УДК 617-089

2016

МАТЕМАТИЧЕСКОЕ МОДЕЛИРОВАНИЕ ЛАЗЕР-АССИСТИРОВАННОГО ЛИПОЛИЗА

Д.В. КУДРИЦКИЙ, С.В. ШАХРАЙ, Ю.М. ГАИН

Белорусская медицинская академия последипломного образования П. Бровки, 3, Минск, 220013, Беларусь

Поступила в редакцию 14 ноября 2016

Приведены результаты математического моделирования процедуры лазерассистированного липолиза с использованием медицинского лазера с длиной волны 970 нм и 1560 нм и их сравнение с экспериментальными данными, полученными в результате оперативного лечения 12 пациентов.

Ключевые слова: лазерный липолиз, математическое моделирование, метод конечных элементов.

Введение

Лазер-ассистированный липолиз – процедура, направленная на удаление жировой ткани в теле пациента. Кроме использования в косметических целях, данная методика также применяется для лечения доброкачественных новообразований мягких тканей (различные типы липом, гиберном, липоматозов и др.). Данный метод основан на принципе классической липосакции, но имеет ряд отличий. Канюли для лазер-ассистированного липолиза более тонкие (порядка 1 мм), и в просвете имеют оптоволоконный световод. Иногда при выполнении процедуры вместо канюли может использоваться игла, внутренний диаметр которой немного превышает наружный диаметр световода.

Впервые данную методику описал в 1992 г. Апфельберг, применив YAG лазер мощностью 5 Вт [1]. При классической липосакции используется металлическая канюля. Совершая возвратно-поступательные движения в плоскости, параллельной кожным покровам, хирург механически разрушает жировую ткань. Данная технология имеет ряд недостатков: объем кровопотери, формирование рубцов, боли и отеки в послеоперационном период, достаточно длительный период реабилитации. Применение лазер-ассистированного липолиза устраняет эти недостатки [2, 3]. Происходит симультанная коагуляция кровеносных и лимфотических сосудов, небольшие габариты инструментов меньше травмируют ткани. Кроме того, происходит ремоделирование коллагеновых волокон дермы, что приводит к увеличению упругости кожи [4]. Взаимодействие лазера с тканями в упрощенном варианте можно описать как поглощение энергии лазерного излучения чувствительными к нему хромофорами с последующей трансформацией этой энергии в тепловую [5]. В свою очередь, тепло воздействует на адипоциты, межклеточное вещество и капилляры, приводя к их тепловой деструкции. Данный процесс во многом зависит от длины волны лазерного излучения. Так, для липидов, занимающих большую часть объема адипоцитов, пики поглощения приходятся на 915, 1210 и 1720 нм. Таким образом, выбор длины волны излучения при проведении лазерассистированного липолиза является важным, но теоретически обоснованным и легко учитываемым на практике аспектом. Так, например, лазерное излучение с длиной волны 920 нм имеет наименьший коэффициент поглощения, поэтому глубоко проникает в прилежащие ткани. Излучения с длинами волн 1320 и 1440 нм имеют высокие коэффициенты поглощения и могут быть использованы для поверхностно расположенных образований [6]. С другой стороны, мощность излучения и время экспозиции подбираются непосредственно для каждого конкретного случая, и в настоящее время в литературе недостаточно данных для точного определения этих параметров.

Методика

В предложенной модели учитывается распространение лазерного излучения в тканях, изменение температуры тканей и деструктивные изменения адипоцитов [7].

Геометрическое описание модели. Для симуляции использовалась 3D-модель двух разнородных тканей: поверхностный слой толщиной 3 мм с физико-оптическими параметрами дермы, и глубокий слой толщиной 50 мм с параметрами подкожно-жировой клетчатки.



Рис. 1. Геометрическое описание модели:

1 – слой кожи; 2 – металлическая канюля со световодом; 3 – слой подкожной жировой клетчатки

Для описания движений канюли использовались следующие характеристики: изначально позиция канюли с расположенным в просвете световодом расположена на глубине 8 мм от поверхности кожи. Хирург совершает 10 возвратно-поступательных движений со скоростью примерно 20 мм/с и с амплитудой примерно в 50 мм параллельно поверхности кожи. После этого, находясь в той же плоскости, хирург меняет угол канюли примерно на 10° и снова совершает 10 возвратно-поступательных движений. Повторяя данные действия, выполняется липолиз всего заранее выбранного участка жировой ткани.

Расположение канюли для каждой угловой позиции описывается по формуле

 $d = a \cdot \left(\sin^{-1} \left(\cos \left(\frac{\pi t}{T} - \pi \right) \right) \right)$, где a – амплитуда движений (в данном случае 50 мм); T – период

каждого возвратно-поступательного движения (в данном случае – 5 с). Координаты положения канюли вычисляются по следующим формулам $x_{inc} = d \cdot \sin\left(\theta + \frac{\pi}{2}\right), y_{inc} = d \cdot \cos\left(\theta + \frac{\pi}{2}\right),$ где

 θ – угловая позиция с шагом в 10°, увеличивающаяся каждые 50 с.

Методика лазерного липолиза не является стандартизированной, однако, наиболее часто хирурги выполняют именно такую последовательность движений.

Для описания распространения лазерного излучения из оптоволокна в жировой ткани была выбрана модель распространения света от точечного источника в изотропной среде. Тогда интенсивность излучения можно описать формулой, где $\varphi(r,t) = \frac{P_{laser} \cdot \exp(-\mu_{eff} r)}{4\pi D r}$, P_{laser} — мощность лазерного излучения, μ_{eff} — эффективный коэффициент ослабления, r — расстояние от источника, D — расстояние оптической диффузии. μ_{eff} определяется по формуле $\mu_{eff} = \sqrt{3\mu_a(\mu_a + \mu'_s)}$, где μ_a — коэффициент поглощения ткани, μ'_s — приведенный коэффициент рассеивания, $\mu'_s = \mu_s(1-g)$, μ_s — коэффициент рассеивания, g — фактор анизотропии, включающий в себя эффекты пространственно-зависимого рассеивания. D определяется по следующей формуле: $D = \frac{1}{3(\mu_a + \mu'_a)} = \frac{\mu_a}{\mu_{eff}^2}$.

Поглощенная мощность в этом случае описывается как $P_{abs} = \mu_a \phi(r)$. Поглощенная энергия светового потока вызывает локальное повышение температуры в биологических тканях. Данный

№ 7(101)

процесс может быть описан как $\nabla \cdot k \cdot \nabla T(r,t) + P_{abs}(r,t) - \omega_b C_p \cdot [T(r,t) - T_{art}] = C_p \frac{\partial T(r,t)}{\partial t}$, где T(r,t) – температура, ρ – плотность биоткани, C_p – объемная теплоемкость, k – коэффициент теплопроводности, r – расстояние, t – время. Конвекция поверхности кожи описывалась следующим уравнением $\emptyset_{Conv} = hS\Delta T$, где \emptyset_{Conv} – тепловой поток, h – коэффициент конвекции, S – площадь поверхности кожи, ΔT – разность между внутренней и внешней температурами. Для описания повреждения адипоцитов была использована следующая

формула: $\log(\Omega) = \log(A) + \log\left(\int_{0}^{\infty} \exp\left(\frac{-E_a}{RT(r,t)}\right) dt\right)$, где A – частотный фактор, E_a – энергия

активации, *R* – универсальная газовая постоянная, *T* – температура.

В данном случае повреждением адипоцитов считалось деструкция их бинарной липидной мембраны как наиболее уязвимого участка. Повышение температуры уже на 6 К выше нормы вызывает необратимые изменения [8].

Для выполнения моделирования использовалось программное обеспечение COMSOL multiohysics 5.2a (COMSOL, Grenoble, France), позволяющая решать задачи моделирования, в том числе в биологических тканях, методом конечных элементов. Значения физических параметров биологических тканей, использованных в данной модели, приведены в табл. 1 [9].

Характеристики	Параметр	Единицы измерения	Жировая ткань	Кожа
Оптические	μ_a	MM ⁻¹	0,1	0,04
	μs	MM ⁻¹	9	17
	μs'	MM ⁻¹	0,81	1,53
	g		0,91	0,91
	μeff	MM ⁻¹	0,52	0,43
	D	ММ	0,36	0,21
Температурные	С	Дж·г ⁻¹ ·К ⁻¹	2,87	3,3
	ρ	г·мм ⁻³	0,86·10 ⁻³	1,2.10-3
	k	Вт мм-1 К-1	3,02.10-4	4,4.10-4
	h	Вт·м ⁻² ·К ⁻¹	-	15
Повреждения	E_a	Дж моль-1	6,28·10 ⁵	6,28·10 ⁵
биоткани	A	c-1	$3,1.10^{16}$	$3,1.10^{16}$

Параметры биологических тканей

В ходе выполнения работы по вышеуказанной методике было выполнено 12 лазерассистированных липолизов по поводу липом различной локализации под тумесцентной анестезией раствором Кляйна. Средний возраст пациентов составил $38,3\pm7,2$ года, соотношение М:Ж = 2:1. Для выполнения процедуры использовалось лазерное оборудование Mediola Compact (Mediola, PБ). Температура поверхности кожи измерялась инфракрасным термометром Microlife nc 120. Для определения боли в послеоперационном периоде использовалась шкала VAS. При этом пациент указывает на интенсивность боли на 100 мм линейке, где 0 – полное отсутствие боли.

Результаты и обсуждения

По результатам моделирования для выбранной методике оперативного вмешательства оптимальная мощность при длине волны 1560 нм составила 8 Вт, для длины волны 970 нм – 11 Вт. При увеличении мощности излучения, объем лизированной ткани (для которой $\Omega > 1$) при данной экспозиции практически не увеличивается. Максимальная температура кожи по результатам моделирования составила 41,0 °C, что сопоставимо с результатами, полученными во время операций (40,7 C). Интенсивность боли в послеоперационном периоде составила 12±5, что значительно ниже, чем при выполнении открытых операций.



Рис. 2. Область деструкции адипоцитов после выполнения процедуры лазерного липолиза

Заключение

Лазерный липолиз может быть изучен с помощью численного моделирования. Повышение температуры на поверхности кожи и уменьшения объема жировой ткани, измеренные при хирургическом лечении, сопоставимы с определенными расчетным путем. Данная модель может служить полезным практическим инструментом для моделирования предстоящих операций и более глубокого понятия механизма действия лазерного липолиза.

MATHEMATICAL MODELLING OF LASER-ASSISTED LIPOLYSIS

D.V. KUDRYTSKI, S.V. SHAKHRAI, Yu.M. GAIN

Abstract

The results of mathematical modeling of laser-assisted lipolysis procedure using a medical laser with a wavelength of 970 nm and 1,560 nm are compared with experimental data obtained as a result of surgical treatment of 12 patients.

Keywords: laser lipolysis, mathematical modeling, finite element method.

Список литературы

- 1. Apfelberg D.B., Rosenthal S., Hunstad J.P. et. al. // Aesthetic Plast Surg. 1994. № 18. P. 259–264.
- 2. Prado A., Andrades P., Danilla S. et. al. // Plast Reconstr Surg. 2006. № 118. P. 1032–1045.
- 3. Badin A.Z., Gondek L.B., Garcia M.J. et. al. // Aesthetic Plast Surg. 2005. № 29. P. 281–286.
- 4. Mordon S., Eymard-Maurin A.F., Wassmer B. et. al. // Aesthetic Surgery Journal. 2007. № 27. P. 263–268.
- 5. Iizuka M.N., Vitkin I.A., Kolios M.C. et. al. // Phys Med Biol. 2000. № 45. P. 1335–1357.
- 6. Bashkatov A.N., Genina E.A., Kochubey V.I. et. al. // J. Phys. D.: Appl Phys. 2005. № 38. P. 2343–2355.
- 7. Mordon S.R., Wassmer B., Reynaud J.P. et. al. // Biomed Eng Online. 2008. № 7. P. 10.
- 8. Pearce J., Thomsen S. Thermal reponse of laser irradiated tissue. New York, 1995.
- 9. Valvano J. Tissue thermal proerties and perfusion. New York, 1995.

2016