### Е.Н. Чепелева, Ф.И. Висмонт

# ЗНАЧИМОСТЬ АКТИВНОСТИ АРГИНАЗЫ ПЕЧЕНИ И КЛЕТОК КУПФЕРА В РАЗВИТИИ ВТОРИЧНОЙ АТЕРОГЕННОЙ ДИСЛИПИДЕМИИ И ФОРМИРОВАНИИ ТИРЕОИДНОГО СТАТУСА У КРЫС С ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНЫМ ПЕРИТОНИТОМ

Кафедра патологической физиологии Белорусский государственный медицинский университет, г. Минск

## E.N. Chepeleva, F.I. Vismont

# SIGNIFICANCE OF THE ACTIVITY OF LIVER ARGINASE AND KUPFFER CELLS IN THE DEVELOPMENT OF SECONDARY ATHEROGENIC DYSLIPIDEMIA AND THE FORMATION OF THYROID STATUS IN RATS WITH EXPERIMENTAL PERITONITIS

Department of Pathological Physiology Belarusian State Medical University, Minsk

**Резюме:** установлено, что в условиях экспериментального перитонита у крыс снижается активность аргиназы печени, повышается содержание  $NO_3^-/NO_2^-$  и снижается уровень йодсодержащих гормонов щитовидной железы в крови, развивается вторичная атерогенная дислипопротеинемия.

**Ключевые слова:** перитонит, клетки Купфера, аргиназа печени, холестерин липопротеинов, йодсодержащие гормоны, печень.

**Resume:** it has been established that under conditions of experimental peritonitis in rats, the activity of liver arginase decreases, the content of  $NO_3^-/NO_2^-$  increases and the level of iodine-containing thyroid hormones in the blood decreases, secondary atherogenic dyslipoproteinemia develops.

**Keywords:** peritonitis, Kupffer cells, liver arginase, cholesterol lipoproteins, iodine-containing hormones, liver.

**Актуальность.** Перитонит является хирургической, общеклинической и общепатологической проблемой. В связи с этим поиск путей коррекции основных жизненных функций и обмена веществ при септических состояниях и перитоните, в частности, является одной из актуальных задач современной медицины.

Известно, что печеночная недостаточность сопровождается значительными нарушениями обменных процессов, особое значение среди которых имеют изменения метаболизма липидов, в частности обмена липопротеинов (ЛП) сыворотки крови [1, 2]. Предполагается, что холестерин (ХС) ЛП, являясь важнейшим фактором поддержания физико-химических свойств и функций клеточных мембран, основным субстратом для стероидогенеза, обеспечивает формирование компенсаторного ответа организма на инфекцию [3].

Показано, что при септических состояниях и перитоните имеет место выраженная эндотоксинемия. К настоящему времени накопилось достаточное количество фактов, свидетельствующих о значении аргиназы печени и клеток Купфера (КК) в процессах жизнедеятельности в норме и при патологии, в процессах детоксикации и элиминации эндотоксинов в печени [4, 5]. Также показано, что патогенные эффекты эндотоксинов на метаболизм и функции различных клеток и

гепатоцитов, в частности, при перитоните связаны с усиленной продукцией КК целого ряда цитокинов, а также монооксида азота (NO) [6], под воздействием которых происходят изменения в системе нейроэндокринной регуляции органов и систем.

Рядом исследователей выявлено, что печень участвует в регуляции обмена XC ЛП сыворотки крови, метаболизме гормонов и физиологически активных веществ и, в частности, гормонов щитовидной железы, обеспечивая поддержание их оптимальной концентрации в крови [7].

Однако, несмотря на то что исследования по выяснению роли функционального состояния печени в патогенезе септических состояний многочисленны, значимость активности аргиназы печени и клеток КК в процессах изменения липидного профиля, метаболизма ХС ЛП крови, уровня йодсодержащих гормонов в плазме крови и температуры тела при перитоните остается во многом не изученной.

**Цель:** выяснить значимость активности аргиназы печени и КК в развитии вторичной атерогенной дислипидемии и формировании тиреоидного статуса у крыс с экспериментальным перитонитом.

**Материалы и методы.** Опыты выполнены на взрослых белых крысах обоего пола массой 180–220 г. Для создания экспериментального перитонита использована модель лигирования и последующего однократного пунктирования слепой кишки – CLP (cecal ligation and puncture) [7]. В качестве контроля использовали ложнооперированных (ЛО) крыс, которым под наркозом проводили разрез передней брюшной стенки без извлечения и пунктирования слепой кишки.

Селективную депрессию КК вызывали у животных за 12 ч до CLP-операции или ложной операции внутрибрющинным введением водного раствора гадолиния хлорида (GdCl<sub>3</sub>) в дозе 10 мг/кг. Активность аргиназы печени определяли спектрофотометрически.

Декапитацию животных проводили через 24 ч после лигирования и пунктирования слепой кишки или ложной операции. Взятие для исследования крови, ткани печени у контрольных и опытных животных проводилось за максимально короткое время после декапитации. Суммарную фракцию липопротеинов очень низкой плотности (ЛПОНП) и липопротеинов низкой плотности (ЛПНП) из сыворотки крови выделяли путем осаждения по методу М. Burstein, J. Samaille (1955). Для определения содержания общего ХС, ХС липопротеинов высокой плотности (ЛПВП) в сыворотке крови и ХС в тканевых гомогенатах проводили экстракцию липидов по методу М. А. Креховой, М. К. Чехрановой (1971). Содержание ХС в сухих липидных экстрактах сыворотки крови оценивали с использованием реакции Либермана—Бурхарда, а содержание ХС суммарной фракции ЛПОНП + ЛПНП — по формуле: ХС ЛПОНП + ЛПНП = общий ХС сыворотки крови — ХС ЛПВП.

Коэффициент атерогенности рассчитывали по следующей формуле: коэффициент атерогенности = ( $XC\ Л\PiOH\Pi + Л\PiH\Pi$ )/ $XC\ Л\PiB\Pi$ .

Продукцию NO оценивали по суммарному уровню в плазме крови нитратов/нитритов ( $NO_3^-/NO_2^-$ ), содержание общего трийодтиронина ( $T_3$ ) и тироксина ( $T_4$ ) в плазме крови – радиоиммунологическим методом с использованием наборов реактивов РИА- $T_3$ -СТ и РИА- $T_4$ -СТ производства УП «ХОП ИБОХ НАН Беларуси».

Тяжесть поражения печени оценивали по изменению соотношения активности аланинаминотрансферазы (AлAT) и аспартатаминотрансферазы (AcAT) (AлAT/AcAT) в сыворотке крови. Активность АлAT и AcAT в плазме крови определяли колориметрическим динитрофенилгидрозиновым методом.

У всех животных с помощью электротермометра ТПЭМ-1 (НПО «Медфизприбор», Российская Федерация) измеряли ректальную температуру.

Эксперименты проводили в соответствии с этическими нормами обращения с животными. Статистически достоверными считали различия при p < 0.05.

Установлено, обсуждение. Результаты их условиях экспериментального перитонита через 24 ч после СLР-операции, но не у ЛО крыс, ректальная температура снижалась на 1,1 °C: с 37,9  $\pm$  0,09 до 36,8  $\pm$  0,21 °C (p < 0,05; n = 12). Активность АлАТ и AcAT в плазме крови животных с перитонитом через 24 после CLP-операции возрастала. Развитие перитонита у крыс (n = 10)сопровождалось повышением активности АлАТ в сыворотке крови по сравнению с данным показателем у ЛО животных (n = 10) на 71,2 % (p < 0.01): активность составляла  $0.59 \pm 0.05$  мккат/л у ЛО крыс и  $1.01 \pm 0.09$  мккат/л у опытных животных после CLP-операции. Активность AcAT в плазме крови крыс в этих условиях возрастала по сравнению с ее активностью у ЛО животных на  $15.5 \% \ (p < 0.05)$  и составляла  $0.84 \pm 0.04$  мккат/л у ЛО крыс (n = 10) и  $0.97 \pm 0.05$  мккат/л у опытных животных (n=10). Соотношение активностей АлАТ/AcAT составляло  $0.70\pm0.04$  у ЛО крыс и  $1,04 \pm 0,08$  у животных с перитонитом.

Выявлено, что содержание общего XC в печени крыс после CLP-операции повышалось на 14,1 % (p < 0.05): у ЛО животных (n = 10) оно составляло 0,298 ± 0,007 мг/100 мг ткани, а у крыс с перитонитом  $(n = 10) - 0.340 \pm 0.014$  мг/100 мг ткани. Также имели место повышение уровня общего XC в сыворотке крови на 23,3 %  $(p < 0.05) - c 2.66 \pm 0.14$  (n = 10) до 3,28 ± 0,11 мМоль/л (n = 10) и выраженные изменения в содержании XC различных классов ЛП в сыворотке крови крыс: содержание XC ЛПВП по сравнению с таковым у ЛО животных снижалось на 37,1 %  $(p < 0.01) - c 1.32 \pm 0.09$  мМоль/л (n = 10) до  $0.83 \pm 0.07$  мМоль/л (n = 10), уровень XC ЛПОНП + ЛПНП повышался на 82,8 %  $(p < 0.001) - c 1.34 \pm 0.07$  мМоль/л (n = 10) до  $2.45 \pm 0.08$  мМоль/л (n = 10). Установлено, что в условиях перитонита имеет место возрастание коэффициента атерогенности (Ка) на 189.2 %  $(p < 0.001) - c 1.02 \pm 0.07$  ед. у ЛО крыс (n = 10) до  $2.95 \pm 0.08$  ед. у опытных животных (n = 10).

Как следует из результатов исследования, повышение коэффициента атерогенности обусловлено как понижением содержания XC ЛПВП, так и, главным образом, увеличением содержания XC суммарных фракций ЛПОНП + ЛПНП в крови, что свидетельствует о развитии вторичной атерогенной дислипопротеинемии.

Обнаружено, что при перитоните через 24 ч после CLP-операции имеет место снижение в плазме крови крыс уровня  $T_4$  на 69,7 % (p < 0,05) и содержания  $T_3$  на 24,1 % (p < 0,05): с 48,40 ± 9,5 нМоль/л у ЛО крыс (n = 8) до 14,67 ± 1,6 нМоль/л у опытных животных (n = 8) и с 1,62 ± 0,12 нМоль/л (n = 8) до 1,23 ± 0,07 нМоль/л (n = 8) соответственно.

Выявлено, что в этих условиях у крыс изменяется активность аргиназы печени и содержание в плазме крови  $NO_3^-/NO_2^-$  – конечных продуктов деградации NO.

Развитие перитонита у крыс приводило к снижению активности аргиназы печени на 31,3% (p < 0.05) и к повышению концентрации  $NO_3^-/NO_2^-$  в плазме крови животных на 81,8 % (p < 0.05). Активность аргиназы печени и концентрация  $NO_3^-/NO_2^-$  в плазме крови крыс с перитонитом (n = 8) составляли 3,1  $\pm$  0,26 мкМоль мочевины/г. ткани час и 9,58  $\pm$  1,27 мкМоль/л.

Учитывая, что КК играют важную эндотоксинэлиминирующую и эндотоксинобезвреживающую функцию в организме и в образовании целого ряда цитокинов, а также NO, участвующих в регуляции процессов жизнедеятельности, в частности в обмене тиреоидных гормонов и ЛП крови, были основания полагать, что в выявленных изменениях тиреоидного статуса организма, содержания ХС ЛП и температуры тела в условиях перитонита, сопровождающегося печеночной дисфункцией, могут иметь значение и КК.

Подтверждение было получено в опытах на крысах при выяснении особенностей изменения температуры тела, активности аргиназы печени, содержания  $\rm XC~\Pi\Pi$ , уровня  $\rm NO_3^-/NO_2^-$  и тиреоидных гормонов в плазме крови в условиях действия в организме животных селективного ингибитора КК GdCl<sub>3</sub>.

Обнаружено, что действие в организме у крыс  $GdCl_3$  в дозе 10 мкг/кг сопровождается изменением температуры тела и уровня йодсодержащих гормонов щитовидной железы в крови животных. Внутрибрюшинное введение раствора  $GdCl_3$  приводило через 12 ч после введения препарата к повышению температуры тела на 1,1 °C (p < 0.05; n = 12) по сравнению с контрольными животными (внутрибрюшинное введение 1,0 мл физраствора). Через 12 ч после введения препарата возрастал уровень  $T_3$  в плазме крови у крыс на 171,4 % (p < 0.05; n = 8), а концентрация  $T_4$  в крови была на 38,9 % (p < 0.05; n = 8) ниже, чем в контрольной группе.

Депрессия КК GdCl<sub>3</sub> сопровождалась менее выраженным снижением активности аргиназы печени и ослабляла развитие характерных изменений уровня йодсодержащих гормонов щитовидной железы, общего ХС в печени и ЛП крови, а температуры тела у крыс с перитонитом. Опыты предварительное (за 12 ч до CLP-операции) введение крысам GdCl<sub>3</sub> в дозе 10 мг/кг приводило к менее значимому снижению содержания общего Т<sub>4</sub> в их крови по сравнению с животными контрольной группы (n = 8), подвергнутых CLP-операции и получивших внутрибрющинно 1,0 мл физраствора. Содержание Т<sub>4</sub> в плазме крови крыс опытной группы (n=8) увеличилось на 302,6 % (p<0,01) по сравнению с его уровнем в крови животных контрольной группы (n = 8). Применение  $GdCl_3$ препятствовало и практически устраняло снижение содержания Т<sub>3</sub> у животных с перитонитом, а также приводило к менее значимому снижению активности аргиназы печени и не столь выраженному повышению уровня  $NO_3^-/NO_2^-$  в крови. Через 24 ч после CLP-операции концентрация  $T_3$  в плазме крови крыс (n = 8), предварительно получивших GdCl<sub>3</sub>, составила  $1,58 \pm 0,09$  нМоль/л, а у крыс с перитонитом (n=8), предварительно получивших физраствор,  $-1.24 \pm 0.06$  мМоль/л. Активность аргиназы печени у крыс с перитонитом, получивших GdCl<sub>3</sub>, по сравнению с животными с перитонитом, получившими физраствор, была выше на 17,8 % (p < 0.05), а уровень  $NO_3^-/NO_2^-$  в плазме крови животных был ниже на 31,8 %

(p < 0.05) и составлял соответственно  $3.75 \pm 0.28$  мкМоль мочевины/г. ткани час (n = 8) и  $6.51 \pm 1.04$  мкМоль/л (n = 8).

Выявлено, что у крыс с перитонитом в условиях депрессии КК (n=10) отмечаются менее выраженные изменения содержания общего ХС в крови и печени, ХС ЛП в крови, а также менее значимое повышение уровня АлАТ и АсАТ в плазме крови. Так, уровень общего ХС в крови и печени в этих условиях по сравнению с его уровнем у животных контрольной группы (n=10), подвергшихся СLP-операции и получивших внутрибрюшинно 1,0 мл физраствора, был ниже на 22,1 и 17,1 % (p<0.05) соответственно. Имело место снижение по сравнению с животными контрольной группы содержания ХС ЛПОНП + ЛПНП в сыворотке крови на 39,1% (p<0.01; n=10) и повышение содержания ХС ЛПВП в сыворотке крови на 22,6 % (p<0.01; n=10). Активность АлАТ и АсАТ в плазме крови крыс опытной группы (n=10) (развитие перитонита в условиях депрессии КК) по сравнению с животными с перитонитом, получившими физраствор (n=10), понижалась на 25,8 и 28,6 % (p<0.01) соответственно.

Температура тела у крыс с перитонитом, которым до CLP-операции предварительно внутрибрющинно вводили GdCl<sub>3</sub> (10 мкг/кг), была ниже на 0.6 °C (p < 0.05; n = 12) по сравнению с животными с экспериментальным перитонитом, которые получили 1.0 мл физраствора.

Выводы: полученные данные свидетельствуют о том, что в условиях экспериментального перитонита у крыс через 24 ч после СLР-операции снижается активность аргиназы печени, уровень йодсодержащих гормонов щитовидной железы, повышается содержание  $NO_3^-/NO_2^-$  в крови, развивается вторичная атерогенная дислипопротеинемия. В изменениях содержания общего холестерина в печени и липопротеинах крови, уровня йодсодержащих гормонов щитовидной железы в плазме крови и температуре тела при перитоните (ССР-модель) участвуют аргиназа печени, клетки Купфера и монооксид азота. Угнетение клеток Купфера при перитоните сопровождается менее выраженным снижением активности аргиназы печени, уровня трийодтиронина в крови и ослаблением развития характерных изменений в содержании общего холестерина в печени, холестерина липопротеинов и  $NO_3^-/NO_2^-$  в крови и препятствует развитию вторичной дислипопротеинемии. Депрессия аргиназы печени усугубляет изменения содержания общего холестерина в липопротеинах крови и способствует печени, трийодтиронина крови И развитию вторичной дислипопротеинемии.

### Литература

- 1. Короткевич, Т. В. Вторичная дислипопротеинемия и дисфункция печени в условиях экспериментальной эндотоксинемии / Т. В. Короткевич, Ф. И. Висмонт // Здравоохранение. 2006.  $N_0$  6. С. 21—23.
- 2. Lipid metabolism in inflammation-related diseases / C. Zhang [et al.] // Analyst. -2018. Vol. 143, N 19. P. 4526–4536.
- 3. HDL-cholesterol level and cortisol response to synacthen in critically ill patients / P. H. J. van der Voort [et al.] // Intensive Care Med. 2003. Vol. 29, № 12. P. 2199–2203.
- 4. Маянский, Д. Н. Клетки Купфера и патология печени / Д. Н. Маянский // Патолог. физиология и эксперим. медицина. -1985. -№ 4. C. 80–86.

- 5. Arginase as a Potential Biomarker of Disease Progression: A Molecular Imaging Perspective / G. S. Clemente [ et al.] // International journal of molecular sciences. 2020. Vol. 21, № 15. P. 5291.
- 6. Nitric oxide synthase isoforms play distinct roles during acute peritonitis / J. Ni [et al.] // Nephrol. Dial. Transplant. -2010. Vol. 25, N 1. P. 86-96.
- 7. Greg Kelly, N. D. Peripheral Metabolism of Thyroid Hormones : a review / N. D. Greg Kelly // Altern. Med. Rev. -2000. Vol. 5, N<sub>2</sub> 4. P. 306-333.
- 8. Моделирование экспериментального сепсиса путем выполнения лигирования и пункции слепой кишки (CLP-процедура) / Е. Ю. Шаповалова [и др.] // Ульянов. мед.-биол. журн. -2020. -№ 3. C. 150-158.