

ОЦЕНКА ОСНОВНЫХ ФАРМАКОКИНЕТИЧЕСКИХ ПАРАМЕТРОВ *n*-ТИРОЗОЛА ПРИ ВНУТРИВЕННОМ ВВЕДЕНИИ У КРЫС. III. РАСПРЕДЕЛЕНИЕ *n*-ТИРОЗОЛА В ОРГАНИЗМЕ

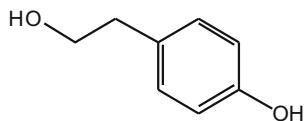
Г. А. Чернышева, М. Б. Плотников, В. И. Смольякова, Е. А. Краснов¹

В экспериментах на крысах изучено распределение *n*-тиrozола в организме при однократном внутривенном введении в дозе 200 мг/кг. Показано, что *n*-тирозол быстро проникает в ткани хорошо перфузируемых органов (мозг, сердце, почки). Максимальная концентрация препарата определяется в тканях этих органов уже на 1-й минуте после введения, при этом константа распределения составляла от 0,80 до 1,11. Фракция связанного с альбумином *n*-тиrozола составила 0,26–0,3.

Ключевые слова: *n*-тирозол, фармакокинетика

ВВЕДЕНИЕ

n-Тиразол — синтетический аналог природного фенольного антиоксиданта, обнаруженного в родиоле розовой, в масле плодов оливы [6, 13, 14]. Кроме



4-(2-гидроксиалкил)фенол (*n*-тирозол)

антиоксидантного эффекта, *n*-тиразол обладает адаптогенным, психостимулирующим, антитромбоцитарным, гемореологическим и кардиопротекторным свойствами [5, 6, 8]. Это позволило создать на его основе препарат для лечения ишемических и реперфузионных расстройств [8, 11].

Целью настоящей работы является изучение распределения *n*-тиразола в организме после его однократного внутривенного введения.

МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

С целью исследования распределения *n*-тиразола в организме животным под эфирным оглушением в бедренную вену вводили *n*-тиразол в дозе 200 мг/кг в объеме 1 мл. Через 1, 5, 10, 20, 30, 45, 60 мин под эфирным оглушением животных декапитировали и изымали органы и ткани. Изъятые органы животных (печень, почки, сердце, мозг, мышечная и жировая ткань) гомогенизировали с добавлением дистиллированной воды в соотношении 1:1 масса : объем до однородной массы и центрифугировали при 1300 г.

Содержание *n*-тиразола в надсадочной жидкости, полученной после центрифугирования гомогената органов, определяли спектрофлюориметрическим методом (А. С. Саратиков, Е. А. Краснов). Полученную на-

досадочную жидкость предварительно освобождали от белков с помощью 10 % трихлоруксусной кислоты (1:1 по объему) с последующим центрифугированием. Очистку от сопутствующих водорастворимых соединений осуществляли, используя амфи菲尔ные свойства *n*-тиразола, переводом в хлороформную фракцию. Для этого хлороформ и исследуемый материал смешивали в соотношении 1:1 по объему и встряхивали в течение 15 мин. Для удаления жирорастворимых соединений из 1 мл хлороформного экстракта отгоняли хлороформ с использованием ротационного испарителя, а полученный сухой остаток растворяли в 1 мл дистиллированной воды, после чего определяли содержание *n*-тиразола при λ возбуждения — 275 нм и λ эмиссии — 305 нм. Чувствительность метода составляет $1 \cdot 10^{-6}$ мг/мл. Предварительно строили калибровочную кривую, добавляя к гомогенату органов интактных животных *n*-тиразол. В работе использовали флюоресцентный спектрофотометр Hitachi (модель 850).

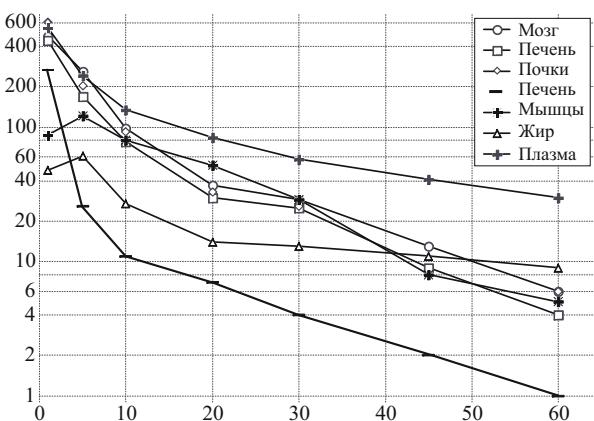
Для оценки связывания *n*-тиразола с белками плазмы применяли метод равновесного диализа с использованием биомембранны VISKING TYP 20/32 (FEINBIOCHEMICA, New York) с радиусом пор 24 Å в системе 5 % раствора альбумина/фосфатный буфер. Необходимое время диализа (24 ч) было определено в предварительных экспериментах по скорости выравнивания концентрации препарата по обе стороны мембранны в системе фосфатный буфер/фосфатный буфер.

Статистическую обработку результатов проводили с использованием пакета статистических программ Statistica for Windows 5.0.

РЕЗУЛЬТАТЫ И ИХ ОБСУЖДЕНИЕ

Проведенные исследования показали, что скорость проникновения *n*-тиразола во внутренние органы определяется уровнем кровоснабжения последних. Так, препарат быстро проникал в ткани хорошо перфузируемых органов: мозг, сердце, почки. Максимальная

¹ НИИ фармакологии ТНЦ СО РАМН, 634028, Томск, пр. Ленина, 3.



Концентрационные профили *n*-тироцина в плазме и тканях организма после внутривенного введения в дозе 200 мг/кг. По оси ординат — значения концентрации *n*-тироцина в плазме, мкг/мл; по оси абсцисс — время, мин.

концентрация *n*-тироцина определялась в тканях этих органов уже на 1-й минуте после введения, при этом константы распределения лекарственного вещества (K_p) составляли от 0,8 до 1,11 (таблица, рисунок). В этот период концентрации препарата в плазме крови и тканях хорошо перфузируемых органов были достаточно близкими (рисунок).

Медленнее происходило проникновение препарата в ткани органов с умеренной и слабой васкуляризацией — скелетные мышцы, жировую ткань. Максимальная концентрация препарата в этих тканях была определена на 5-й минуте (таблица, рисунок).

Тканевая доступность (f_{tk}) для *n*-тироцина (параметр, характеризующий интенсивность проникновения соединения в ткани органов) была высокой и близкой по величине для хорошо перфузируемых органов (кроме печени), более низкой для мышечной ткани и наименьшей для жировой ткани (таблица). По-видимому, эти различия обусловлены скоростью перфузии тканей, так как наиболее интенсивное поступление *n*-тироцина из крови в периферические ткани наблюдается в первые минуты после введения препарата в кровеносное русло.

Фармакокинетические характеристики распределения *n*-тироцина в организме

Орган	Тканевая доступность, f_{tk}	$K_{el, -1}$, мин	$T_{1/2}$, мин	MRT , мин	K_p
Мозг	0,443	0,0469	14,79	12,15	0,87
Сердце	0,354	0,0531	13,06	11,106	0,80
Почки	0,443	0,0468	14,81	10,30	1,11
Печень	0,1325	0,0483	14,36	6,21	0,48
Мышцы	0,249	0,0600	11,56	17,04	0,16
Жировая ткань	0,194	0,0112	62,14	73,22	0,09

Проведенные нами ранее исследования фармакокинетики *n*-тироцина [10, 11] показали, что препарат имеет большой объем распределения: для крыс средней массой 400 г V_{ss} составляет 0,59–0,7 л, что значительно превосходит объем общей воды в организме животного (0,24–0,26 л) [1, 4]. Известно, что высокие значения объема распределения характерны для соединений, обладающих значительной липофильностью и хорошо проникающих через биомембранны. *n*-Тирозол является амфи菲尔ным соединением, хорошо растворяясь в полярных растворителях (вода, низшие спирты, ацетон) и умеренно — в неполярных (бензол, хлороформ) растворителях [6]. По-видимому, это свойство позволяет молекулам *n*-тироцина проникать через гисто-гематические барьеры (в том числе гемато-энцефалический), распределяться в водных и липидных фазах организма, а также обеспечивать высокую скорость его распределения в организме.

Печень является органом с очень высоким уровнем перфузии: печеночный кровоток у крыс составляет 37–66 мл · мин⁻¹ · кг⁻¹ [4, 7]. Вместе с тем изучение распределения *n*-тироцина в организме выявило низкие концентрации препарата в печени. Так, на 1-й минуте его концентрация в печени была в 1,7–2,3 раза ниже, чем в других хорошо перфузируемых органах, а, начиная с 5-й минуты, различие составляло уже 4–10 раз (рисунок). По-видимому, это обусловлено быстрым метаболизмом соединения в печени (скорость метаболизма превышает скорость поступления препарата в ткань печени). Показано, что *n*-тироцин подвергается биотрансформации путем конъюгации с глукуроновой кислотой либо сульфатирования и выводится с мочой преимущественно в виде конъюгатов [13, 14].

В первые 5 мин после введения *n*-тироцина концентрация его в тканях хорошо перфузируемых органов была наиболее близкой к плазменной. Далее различия увеличивались — возрастал градиент концентраций плазма — ткань органа.

Поскольку диффузия лекарственного вещества в интерстициальное пространство тканей определяется концентрацией свободного (не связанного с белком) препарата в плазме, а в состоянии равновесия концентрация свободного вещества по обе стороны капиллярной мембранны должна быть одинакова, выявленная динамика изменений градиента концентрации может быть обусловлена несколькими причинами. Во-первых, это может быть вызвано связыванием *n*-тироцина с белками плазмы.

Связывание препарата с белками плазмы имеет важное значение в его распределении в организме: интенсивное связывание приводит к тому, что вещество большей частью остается в центральной камере, а величина его объема распределения будет небольшой. С учетом сведений о том, что среди плазменных белков наибольший вклад в связь с лекарственными веществами вносит альбумин [4], было проведено исследование изменений концентрации *n*-тироцина в процессе

равновесного дialisа в системе 5 % раствор альбумина/фосфатный буфер.

Проведенная количественная оценка связывания *n*-тирозола с альбумином показала, что фракция связанного препарата составляет 0,26 – 0,3. Таким образом, связывание *n*-тирозола с белками плазмы обусловливает превышение плазменной концентрации над тканевой на 35 – 43 %.

Другой возможной причиной наблюдаемого градиента концентраций плазма — ткань органов может являться немикросомальная биотрансформация препарата, которая, как известно, может осуществляться в тканях легких, почек, селезенки, стенке кишечника и других органов [3, 4, 12].

ВЫВОДЫ

1. *n*-Тирозол быстро проникает в ткани хорошо перфузируемых органов (мозг, сердце, почки), максимальная концентрация препарата определяется в тканях этих органов уже на 1-й минуте после внутривенного введения.

2. *n*-Тирозол в средней степени связывается с альбумином крови — фракция связанного препарата составляет 0,26 – 0,3.

ЛИТЕРАТУРА

1. Е. Б. Берхин, Ю. Н. Иванов, *Методы экспериментального исследования почек и водно-солевого обмена*, Алтайское книжное изд-во, Барнаул (1972).

2. Н. В. Гуреева, Е. Н. Дарюхина, А. И. Крысин и др., *Цитология*, № 9, 814 – 815 (1999).
3. Н. Н. Каркищенко, В. В. Хоронько, С. А. Сергеева, В. Н. Каркищенко, *Фармакокинетика*, Феникс, Ростов-на-Дону (2001).
4. И. И. Мирошниченко, *Основы фармакокинетики*, ГЭОТАР-МЕД, Москва (2002).
5. М. Б. Плотников, Г. А. Чернышева, В. И. Смольякова и др., *Бiol. экспер. biol.*, **143**(1), 67 – 69 (2007).
6. А. С. Саратиков, Е. А. Краснов, *Родиола розовая*, Изд-во Томск ун-та, Томск (2004).
7. С. А. Селезнев, С. М. Вашетина, Г. С. Мазуркевич, *Комплексная оценка кровообращения в экспериментальной патологии*, Медицина, Москва (1976).
8. В. И. Смольякова, Г. А. Чернышева, М. Б. Плотников и др., *Кардиология*, **50**(11), 47 – 49 (2010).
9. Г. А. Чернышева, М. Б. Плотников, В. И. Смольякова и др., *Бiol. экспер. biol.*, Приложение 1, 69 – 72 (2005).
10. Г. А. Чернышева, М. Б. Плотников, В. И. Смольякова, *Экспер. и клин. фармакол.*, **69**(4), 57 – 60 (2006).
11. Г. А. Чернышева, В. И. Смольякова, И. В. Черкашина и др., *Экспер. и клин. фармакол.*, **68**(6), 43 – 44 (2005).
12. Л. Е. Холодов, В. П. Яковлев, *Клиническая фармакокинетика*, Медицина, Москва (1985).
13. Е. М. Casas, M. F. Albadalejo, M. I. C. Planells, et al., *Clinical Chemistry*, **47**, 341 – 343 (2001).
14. F. Visioli, C. Galli, F. Bornet, et al., *FEBS*, **467**(2 – 3), 159 – 160 (2000).

Поступила 21.02.11

MAIN PHARMACOKINETIC PARAMETERS OF *P*-TYROSOL AFTER INTRAVENOUS INJECTION IN RATS. PART III: DISTRIBUTION OF *P*-TYROSOL IN RAT

G. A. Chernysheva, M. B. Plotnikov, V. I. Smol'yakova, and E. A. Krasnov

State Research Institute of Pharmacology, Tomsk Scientific Center, Siberian Branch of the Russian Academy of Medical Sciences, ul. Lenina 3, Tomsk, 634028, Russia

Distribution of *p*-tyrosol in organism was studied in rats after a single intravenous administration in a dose of 200 mg/kg. It was shown that *p*-tyrosol rapidly penetrates into well perfused organs (brain, heart, kidneys). The maximum concentration of *p*-tyrosol in these organs was determined in 1 minute after administration, and the mean distribution constant was within 0.8 – 1.11. The albumin bound fraction of *p*-tyrosol amounted to 0.26 – 0.30.

Key words: *p*-Tyrosol, pharmacokinetics