشار هیدرواستاتیک لنفاوی است.

۲- ۲- انتقال دارو ۲- ۲- ۱- انتقال دارو در میانبافتی

انتقال دارو در سیال میانبافتی توسط معادله کلی همرفت–انتشار–واکنش برای داروی آزاد (C_{fe}) و داروی متصل (C_{be}) کنترل میشود، که در معادله (۴) نشان داده شده است [۳۴]:

$$\frac{\partial C}{\partial t} = D_{eff} \nabla^2 C - v_i \cdot \nabla C + P_v + P_b + P_u \tag{(f)}$$

$$P_{v} = \Phi_{V} + \Phi_{L}$$

$$\Phi_{V} = \Phi_{b} (1 - \sigma_{f})C_{P} + \frac{P_{m}S}{V} \frac{Pe}{e^{Pe} - 1}(C_{P} - C)$$

$$\phi_{L} = \phi_{L}C$$
(a)

$$Pe = \frac{\Phi_b (1 - \sigma_d)}{P_m \frac{S}{V}}$$

$$P_b = k_d C_{be} - k_a C_{fe} \tag{(5)}$$

$$P_{u} = D_{c}\varepsilon - D_{c}\zeta \tag{Y}$$

 P_u و P_b e_v و است و مؤثر است و D_{eff} و P_v و P_v و ابه r_{ric} معادلات فوق، D_{eff} خواص داروی به دست آمده از عروق خونی/ به ترتیب نشان دهنده آهنگ خالص داروی به دست آمده از عروق خونی/ لنفاوی، اتصال/جدایش با پروتئین و جذب/دفع توسط سلول های توموری است. Φ_v تبادل دارو بین عروق و میانبافتی، Φ_{\perp} حذف دارو از میانبافتی است. Φ_v تبادل دارو بین عروق و میانبافتی، σ_f ضریب بازتاب مؤثر برای مولکول های دارو، در واحد حجم بافت، σ_f ضریب بازتاب مؤثر برای مولکول های دارو، C_p غلظت دارو در خون، m ضریب نفوذ پذیری عروق و مولکول های دارو، C_p غلظت دارو در خون، P_m ضریب نفوذ پذیری عروق و مولکول های دارو، است که نشان دهنده میزان همرفت به انتشار داروی آزاد است. در معادله (۶)، k_a و k_a مولی است که نشان دارو جرای است که توا

$$C_{P} = \begin{cases} \frac{D_{d}}{T_{d}} \left[\frac{A_{1}}{\alpha_{1}} (1 - e^{-\alpha_{i}t}) + \frac{A_{3}}{\alpha_{3}} (1 - e^{-\alpha_{3}t}) \right] & (t < T_{d}) \\ \frac{A_{2}}{\alpha_{2}} (1 - e^{-\alpha_{2}t}) + \frac{A_{3}}{\alpha_{3}} (1 - e^{-\alpha_{3}t}) \right] & (t < T_{d}) \\ \frac{D_{d}}{T_{d}} \left[\frac{A_{1}}{\alpha_{1}} (e^{\alpha_{i}T} - 1) e^{-\alpha_{i}t} + \frac{A_{2}}{\alpha_{2}} (e^{\alpha_{2}T} - 1) e^{-\alpha_{2}t} + (t \ge T_{d}) + \frac{A_{3}}{\alpha_{3}} (e^{\alpha_{3}T} - 1) e^{-\alpha_{3}t} \right] \end{cases}$$

$$(17)$$

در معادلههای فوق، T_d طول تزریق، A_1 , A_1 و A_n , پارامترهای بخشی و α_1 , α_2 و α_2 , آهنگهای پاکسازی بخشی هستند. D_d دوز دوکسوربیسین است که بهدلیل امکان ایجاد عوارض جانبی شدید، برای هر چرخه درمانی بسته به سطح بدن بیمار بین ۵۰ تا ۷۵ میلی گرم بر متر مربع در نظر گرفته می شود [۳۵]. مساحت سطح بدن^۱ از فرمول (۱۳) تعیین می شود [۳۶]. بنابراین، برای یک بیمار ۷۰ کیلو گرمی، دوز دو کسوروبیسین در محدوده ۸۶/۵ تا ۱۲۹/۷۵ میلی گرم است. در این مطالعه سطح دوز کلی ۵۰ میلی گرم بر متر مربع مورد بررسی قرار گرفته است.

$$BSA = \left(\frac{Weigth}{70Kg}\right)^{0.73} (1.73m^2) \tag{17}$$

دوکسوروبیسین آزاد به طور گستردهای به پروتئینهای پلاسما مانند آلبومین متصل میشود. مشاهده شد که در چرخه درمانی، تقریباً ۲/۷ \pm ۷۷٪ دوکسوروبیسین به شکل متصل به پروتئین وجود دارد [۳۷]. از این رو برای تزریق مستقیم، غلظت دوکسوروبیسین آزاد (C_{fp}) و متصل (C_{bp}) در پلاسما از معادلات (۱۴) و (۱۵) بهدست میآید [۳۷].

$$C_{fp} = 0.25 \times C_P \tag{14}$$

$$C_{bp} = (1 - 0.25) \times C_P \tag{10}$$

۲- ۴- مدل فارماکودینامیک
تغییر تراکم سلولهای تومور با زمان توسط یک مدل فارماکودینامیک
در معادله (۱۶) نشان داده شده است [۳۸].

1 BSA

پروتئین است. در معادله (۲)، D_c تراکم سلولهای تومور و ζ و \mathcal{F} توابع جذب و دفع سلولی هستند.

۲- ۲- ۲- غلظت درون سلولی دارو

از آنجایی که فقط دوکسوروبیسین آزاد میتواند از غشای سلولی عبور کند [۱۴ و ۳۲]، آهنگ جذب سلولی تابعی از غلظت دوکسوروبیسین آزاد در سیال میانبافتی است.

$$\frac{\partial C_i}{\partial t} = \zeta - \varepsilon \tag{A}$$

$$\zeta = V_{\max} \frac{C_{fe}}{C_{fe} + k_e \varphi} \tag{9}$$

$$\varepsilon = V_{\max} \, \frac{C_i}{C_i + k_i} \tag{(1)}$$

 k_i و k_e آهنگ انتقال از غشا سلول است و V_{max} و k_e و معادلات فوق، V_{max} آهنگ انتقال ثابتهایی هستند که از دادههای تجربی بهدست می آیند که مرتبط به انتقال از غشای سلولی می باشند. φ نیز کسر حجمی فضای خارج سلول است.

۲- ۳- توزیع در سیستم گردش خون

غلظت دارو در پلاسمای خون به عنوان یک تابع تجزیه نمایی از زمان توصیف می شود. فرم معادلات به حالت تزریق بستگی دارد. فرم کلی غلظت پلاسمایی دارو برای تزریق بولوس و تزریق پیوسته، بهترتیب در معادلههای (۱۱) و (۱۲) نشان داده شده است [۱۴ و ۳۲].

$$C_P = D_d A_1 e^{-\alpha_1 t} \tag{(11)}$$



شکل ۲. طرحواره دامنه محاسباتی استفاده شده در مطالعه حاظر. شبکه عروقی شامل دو رگ والد است که در سمت چپ و راست دامنه قرار دارند.

Fig. 2. Schematic of the computational domain used in the current study. The vascular network consists of 2 parent vessels located at the left and right sides of the domain.

بر اساس طول ضلع دامنه بی بعد می شود ($D/L=\cdot/740$). دو رگ والد که عروق جدید از آن شروع به رشد می کنند، در سمت چپ و راست دامنه قرار داده شده است. برای شبیه سازی جریان خون از طریق شبکه عروقی، مقدار فشار درون مویرگی در ورودی های جریان به رگ های والد برابر با مقدار فشار درون مویرگی در ورودی های جریان به رگ های والد برابر با ۳۳۳۳ پاسکال و در خروجی ها برابر با ۱۳۳۳ پاسکال است. این مقادیر بر اساس شرایط فیزیولوژیکی شبکه های مویرگی به دست آمده است [۳۹ و ۴۰]. مقدار اولیه فشار میانبافتی و غلظت نیز، صفر در نظر گرفته می شود. مقادیر پارامترهای استفاده شده در محاسبات در جدول های ۱ و ۲ نشان داده شده است.

۳- ۲- روش حل

فشار خون درون عروقی پس از محاسبات جریان خون در شبکه عروقی بهدست میآید. فشار درون عروقی و فشار میانبافتی از طریق قانون استارلینگ که نرخ جریان تراوایی از غشای مویرگ را نشان میدهد، به هم کوپل می شوند. سپس با حل جریان سیال میانبافتی از طریق معادله

$$\frac{dD_C}{dt} = -\frac{f_{\text{max}}C_i}{EC_{50} + C_i}D_C + k_c D_C + k_g D_C^2$$
(19)

اولین عبارت در سمت راست نشاندهنده اثر ضد سرطانی است، به طوری که f_{max} ثابت آهنگ کشتن سلولی است و $EC_{a.}$ غلظت دارویی است که ۵۰٪ از f_{max} را ایجاد می کند. $k_g \ b_g \ k_g$ بهترتیب ثابت آهنگ تکثیر سلولی و آهنگ تخریب فیزیولوژیکی هستند. در این مطالعه، فرض می شود که تکثیر سلولی و تخریب فیزیولوژیکی در شروع هر درمان به تعادل رسیده است.

۳- روش حل و شبیهسازی ۳- ۱- میدان حل

L imes L برای آسان سازی محاسبات، میدان محاسباتی به عنوان یک مربع L دوبعدی که حاوی تومور و بافتهای طبیعی اطراف آن است، در نظر گرفته می شود (شکل ۲). پارامتر D در این شکل قطر تومور را نشان می دهد که

مرجع	بافت طبيعي	بافت تومور	واحد	پارامتر
[14]	٧	7	m ⁻¹	S/V
[14]	Y/Y×111	1/Y×111	m/(Pa·s)	Lp
[41]	1	1 • • •	kg/m ³	ρ
[٣۶]	$V/\Lambda \times 1 \cdot - \epsilon$	$V/\Lambda \times 1 \cdot - F$	kg/(m·s)	μ
[٣۶]	$T/T $) \times) • ''	۴/۵۶×۱۰ ^{۱۶}	m ⁻²	1/K
[47]	7888	7888	Ра	π_b
[47]	١٣٣٣	7	Pa	π_i
[47]	٠/٩١	•/\\	-	σ
[٣۶]	4/17×1Y	•	1/(Pa·s)	$L_{PL}S_L/V$
[٣۶]	•	•	Ра	P_L
[٣٢]	۱۰٬۰	۱۰ ^{۱۰}	m³/سلول	D_c

جدول ۱. مقادیر پارامترهای استفاده شده در شبیهسازی جریان

Table 1. Values of parameters used in flow simulation.

نتایج برای حالت بسیار ریز و به شدت ریز کمتر از ۱ درصد است، بنابراین شبکه بندی با حالت تراکم بسیار ریز شامل ۷۲۹۶ عنصر برای مدل توزیع دارو مورد استفاده قرار می گیرد (شکل ۳–ب). قابل ذکر است که فشار درون عروقی محاسبه شده، به صورت فرض فشار ورودی وارد نرم افزار کامسول می شود. بنابراین برای مدل توزیع دارو، شبکه عروقی به صورت فیزیکی در نرم افزار وارد نمی شود. این فرض موجب ساده سازی و کاهش محاسبات می گردد.

۴- اعتبارسنجی نتایج حل عددی

برای اطمینان از اعتبار مدل حاضر، برخی از نتایج به صورت کیفی و کمی با مطالعات تجربی و عددی مقایسه شده است. اندازه گیری غلظت در مدلهای درون بدن ^۱ اگر غیرممکن نباشد، بسیار دشوار است. بنابراین اعتبارسنجی نتایج غلظت با مطالعه عددی و اعتبارسنجی فشار میانبافتی به عنوان عامل مؤثر بر نتایج مورد بررسی قرار می گیرد. میانگین فضایی مقدار فشار سیال میانبافتی تومور برابر ۱۵۸۵/۵ پاسکال است، که ساز گاری خوبی با مطالعات عددی [۲۷ و ۴۸] و تجربی [۴۰] دارد که نشان دادند فشار سیال میانبافتی در بافت تومور در محدوده ۵۸۶ تا ۴۲۰۰۰ پاسکال میباشد. دارسی در گام حالت پایا، مقادیر فشار و سرعت میانبافتی بهدست می آید. از گسسته سازی غیرخطی مرتبه دوم معادلات برای حل معادلات جریان سیال استفاده شده است. سپس، معادلات وابسته به زمان انتقال دارو به صورت عددی تکراری با گام زمانی ۲۰/۰۱ حل می شوند. از گسسته سازی خطی برای گسسته سازی معادلات انتقال جرم استفاده شده است. شرایط مرزی در جدول ۳ ذکر شده است. تمامی حل معادلات و شبیه سازی آن ها در نرم افزار کامسول بر روی شبکه مویرگی که با برنامه نویسی در نرم افزار متلب به دست آمده، انجام شده است. همچنین معیار همگرایی، افت به اندازه ۴ مرتبه مقدار در باقیمانده ها در نظر گرفته شده است و زمان آنالیز توزیع دارو در بافت، معادل ۱۲ ساعت در نظر گرفته می شود. برای شبیه سازی ها، یک سیستم با پردازنده نسل پنجم اینتل با سرعت ۱/۸ گیگاهرتز و نیز حافظه ۸ گیگابایتی مورد استفاده قرار گرفت.

۳– ۳– شبکهبندی

شبکهبندی دامنه حل با استفاده از عناصر مثلثی انجام شد. برای استقلال نتایج از شبکهبندی، درصد بقای سلولهای تومور بر حسب زمان برای چهار شبکهبندی مختلف (ریز، ریزتر، بسیار ریز و بهشدت ریز) در شکل ۳–الف مورد ارزیابی قرار گرفته است. همانگونه که شکل نشان میدهد، اختلاف

¹ in vivo

			1	
مرجع	دو دسوروبیسین منصل	دو دسوروبیسین آزاد	واحد	پارامىر
[٣۶]	$\gamma/\gamma \times 1 \cdot 1^{-9}$	۳/۶×۱۰-۶	m/s	$P_{m, r_{eqe}}$
[٣۶]	۲/۵×۱۰ ^{-۹}	Ψ/VQ×1·-V	m/s	$P_{m, d, d}$
[٣۶]	λ/λ٩×١٠ ^{-١٢}	٣/۴×1''	m ² /s	$D_{e\!f\!f,}$ تومور
[٣۶]	4/11×1.	1/0A×1.	m ² /s	$D_{e\!f\!f, _{dual}}$
[47]	۰/٨٢	۰/۱۵	-	σ_{f}
[44]	-	• /٨٣٣	s ⁻¹	k _a
[44]	•/YYX	-	s ⁻¹	k_d
[44]	-	•/۴	-	arphi
[44]	-	4/8V×110	s) سلول kg/(۱۰	V _{max}
[44]	-	۲/۱٩×۱۰ ^{-۴}	kg/m ³	ke
[44]	-	1/WV×1+-14	(سلول ^۵ kg/(۱۰	k_i
[40]	-	۱/۶Y×۱۰ ^{-۵}	s ⁻¹	f _{max}
[40]	-	۵×۱۰-۱۳	(سلول ۸۵/(۱۰	EC_{50}
[49]	-	۳×۱۰ ^{-۶}	s ⁻¹	k_c
[49]	-	۳×۱۰-۱۶	s ⁻¹	k_g
[44]	۲۴ /۶	۲۴ /۶	m ⁻¹	A_{I}
[44]	٢/۴٩	۲/۴۹	m ⁻¹	A_2
[44]	•/۵۵۲	•/۵۵۲	m ⁻¹	A_3
[44]	۲/۴۳×۱۰ ^{-۳}	۲/۴۳×۱۰ ^{-۳}	s ⁻¹	α_1
[44]	۲/ ۸ ۳×۱۰ ^{-۴}	۲/۸۳×۱۰-۴	s ⁻¹	α_2
[44])/))/)	s ⁻¹	α_3

جدول ۲. مقادیر پارامترهای دوکسوروبیسین Table 2. Values of doxorubicin parameters.

جدول ۳. شرایط مرزی استفاده شده در مطالعه حاضر

Table 3. Boundary conditions used in current study.

غلظت	جريان سيال	ناحيه	
$(-D_{eff}^{t}\nabla C + v_{i}C)\Big _{\Omega^{t}} = (-D_{eff}^{n}\nabla C + v_{i}C)\Big _{\Omega^{n}}$	$-K^{t} \nabla P_{l} \Big _{\Omega^{t}} = -K^{n} \nabla P_{l} \Big _{\Omega^{n}}$	مرز بین تومور و بافت طبیعی	
$C _{\Omega^t} = C _{\Omega^n}$	$P_l _{\Omega}t = P_l _{\Omega}n$		
	$P_l = 0$	ضلع چپ و راست	
	$\nabla P_l = 0$	ضلع بالا و پایین	

و Ω^n بهترتیب نشاندهنده تومور و بافت طبیعی در مرز هستند. Ω^t



منکل ۲۰ افغال ملفار مانیج از مسبعه بندی و ب) مصود مش منتلی مورد استفاده در سبیه ساری فوریخ دارو.

Fig. 3. (a) The grid-independency of the results and (b) the image of the triangular elements used in the simulation of drug distribution.



شکل ۴. اعتبارسنجی مدل حاضر. الف) مقایسه فشار سیال میانبافتی مطالعه حاضر در توافق با نتایج مشاهدات واقعی برای تومورهای مختلف [۳۴] نشان دهنده فشار بالای آن است، ب) مقایسه درصد بقای سلولهای تومور بر حسب زمان در مطالعه حاظر با نتایج ژان و ژو

Fig. 4. Validation of the present model; (a) The comparison of interstitial fluid pressure of the present study in agreement with the results of real observations for different tumors [34] indicates its high pressure, (b) Comparison of tumor cell survival percentage over time in the present study with the results of Zhan and Xu [49].

(شکل ۴–ب). نتایج بررسی نشان میدهند که تطابق خوبی بین نتایج مطالعه حاضر و مرجع ذکر شده برقرار است، به گونهای که روند تغییرات درصد بقای سلولهای تومور با زمان در هر دو مطالعه کاملاً مشابه است. با این حال، مقدار آن نسبت به مطالعه ژان و ژو [۴۹]، ۳/۱ درصد کاهش یافته است زیرا ژان و ژو [۴۹] از حداکثر تراکم عروقی در سراسر بافت تومور (هندسه شکل ۴–الف نیز نشان میدهد که فشار سیال میانبافتی برآورد شده در مدل حاضر با نتایج تجربی گزارش شده در تومورهای مختلف مطابقت دارد [۳۴]. اعتبارسنجی عددی این پژوهش نیز با دوز کل و معادلات حاکم یکسان برای پارامتر درصد بقای سلولهای تومور ناشی از تزریق ۲–ساعته پیوسته با نتایج پژوهش ژان و ژو [۴۹] بدست آمده از تزریق مشابه انجام شده است



شکل ۵. (الف) شبکه عروقی تولید شده و (ب) توزیع فشار درون عروقی، (ج) فشار سیال میانبافتی، و (د) سرعت سیال میانبافتی در تومور و بافت طبیعی.



توزیع عروقی یکنواخت در تومور) استفاده کردند، بنابراین سلولهای سرطانی بیشتری در معرض دارو قرار گرفتند.

۵- نتایج و بحث

با توجه به شکل ۵–الف، شبکه عروقی بهدست آمده نشان میدهد که رگهای ایجاد شده از عروق والد، دوشاخه شده، تغییر شکل داده و به سمت تومور گسترش مییابند. در ادامه، عروق درون تومور با توجه به مرز تومور گسترش مییابند که تومور را از بافت طبیعی اطراف تفکیک میکنند و حلقههای عروقی را برای گردش جریان خون تشکیل میدهند.

توزیع فشار درون عروقی در شبکه در شکل ۵–ب نشان داده شده است. حداکثر مقادیر فشار درون عروقی در طرفهای ورودی رگهای والد است و به سمت خروجی به کمترین مقادیر فشار کاهش مییابد. فشار در عروق درون تومور نیز بر اساس افت فشار از رگهای والد تنظیم میشود. این افت فشار در سراسر شبکه عروقی باعث جریان خون میشود. نتایج به دست آمده در این بخش، مطابقت بسیار خوبی با فشارهای درون عروقی به دست آمده توسط مطالعات عددی پیشین [۵۰ و ۵۱] دارد.

توزیع فشار سیال میانبافتی بافتهای طبیعی و توموری در شکل ۵-ج نشان داده شده است. میانگین فضایی مقدار فشار سیال میانبافتی تومور



شکل ۶. غلظت درون عروقی دوکسوروبیسین به عنوان تابعی از زمان برای تزریق بولوس و تزریق ۲ ساعته پیوسته Fig. 6. Intravascular concentration of doxorubicin as a function of time for bolus injection and 2-hour continuous infusion.

برابر ۱۵۸۵/۵ پاسکال است. میتوان دریافت که بیشترین مقدار فشار سیال میانبافتی در ناحیه تومور است زیرا در این منطقه سیستم لنفاوی ناکارآمد است و شبکه مویرگی تومور آهنگ نشتی بیشتری در مقایسه با بافت طبیعی دارد. بنابراین، مواد وارد شده به فضای میانبافتی، در بافت تومور تجمع مییابند و فشار سیال میانبافتی را افزایش میدهد. مقدار فشار سیال میانبافتی به سرعت در مرز تومور کاهش مییابد زیرا جریان تراوایی توسط عروق لنفاوی در ناحیه طبیعی جذب میشود. شبکه مویرگی ناهمگن به عنوان ترم منبع باعث توزیع غیر یکنواخت فشار سیال میانبافتی در بافت تومور میشود. بهدلیل بهبود تبادل املاح بین خون و سیال میانبافتی، میزان فشار سیال میانبافتی در ناحیهای که مویرگها به هم نزدیکتر هستند، بیشتر است.

از آنجا که در قانون دارسی (معادله (۱)) رابطه مستقیمی بین فشار و سرعت سیال میانبافتی وجود دارد، سرعت سیال میانبافتی را میتوان در کل دامنه بافت بهدست آورد. شکل ۵–د توزیع سرعت سیال میانبافتی بافتهای طبیعی و تومور را نشان میدهد. همانطور که دیده میشود، سرعت در اکثر فضاها مقادیر بسیار کمیدارد و حداکثر مقدار سرعت در مرز بین بافت طبیعی و تومور رخ میدهد که در آن گرادیان بزرگ فشار سیال میانبافتی وجود

دارد. نتایج از مرتبه یکسانی با پیشبینیهای مطالعات عددی [۴۷ و ۴۸] و مشاهدات تجربی [۵۲] برخوردار است.

از آنجا که غلظت پلاسمایی دوکسوروبیسین در طول زمان متفاوت است، مشخصه غلظت C_p باید هنگام ارزیابی اثر ضد سرطانی آن بررسی شود. دوز کل ۵۰ میلی گرم بر متر مربع برای تزریق، در نظر گرفته می شود که مطابق با یک درمان استاندارد برای یک بیمار با وزن ۷۰ کیلو گرم است [۳۶]. دوره زمانی غلظت دوکسوروبیسین در خون، برای تزریق بولوس و تزریق پیوسته با مدت تزریق ۲ ساعت، در شکل ۶ مقایسه شده است. تزریق در ابتدای هر درمان و در یک دوره ۱۲ ساعته بررسی می شود. از آنجا که مدت تزریق بولوس آنقدر کوتاه است که در مقایسه با مدت درمان نادیده گرفته شود، غلظت دوکسوروبیسین در خون در ابتدای درمان به پیک خود می سد. برخلاف تزریق بولوس، غلظت دارو در پایان مدت زمان تزریق پیوسته به مقایسه مقادیر پیک غلظت دارو نشان می دهد که افزایش مدت تزریق می شود. به کاهش پیک غلظت دوکسوروبیسین در خون می شود زیرا دوکسوروبیسین



شکل ۷. میانگین مکانی غلظتهای دوکسوروبیسین در تومور، تحت تزریق بولوس و پیوسته. (الف) غلظت خارج سلولی دوکسوروبیسین آزاد و (ب) متصل، (ج) غلظت درون سلولی و (د) درصد بقای سلولهای تومور.

Fig. 7. Spatial mean of doxorubicin concentrations in tumor under bolus injection and continuous infusion. (a) free and (b) bound extracellular concentration, (c) intracellular concentration, and (d) percentage of tumor cell survival.

بهطوری که پیک تزریق بولوس، حدود ۹۰ درصد از پیک تزریق پیوسته بیشتر است. مقایسه این نتایج با غلظت دوکسوروبیسین در خون (شکل ۶) نشان میدهد که غلظت درون عروقی دارو تأثیر مستقیمی بر غلظت خارج سلولی دوکسوروبیسین آزاد و متصل دارد. توزیع فضایی-زمانی غلظت خارج سلولی دوکسوروبیسین در ۵ بازه زمانی مختلف برای بافت تومور، در شکل ٨-الف نشان داده شده است. بهدلیل ساختار ناهمگن شبکه عروقی، انتقال دارو به برخی از سلولهای تومور محدود است. از آنجا که عروق به عنوان ترم منبع برای دارو عمل می کنند، حداکثر مقدار غلظت در دوره اولیه تزریق

در مجاورت دیواره عروق رخ میدهد. دارو از طریق مکانیزمهای همرفت و انتشار به بخشهای دیگر تومور توزیع می شود. در هنگام شروع تزریق دارو، مقدار اوليه غلظت خارج سلولي دوكسوروبيسين صفر است. بنابراين با افزايش

۹۴ درصد از پیک تزریق پیوسته بیشتر است. اگرچه تزریق سریع منجر به ییک بالاتر در ابتدای درمان می شود، اما غلظت دو کسوروبیسین در خون پس از پایان تزریق بسیار سریعتر کاهش می یابد. از سوی دیگر، غلظت بالای دوکسوروبیسین در خون خطر افزایش عوارض جانبی را بیشتر میکند، بنابراین تزریق پیوسته ممکن است بیشتر سودمند باشد.

میانگین فضایی غلظتهای دوکسوروبیسین در طول زمان برای بافت تومور تحت تزریق بولوس و پیوسته در شکل ۷ نشان داده شده است. صرف نظر از حالت تزریق، غلظتهای خارج سلولی دوکسوروبیسین آزاد و متصل به سرعت در دوره اولیه تزریق افزایش می یابند و در انتهای تزریق به پیک خود میرسند (شکل ۷-الف). اگرچه تزریق پیوسته مقدار پیک غلظت خارج سلولي را كاهش مي دهد، اما غلظت داروي بالاتري را در بافت حفظ مي كند،



شکل ۸. توزیع مکانی-زمانی (الف) غلظت خارج سلولی دوکسوروبیسین آزاد و (ب) غلظت درون سلولی دوکسوروبیسین در تومور، تحت تزریق بولوس و پیوسته در زمانهای ۲۰٫۱ «۴۰٫۱ ،۲۰ و ۱۲ ساعت. حداکثر مقدار غلظت در تومور در هر زمان، در گوشه هر کانتور نوشته شده است.



شدن دارو در طول تزریق دارو می شوند. از این رو، تفاوتهای آشکاری در غلظت دارو در نواحی مختلف تومور وجود دارد. با مقایسه دوره زمانی غلظتهای خارج سلولی آزاد و متصل، مشخص است که روند مشابهی دارند، اما غلظت دو کسوروبیسین متصل بسیار بیشتر از غلظت دو کسوروبیسین آزاد است (حدود ۳ برابر) که نشان می دهد بیشتر دارو در میانبافتی تومور به پروتئین متصل است (شکل ۷–ب).

همانطور که در شکل ۷-ج نشان داده شده است، غلظت درون سلولی دوکسوروبیسین روند غلظت خارج سلولی دوکسوروبیسین آزاد در تومور را دنبال میکند. غلظت درون سلولی در ابتدا افزایش شدیدی را نشان میدهد تا زمانی که به یک پیک برسد و سپس کاهش مییابد. تزریق بولوس مقدار سریع غلظت داروی درون عروقی، یک گرادیان غلظت بزرگ بین خون و سیال میانبافتی ایجاد میشود، که انتقال تراوایی دارو را از طریق انتشار به سرعت به پیک خود افزایش میدهد. در ادامه، با کاهش روند افزایشی غلظت درون عروقی، گرادیان غلظت تراوایی کاهش مییابد و منجر به کاهش انتقال انتشاری دارو میشود. انتشار به شدت به تراکم عروقی برای آهنگ تبادل عروقی بالا و گرادیان غلظت در سراسر دیواره عروق بستگی دارد. با افزایش تراکم عروقی، تأثیر انتقال تراوایی از طریق همرفت کاهش مییابد و سهم ترمهای انتشار تأثیر قابل توجهی دارد. هنگامی که تراکم عروقی بالا باشد، سهم انتشار از رگ به بافت در انتقال دارو بیشتر از انتشار در بافت است. بنابراین، مناطق دارای عروق متراکم منجر به افزایش خارج

پیک بالاتری دارد اما در پایان دوره زمانی شبیهسازی، غلظت درون سلولی در سطح بسیار پایینی باقی میماند. با تزریق پیوسته، شیب افزایش اولیه غلظت کاهش مییابد اما پس از قطع تزریق، سطح داروی بیشتری در بافت حفظ میشود. پیک تزریق بولوس، ۲۹ درصد از پیک تزریق پیوسته بیشتر است، اما در پایان دوره درمان، تزریق پیوسته ۶۷ درصد داروی بیشتری را در بافت حفظ میکند. بنابراین تحت تزریق پیوسته، سلولهای سرطانی بیشتری بافت حفظ میکند. بنابراین تحت تزریق پیوسته، سلولهای سرطانی بیشتری میشود، عمق نفوذ دارو تحت تزریق پیوسته، به علت افزایش زمان ماندگاری دارو در بافت تومور بیشتر است. حداکثر مقدار غلظت درون سلولی، دیرتر از غلظت خارج سلولی رخ میدهد زیرا به دلیل ویژگیهای عروق، میدان سیال میانبافتی و سینتیک جذب سلولی تاخیری بین گامهای انتقال وجود دارد [۱۴]. بنابراین، غلظت خارج سلولی باید برای مدت زمان کافی برای جذب سلولی کارامد در سطح بالایی باقی بماند.

نمودارهای درصد بقای سلول های تومور با استفاده از مدل فارما کودینامیک در شکل ۷-د نشان داده شده است. در طول دوره اولیه درمان (حدود ۳/۵ ساعت)، اثر ضد سرطانی تزریق بولوس نسبت به تزریق پیوسته بیشتر است، اما با گذشت زمان ضعیف می شود. این به این دلیل است که غلظت داروی درون سلولی به سرعت به یک مقدار پیک بالاتری افزایش می یابد، اما سريعتر نيز كاهش مىيابد. پاكسازى سريع دوكسوروبيسين از خون، منجر به کاهش غلظت خارج سلولی دارو و متعاقباً کاهش غلظت داروی درون سلولی می شود. بدون تجمع کافی دو کسوروبیسین در سلول های تومور، آهنگ کشتن سلولی کمتر از آهنگ تکثیر سلولی می شود و از این رو تراکم سلول های تومور پس از قطع تجویز دارو شروع به افزایش می کند. با توجه به نتايج اگرچه تزريق ۲ ساعته منجر به افزايش آهستهتر و پيک غلظت درون سلولی کمتری می شود، غلظت دارو پس از زمان پیک در سطح بالاتری باقی میماند و اثر سمیت آن بر سلول های تومور بهتر از تزریق بولوس است به طوری که در پایان دوره درمان، تزریق پیوسته ۲۶ درصد نسبت به تزریق بولوس اثر ضد سرطانی بیشتری دارد. بنابراین اثربخشی درمان، فراتر از مقدار پیک ایجاد شده، بیشتر به غلظت درون سلولی در کل زمان قرار گرفتن در معرض دارو بستگی دارد.

۶– نتیجه گیری

در این مطالعه، شبیه سازی های عددی برای تعیین اثر درمانی دو کسوروبیسین بر سلول های تومور تحت تزریق بولوس و پیوسته انجام شده است. مدل شامل

تولید دوبعدی شبکه عروقی توسط یک روش رگزایی جوانهزنی و محاسبه جریان خون در عروق است. داروهای ضد سرطان تزریق شده، تحت فرآیندهای انتقالی چندگانه در جریان خون سیستمی، فضای میانبافتی و سلولهای تومور قرار می گیرند که بر اثربخشی درمان تأثیر دارد. مدل، مکانیزمهای مختلف انتقال دارو، شامل همرفت و انتشار در سراسر حوزه محاسباتی را در بر می گیرد. نتایج شبیه سازی نشان می دهد که رفتار توزیع دارو درون تومور بستگی زیادی به تراکم عروقی دارد. به صورت کلی، این مطالعه نتایج زیر را برجسته می کند:

 بیشترین مقدار فشار سیال میانبافتی در ناحیه تومور است و به سرعت در مرز تومور کاهش مییابد.

 میزان فشار سیال میانبافتی در ناحیهای که مویرگها به هم نزدیکتر هستند، بیشتر است.

بیشترین مقدار سرعت سیال میانبافتی در مرز بین بافت طبیعی
 و تومور رخ میدهد.

توزیع مکانی-زمانی دارو نشان میدهد که شبکه مویرگی
 ناهمگن عامل اصلی توزیع غیریکنواخت دارو در تومور است.

در همه زمانها، بهدلیل افزایش تبادل دارو بین خون و سیال
 میانبافتی، غلظتهای دوکسوروبیسین در مناطق با عروق متراکم، بیشتر است.

 انتشار مكانيزم غالب انتقال دارو است كه توسط گراديان تراوايي هدايت مي شود.

 اگرچه غلظت درون سلولی دوکسوروبیسین روند مشابهی با غلظت درون عروقی و خارج سلولی دارد، زمان بیشتری طول میکشد تا به کمترین میزان خود کاهش یابد. زیرا مقیاس زمانی برای عبور دارو از غشای سلولی بسیار طولانی تر از پاکسازی خون است.

ورود سلولی آهسته، نیازمند آن است که غلظت خارج سلولی
 برای مدت کافی در سطح بالایی باقی بماند تا انتقال قابل توجهی از
 دوکسوروبیسین به درون سلولها حاصل شود.

 با استفاده از شبکه مویرگی تومور و بافت طبیعی، درصد بقای سلولهای تومور تحت تزریق پیوسته دوکسوروبیسین، ۸۱ درصد و تحت تزریق بلوس، ۸۶ درصد بدست آمد.

 در مقایسه با تزریق بولوس، اگرچه تزریق پیوسته پیک غلظت پایین تری را ایجاد کرد ولی مدت طولانی تری دارو را در تومور نگه می دارد. بنابراین، برای دوز کل یکسان، تزریق پیوسته می تواند موثر تر از تزریق بولوس باشد.

۷- فهرست علائم

علامت اختصارى		عنوان
A	m^{-1}	پارامتر بخشی
α	s^{-1}	آهنگ پاکسازی بخشی
BSA	m ^r	مساحت سطح بدن
C_{fp}	$\frac{\mathrm{kg}}{\mathrm{m}^{\mathrm{r}}}$	غلظت خارج سلولی داروی آزاد
C_{bp}	$\frac{\mathrm{kg}}{\mathrm{m}^{\mathrm{v}}}$	غلظت خارج سلولى داروى متصل
C_i	ng/\. [△] cells	غلظت داروی درون سلولی
C_P	$\frac{kg}{m^{r}}$	غلظت دارو در خون
D_c	$1 \cdot cell/m^r$	تراکم سلولهای تومور
D_d	-	دوز دوکسوربیسین
$D_{e\!f\!f}$	m ^r /s	ضريب انتشار مؤثر
$EC_{a.}$	kg/\.⁴cells	غلظت دارویی است که ۵۰٪ از f_{max} را ایجاد میکند
fmax	s^{-1}	ثابت آهنگ کشتن سلولی
Κ	$m^{r}/(Pa.s)$	هدايت هيدروليكي ميانبافتي
<i>k</i> _a	s^{-1}	آهنگ اتصال پروتئين
k_c	s^{-1}	ثابت آهنگ تکثیر سلولی
k_d	s^{-1}	آهنگ جدایش پروتئین
k _e	$\frac{\mathrm{kg}}{\mathrm{m}^{\mathrm{v}}}$	ثابت تجربى انتقال غشايى
k_g	s^{-1}	ثابت آهنگ تخریب فیزیولوژیکی
k_i	kg/\. [°] cells	ثابت تجربى انتقال غشايى
$L_{PL}S_L/V$	n/(Pa.s)	ضريب فيلتراسيون لنفاوى
L_p	m/(Pa.s)	هدايت هيدروليكي ديواره عروق
P_b	Ра	فشار درون عروقي
P_i	Ра	فشار میانبافتی
P_L	Ра	فشار هيدرواستاتيك لنفاوى
P_m	m/s	ضريب نفوذپذيرى عروق
π_b	Ра	فشار اسمزى پلاسما
π_i	Ра	فشار اسمزی سیال میانبافتی
S/V	m ⁻ '	مساحت سطح بر واحد حجم عروق
T_d	S	طول تزریق
v_i	m/s	سرعت میانبافتی
V_{max}	kg/\. ^a cells.s	آهنگ انتقال از غشا سلول
σ	-	میانگین ضریب بازتاب اسمزی
σ_{f}	-	ضريب بازتاب فيلتراسيون
arphi	-	کسر حجمی فضای خارج سلولی

339(13) (1998) 900-905.

- [11] W.M. Saltzman, Drug delivery: engineering principles for drug therapy, Oxford University Press, 2001.
- [12] S.S. Legha, R.S. BENJAMIN, B. MACKAY, M. EWER, S. WALLACE, M. VALDIVIESO, S.L. RASMUSSEN, G.R. BLUMENSCHEIN, E.J. FREIREICH, Reduction of doxorubicin cardiotoxicity by prolonged continuous intravenous infusion, Annals of internal medicine, 96(2) (1982) 133-139.
- [13] G. Hortobagyi, D. Frye, A. Buzdar, M. Ewer, G. Fraschini, V. Hug, F. Ames, E. Montague, C. Carrasco, B. Mackay, Decreased cardiac toxicity of doxorubicin administered by continuous intravenous infusion in combination chemotherapy for metastatic breast carcinoma, Cancer, 63(1) (1989) 37-45.
- [14] A.W. El-Kareh, T.W. Secomb, A mathematical model for comparison of bolus injection, continuous infusion, and liposomal delivery of doxorubicin to tumor cells, Neoplasia, 2(4) (2000) 325-338.
- [15] L.T. Baxter, R.K. Jain, Transport of fluid and macromolecules in tumors. I. Role of interstitial pressure and convection, Microvascular research, 37(1) (1989) 77-104.
- [16] R.K. Jain, L.T. Baxter, Mechanisms of heterogeneous distribution of monoclonal antibodies and other macromolecules in tumors: significance of elevated interstitial pressure, Cancer research, 48(24_Part_1) (1988) 7022-7032.
- [17] M. Soltani, P. Chen, Numerical modeling of fluid flow in solid tumors, PloS one, 6(6) (2011) e20344.
- [18] M. Soltani, P. Chen, Effect of tumor shape and size on drug delivery to solid tumors, Journal of biological engineering, 6(1) (2012) 1-15.
- [19]L.Akkari,A.Lujambio,Role of Tumor Microenvironment in Hepatocellular Carcinoma Resistance, in: Resistance to Molecular Therapies for Hepatocellular Carcinoma, Springer, 2017, pp. 45-64.
- [20] J. Folkman, M. Klagsbrun, Angiogenic factors, Science, 235(4787) (1987) 442-447.

- W. Globocan, Estimated cancer incidence, mortality and prevalence worldwide in 2012, Int Agency Res Cancer, (2012).
- [2] M. Souri, M. Soltani, F.M. Kashkooli, M.K. Shahvandi, Engineered strategies to enhance tumor penetration of drug-loaded nanoparticles, Journal of Controlled Release, 341 (2022) 227-246.
- [3] M. Souri, M. Soltani, F.M. Kashkooli, M.K. Shahvandi, M. Chiani, F.S. Shariati, M.R. Mehrabi, L.L. Munn, Towards principled design of cancer nanomedicine to accelerate clinical translation, Materials Today Bio, (2022) 100208.
- [4] M. Aghamirsalim, M. Mobaraki, M. Soltani, M. Kiani Shahvandi, M. Jabbarvand, E. Afzali, K. Raahemifar, 3D Printed Hydrogels for Ocular Wound Healing, Biomedicines, 10(7) (2022) 1562.
- [5] F.M. Kashkooli, M. Soltani, M. Souri, C. Meaney, M. Kohandel, Nexus between in silico and in vivo models to enhance clinical translation of nanomedicine, Nano Today, 36 (2021) 101057.
- [6] F.M. Kashkooli, M. Soltani, M. Souri, Controlled anticancer drug release through advanced nano-drug delivery systems: Static and dynamic targeting strategies, Journal of controlled release, 327 (2020) 316-349.
- [7] J.Y. Oh, H.S. Kim, L. Palanikumar, E.M. Go, B. Jana, S.A. Park, H.Y. Kim, K. Kim, J.K. Seo, S.K. Kwak, Cloaking nanoparticles with protein corona shield for targeted drug delivery, Nature communications, 9(1) (2018) 1-9.
- [8] M. Soltani, F. Moradi Kashkooli, M. Souri, S. Zare Harofte, T. Harati, A. Khadem, M. Haeri Pour, K. Raahemifar, Enhancing clinical translation of cancer using nanoinformatics, Cancers, 13(10) (2021) 2481.
- [9] D. Gewirtz, A critical evaluation of the mechanisms of action proposed for the antitumor effects of the anthracycline antibiotics adriamycin and daunorubicin, Biochemical pharmacology, 57(7) (1999) 727-741.
- [10] P.K. Singal, N. Iliskovic, Doxorubicin-induced cardiomyopathy, New England Journal of Medicine,

منابع

Research, 39(4) (2022) 753-765.

- [31] M. Kiani Shahvandi, M. Soltani, F. Moradi Kashkooli, B. Saboury, A. Rahmim, Spatiotemporal multi-scale modeling of radiopharmaceutical distributions in vascularized solid tumors, Scientific reports, 12(1) (2022) 1-18.
- [32] S. Eikenberry, A tumor cord model for doxorubicin delivery and dose optimization in solid tumors, Theoretical Biology and Medical Modelling, 6(1) (2009) 1-20.
- [33] M. Soltani, M. Sefidgar, M. Casey, R. Wahl, R. Subramaniam, A. Rahmim, Comprehensive modeling of the spatiotemporal distribution of PET tracer uptake in solid tumors based on the Convection-Diffusion-Reaction equation, in: 2014 IEEE Nuclear Science Symposium and Medical Imaging Conference (NSS/ MIC), IEEE, 2014, pp. 1-12.
- [34] T. Stylianopoulos, L.L. Munn, R.K. Jain, Reengineering the physical microenvironment of tumors to improve drug delivery and efficacy: from mathematical modeling to bench to bedside, Trends in cancer, 4(4) (2018) 292-319.
- [35] J.S. Lazo, K.L. Parker, L. Bruton, Goodman & Gilman's the pharmacological basis of therapeutics, McGraw-Hill Publishing, 2005.
- [36] Y.-M.F. Goh, H.L. Kong, C.-H. Wang, Simulation of the delivery of doxorubicin to hepatoma, Pharmaceutical Research, 18(6) (2001) 761-770.
- [37] Q. Dai, S. Wilhelm, D. Ding, A.M. Syed, S. Sindhwani, Y. Zhang, Y.Y. Chen, P. MacMillan, W.C. Chan, Quantifying the ligand-coated nanoparticle delivery to cancer cells in solid tumors, ACS nano, 12(8) (2018) 8423-8435.
- [38] C. Liu, J. Krishnan, X.Y. Xu, A systems-based mathematical modelling framework for investigating the effect of drugs on solid tumours, Theoretical Biology and Medical Modelling, 8(1) (2011) 1-21.
- [39] C. Voutouri, N.D. Kirkpatrick, E. Chung, F. Mpekris, J.W. Baish, L.L. Munn, D. Fukumura, T. Stylianopoulos, R.K. Jain, Experimental and computational analyses

- [21] T. Anada, J. Fukuda, Y. Sai, O. Suzuki, An oxygenpermeable spheroid culture system for the prevention of central hypoxia and necrosis of spheroids, Biomaterials, 33(33) (2012) 8430-8441.
- [22] L. Jakobsson, C.A. Franco, K. Bentley, R.T. Collins, B. Ponsioen, I.M. Aspalter, I. Rosewell, M. Busse, G. Thurston, A. Medvinsky, Endothelial cells dynamically compete for the tip cell position during angiogenic sprouting, Nature cell biology, 12(10) (2010) 943-953.
- [23] H. Hashizume, P. Baluk, S. Morikawa, J.W. McLean, G. Thurston, S. Roberge, R.K. Jain, D.M. McDonald, Openings between defective endothelial cells explain tumor vessel leakiness, The American journal of pathology, 156(4) (2000) 1363-1380.
- [24] M.R. Junttila, F.J. De Sauvage, Influence of tumour micro-environment heterogeneity on therapeutic response, Nature, 501(7467) (2013) 346-354.
- [25] P. Carmeliet, R.K. Jain, Angiogenesis in cancer and other diseases, nature, 407(6801) (2000) 249-257.
- [26] R.K. Jain, R.T. Tong, L.L. Munn, Effect of vascular normalization by antiangiogenic therapy on interstitial hypertension, peritumor edema, and lymphatic metastasis: insights from a mathematical model, Cancer research, 67(6) (2007) 2729-2735.
- [27] K.-A. Norton, A.S. Popel, Effects of endothelial cell proliferation and migration rates in a computational model of sprouting angiogenesis, Scientific reports, 6(1) (2016) 1-10.
- [28] A.R. Anderson, M.A. Chaplain, S. McDougall, A hybrid discrete-continuum model of tumour induced angiogenesis, in: Modeling Tumor Vasculature, Springer, 2012, pp. 105-133.
- [29] F. Milde, M. Bergdorf, P. Koumoutsakos, A hybrid model for three-dimensional simulations of sprouting angiogenesis, Biophysical journal, 95(7) (2008) 3146-3160.
- [30] M. Souri, F. Moradi Kashkooli, M. Soltani, Analysis of magneto-hyperthermia duration in nano-sized drug delivery system to solid tumors using intravasculartriggered thermosensitive-liposome, Pharmaceutical

- [46] C. Liu, J. Krishnan, X.Y. Xu, Investigating the effects of ABC transporter-based acquired drug resistance mechanisms at the cellular and tissue scale, Integrative Biology, 5(3) (2013) 555-568.
- [47] M. Soltani, M. Souri, F. Moradi Kashkooli, Effects of hypoxia and nanocarrier size on pH-responsive nanodelivery system to solid tumors, Scientific Reports, 11(1) (2021) 1-12.
- [48] M. Souri, M. Soltani, F. Moradi Kashkooli, Computational modeling of thermal combination therapies by magneto-ultrasonic heating to enhance drug delivery to solid tumors, Scientific reports, 11(1) (2021) 1-12.
- [49] W. Zhan, X.Y. Xu, A mathematical model for thermosensitive liposomal delivery of doxorubicin to solid tumour, Journal of drug delivery, (2013) 172529.
- [50] T. Stylianopoulos, R.K. Jain, Combining two strategies to improve perfusion and drug delivery in solid tumors, Proceedings of the National Academy of Sciences, 110(46) (2013) 18632-18637.
- [51] M. Soltani, P. Chen, Numerical modeling of interstitial fluid flow coupled with blood flow through a remodeled solid tumor microvascular network, PloS one, 8(6) (2013) e67025.
- [52] T. Hompland, C. Ellingsen, K.M. Øvrebø, E.K. Rofstad, Interstitial fluid pressure and associated lymph node metastasis revealed in tumors by dynamic contrastenhanced MRI, Cancer research, 72(19) (2012) 4899-4908.

reveal dynamics of tumor vessel cooption and optimal treatment strategies, Proceedings of the National Academy of Sciences, 116(7) (2019) 2662-2671.

- [40] Y. Boucher, R.K. Jain, Microvascular pressure is the principal driving force for interstitial hypertension in solid tumors: implications for vascular collapse, Cancer research, 52(18) (1992) 5110-5114.
- [41] T.W. Sheu, M.A. Solovchuk, A.W. Chen, M. Thiriet, On an acoustics--thermal--fluid coupling model for the prediction of temperature elevation in liver tumor, International Journal of Heat and Mass Transfer, 54(17-18) (2011) 4117-4126.
- [42] L.T. Baxter, R.K. Jain, Transport of fluid and macromolecules in tumors. IV. A microscopic model of the perivascular distribution, Microvascular research, 41(2) (1991) 252-272.
- [43] M.B. Wolf, P.D. Watson, D. Scott 2nd, Integral-mass balance method for determination of solvent drag reflection coefficient, American Journal of Physiology-Heart and Circulatory Physiology, 253(1) (1987) H194-H204.
- [44] S. Eikenberry, A tumor cord model for doxorubicin delivery and dose optimization in solid tumors, Theoretical Biology and Medical Modelling, 6(1) (2009) 16.
- [45] R.E. Eliaz, S. Nir, C. Marty, F.C. Szoka, Determination and modeling of kinetics of cancer cell killing by doxorubicin and doxorubicin encapsulated in targeted liposomes, Cancer research, 64(2) (2004) 711-718.

چگونه به این مقاله ارجاع دهیم M. Soltani , M. Kiani Shahvandi, Numerical Study of Therapeutic Effectiveness of Bolus Injection and Continuous Infusion on Drug Delivery to Vascularized Solid Tumor, Amirkabir J. Mech Eng., 54(11) (2023) 2543-2560.



DOI: 10.22060/mej.2022.21266.7412