

**COMPARATIVE ESTIMATION OF THE PROTECTIVE EFFECT  
OF SODIUM VALPROATE, PHENAZEPAM AND IONOL ANTIOXIDANT  
UNDER STRESSOR LIVER INJURY**

Ionol, a synthetic antioxidant, limits the stressor liver injury to a greater extent than sodium, valproate and phenazepam, activators of a GABA-ergic link of the stress-limiting organism systems. This injury is exhibited in the organospecific hyperenzymemia of fructose-1-phosphatase depression of N-demethylase activity of microsomal monooxygenases and a decrease in the amount of cytochromes P-450 and B<sub>5</sub>.

Medical Institute, Ministry of Public Health  
of the RSFSR, Orenburg.

**СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ**

1. Владимиров Ю. А., Арчаков А. И. Перекисное окисление липидов в биологических мембранах.—М.: Наука, 1972.—272 с.
2. Карузина И. И., Арчаков А. И. Выделение микросомной фракции печени и характеристика ее окислительных систем // Современные методы в биохимии / Под. ред. В. Н. Ореховича.—Москва, 1977.—С. 49—62.
3. Колб В. Г., Камышников В. С. Определение активности фруктозо-1-фосфатальдегидазы. Метод Шапиро в модификации Д. М. Брагинского / Клиническая биохимия.—Минск, 1976.—С. 74—77.
4. Meerzon Ф. З. Физиология адаптационных процессов.—М.: Наука, 1986.—639 с.
5. Meerzon Ф. З., Твердохлеб В. П., Никоноров А. А. и др. Роль подавления активности 7-α-гидроксилазы холестерина в печени в возникновении атерогенной стрессовой дислипопротеидемии // Кардиология.—1988.—№ 9.—С. 85—87.
6. Meerzon Ф. З., Твердохлеб В. П., Никоноров А. А. Предупреждение атерогенных дислипопротеидемий и комплекса метаболических нарушений в печени при эмоционально-болевом стрессе // Вопр. мед. химии.—1988.—34, № 6.—С. 104—109.
7. Положенцев С. Д., Рубнев В. И. Динамика некоторых показателей липидного обмена у молодых людей в процессе адаптации их к длительным физическим и психоэмоциональным нагрузкам // Физиология человека.—1986.—№ 6.—С. 956—960.
8. Стальная И. Д. Метод определения дисеновой конъюгации ненасыщенных высших жирных кислот // Современные методы в биохимии / Под. ред. В. Н. Ореховича.—Москва, 1977.—С. 63—64.
9. Де-Пьер Ж., Даллнер Г. Биохимические исследования мембран / Пер. с англ.—Мир, 1977.—250 с.
10. Desiderato O., MacKinnon J. R., Hisson H. J. Development of gastric ulcers in rats following stress termination // J. Comp. Physiol. Psychol.—1974.—87, N 2.—P. 208—214.
11. Ohkawa H., Ohishi N., Vagi K. Assay for lipid peroxides in animal tissues by thiobarbituric acid reaction // Analyt. Biochem.—1979.—95.—P. 351—358.
12. Schwartz C. C., Vlahcevic Z. R., Swell L. Pathways of cholesterol removal via bile acid synthesis and biliary cholesterol excretion in man // Bile Acids and Lipids. Proc. 6 th Bile Acid Meet., Freiburg im Breisgau, Oct. 9—11, 1980.—Lancaster, 1981.—P. 79—91.
13. Wolf S. G. History of the study of stress and heart disease // Stress and heart disease / Eds. by R. E. Beamish, N. S. Dhalla, P. K. Singal.—Boston: Martinus Nijhoff Publish, 1984.—P. 1—32.

Оренбург. мед. инт.  
М-ва здравоохранения РСФСР

Материал поступил  
в редакцию 26.03.89

УДК 612.46—02:612.819.916

Н. В. Кришталь

**Адренергические влияния  
на функцию почек и их механизмы**

В опытах на крысах показано, что активация α-адренорецепторов норадреналином снижает клубочковую фильтрацию и повышает диурез и экскрецию натрия на фоне уменьшения содержания в крови

© Н. В. КРИШТАЛЬ, 1991

вазопрессина, ангиотензина, а также уменьшения B<sub>2</sub>. Блокада α-адренорецепторов празозином и β-адренорецепторов фильтрацию, снижает содержание β-адренорецепторов из-за экскрецию натрия и секреции вазопрессина, в коре почек и снижение рона. Делается вывод о значительной мере опосредованной роли обмена.

**Введение**

В настоящее время способствует наличие у млекопитающих локон и α- и β-адренорецепторов на эпителиальных и юкстагломеруллярных афферентных мицеллах почек в канальцах почечных гормонов β-адренорецепторов калия [2], а стимуляция выывает реабсорбцию в внутривенным [2, 4, 5], препаратах, влияющих чем-то отличающиеся оном воздействии этиими что это противоречие может быть объяснено тем, что экстраренальные α-адренорецепторы действуют на водно-солевые каналы. В то же время несомненно, что вегетативной нервной системы, прямо или через нарушение гормонов, регулирующих функции почек в сопоставлении с водно-солевым обменом и

В связи с этим предполагают, что стимуляции и блокады функций почек в сопоставлении с водно-солевым обменом и

**Методика**

Опыты проведены на крысах на низконатриевом питании осуществляли однократную инъекцию α-адренорецепторов (2 мг/кг), а избирательно в зоне почки в той же дозе (2 мг/кг) и блокировали почки всех препаратами лудочного введения в виде 37 °C. Обычно сбор мочи введенной из задрена в мочевой пузырь задержка диуреза у крыс мочу собирали в течение 30 минут, измеряя диурез, экскрецию натрия и концентрацию натрия в моче.

ISSN 0201-8489. Физиол.

## SELECTIVE EFFECT OF THE POLYPHENOL ANTIOXIDANT

iver injury to a greater extent than a GABA-ergic link of the stress-link the organospecific hyperenzymatic ethylase activity of microsomal monochromes P-450 and B<sub>5</sub>.

окисление липидов в биологических

посомной фракции печени и характеристики методы в биохимии / Под. ред.

активности фруктозо-1-фосфатальдегидного / Клиническая биохимия.—

щесов.— М.: Наука.— 1986.— 639 с.  
A. и др. Роль подавления активно-возникновения атерогенной стрес-

8— № 9.— С. 85—87.

I. A. Предупреждение атерогенных нарушений в печени при эмоци-

8— № 34.— № 6.— С. 104—109.

оторых показателей липидного об-  
к длительным физическим и психо-

ка.— 1986.— № 6.— С. 956—960.

онъягации ненасыщенных высших  
ни/Под. ред. В. Н. Ореховича.—

ования мембран / Пер. с англ.—

development of gastric ulcers in rats  
I. Psychol.— 1974.— 87, N 2.— P.

peroxides in animal tissues by thio-

— 95.— P. 351—358.

ys of cholesterol removal via bile  
pan // Bile Acids and Lipids. Proc.

9—11, 1980.— Lancaster, 1981.—

heart disease// Stress and heart  
P. K. Singal.— Boston: Martinus

Материал поступил  
в редакцию 26.03.89

вация а-адренорецепторов  
фильтрацию и повышает диурез  
содержания в крови

вазопрессина, ангиотензина II, альдостерона и снижения активности ренина, а также уменьшения концентрации в коре почек тромбоксана B<sub>2</sub>. Блокада а-адренорецепторов фентоламином, а<sub>1</sub>-адренорецепторов празозином и β-адренорецепторов обзиданом, не изменяя клубочковую фильтрацию, снижает диурез и экскрецию натрия и калия за счет повышения содержания вазопрессина, ренина и инсулина. Стимуляция β-адренорецепторов изадрином повышает клубочковую фильтрацию и экскрецию натрия и снижает выведение калия на фоне повышенной секреции вазопрессина, ренина, инсулина в крови и простагландинов Е<sub>2</sub> в коре почек и сниженной концентрации ангиотензина II и альдостерона. Делается вывод о том, что адренергическая регуляция почек в значительной мере опосредуется гормонами, регулирующими водно-солевой обмен.

### Введение

В настоящее время с помощью морфологических методов удалось показать наличие у млекопитающих широкой сети адренергических волокон и а- и β-адренорецепторов не только на кровеносных сосудах, но и на эпителиальных клетках почечных канальцев, а также в клетках юкстагломеруллярного аппарата [10, 11, 19]. Это подвело нейроанатомическую основу под гипотезу о прямом участии адренергических структур почек в канальцевых процессах транспорта ионов и воды и секреции почечных гормонов. Установлено, что активация внутрипочечных β-адренорецепторов усиливает диурез и экскрецию натрия и калия [2], а стимуляция почечных α-адренореактивных структур повышает реабсорбцию натрия и воды [8, 9, 17]. Между тем опыты с внутривенным [2, 4, 5, 18] или внутргипоталамическим [16] введением препаратов, влияющих на адренорецепторы, показали результаты, в чем-то отличающиеся от тех, которые наблюдались при внутрипочечном воздействии этими же веществами. Была высказана мысль о том, что это противоречие может быть следствием реакции почек на какие-то экстраренальные адренергические эффекты [3]. Однако природа и механизм этих внепочечных адренергических влияний, оказывающих воздействие на водно-солевой обмен и почки, остаются невыясненными. В то же время несомненно, что изменение тонуса симпатического отдела вегетативной нервной системы или введение нейротропных веществ прямо или через нарушения гемодинамики неизбежно изменяют скрецию гормонов, регулирующих функции почек.

В связи с этим представлялось целесообразным изучить влияние стимуляции и блокады периферических адренореактивных систем на функции почек в сопоставлении с секрецией гормонов, контролирующих водно-солевой обмен и деятельность почек.

### Методика

Опыты проведены на 132 крысах-самцах массой 120—180 г, содержащихся на низконатриевом рационе. Стимуляцию α-адренорецепторов осуществляли однократным введением норадреналина (1 мг/кг). Блокаду α-адренорецепторов производили инъекцией фентоламина (2 мг/кг), а избирательное выключение α<sub>1</sub>-адренорецепторов — празозином в той же дозе. β-Адренорецепторы активировали изадрином (2 мг/кг) и блокировали обзиданом (20 мг/кг). При изучении функции почек все препараты вводили внутримышечно за 0,5 ч до внутрижелудочного введения водопроводной воды (50 мл/кг), подогретой до 37°C. Обычно сбор мочи производили за 2 ч. Однако, поскольку при введении изадрина в течение первых 2—3 ч водной нагрузки наблюдалась задержка диуреза, в этой серии опытов и у части контрольных крыс мочу собирали в течение 5 ч. О функции почек судили по диурезу, экскреции натрия, калия и креатинина.

Для изучения гормонов через час после введения нейротропных веществ животных декапитировали, собирали кровь и отделяли плазму. Быстро извлекали почку, помещали в жидкий азот и использовали для определения эйкозаноидов. В плазме крови радиоиммунологическим методом определяли ренин и альдостерон с помощью наборов фирмы «Cis international» (Франция), вазопрессин и ангиотензин II — фирмы «Bühlmann Lab. AG» (Швейцария) и инсулин — отечественных препаратов. В навесках коркового вещества почек радиоиммунологически определяли простагландин Е<sub>2</sub> (ПГЕ<sub>2</sub>) с помощью препарата фирмы «Seragen» (США) и простагландины F<sub>2α</sub> (ПГF<sub>2α</sub>), 6-кето-ПГF<sub>1α</sub>, а также тромбоксан B<sub>2</sub> (TxB<sub>2</sub>) — наборов Института изотопов АН ВНР.

### Результаты и их обсуждение

Опыты показали (табл. 1), что активация и блокада периферических α- и β-адренорецепторов оказывают значительное влияние на осмо- и ионорегулирующие функции почек. Совпадение эффектов неселективного α-адреноблокатора фентоламина и избирательного — α<sub>1</sub>-адреноблокатора празозина свидетельствует о том, что влияние на водно-солевой обмен осуществляется через постсинаптические α-адренорецепторы. Активация β-адренорецепторов изадрином, блокада β-адренорецепторов обзиданом, как и блокада α-адренорецепторов фентоламином и α<sub>1</sub>-адренорецепторов празозином, значительно снижали водный диурез. Стимуляция α-адренореактивных систем норадреналином напротив повышала диурез, хотя клубочковая фильтрация, как это видно по экскреции креатинина, при этом снижалась почти в 2 раза.

Таблица 1. Влияние стимуляции и блокады адренергических систем на некоторые показатели функции почек за 2 и 5 ч водной нагрузки ( $\bar{x} \pm S_{\bar{x}}$ )

Условие опыта	Диурез, мл/кг	Экскреция, мкмоль/кг		
		Креатинина	натрия	калия
Контроль I (n=11)	42,30±2,48	14,20±0,85	32,95±3,86	314,42±40,06
Норадреналин (n=10)	49,14±2,60 P>0,05	7,35±0,84 P<0,001	657,69±102,99 P<0,001	297,16±36,55 P>0,5
Фентоламин (n=10)	24,18±3,75 P<0,001	14,54±1,06 P>0,5	13,14±1,86 P<0,001	121,48±20,07 P<0,001
Празозин (n=10)	20,58±2,71 P<0,001	13,15±0,75 P>0,2	9,59±1,30 P<0,001	93,82±15,22 P<0,001
Обзидан (n=11)	20,84±2,59 P<0,001	13,15±1,10 P>0,2	16,61±1,10 P<0,001	116,87±8,57 P<0,001
Контроль II* (n=10)	42,68±1,27	22,88±1,85	47,27±9,90	393,41±45,60
Изадрин * (n=16)	15,38±2,10 P<0,001	32,69±1,56 P<0,01	476,33±145,26 P<0,001	97,67±11,21 P<0,001

Примечания: Р — достоверность различий по сравнению со значениями показателей контроля I, P<sub>1</sub> — по сравнению со значениями показателей контроля II; \* — сбор мочи за 5 ч; здесь и в табл. 2, 3 n — число животных.

Изучение в крови концентрации вазопрессина, обладающего антидиуретическим действием, показало (табл. 2), что изменение диуреза полностью совпадает с изменением секреции этого гормона. Повышение выработки вазопрессина при введении изадрина, обзидана и фентоламина, видимо, связано с тем, что все эти препараты, в отличие от норадреналина, понижают артериальное давление [1]. В свою очередь, снижение артериального давления в области каротидных и аортальных барорецепторов стимулирует секрецию вазопрессина [15].

Экскреция натрия достоверно снижалась при блокаде α- и β-адренорецепторов и резко усиливалась при стимуляции α- и β-адре-

нореактивных систем натрия в 20 раз, а экскреция креатинина 48,24 % и возрастала ясно, что стимуляция почечную реабсорбцию

Таблица 2. Влияние стимуляции и блокады адренергических систем на концентрацию гормонов

Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л
Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/л	Альдостерон, нг/мл	Инсулин, пмоль/л	Гормон	Вазопрессин, пг/мл	Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	Ангиотензин II, пмоль/		

после введения нейротропных ирали кровь и отделяли плазму от жидкого азота и использовали ее для изучения радиоиммунологического метода определения гормонов: вазопрессина, ангиотензина II, инсулина — отечественных производственных средств почек радиоиммунологическим методом (ПГЕ<sub>2</sub>) с помощью препарата стагландин F<sub>2α</sub>(ПГF<sub>2α</sub>), TxB<sub>2</sub>) — наборов Института

и блокада периферических нервных систем. Влияние на осмотическое давление и действие эффектов неселективного избирательного — α<sub>1</sub>-адреномиметика, что влияние на водно-сопоставительные α-адренорецепторы, блокада β-адренорецепторов фентоламином и инсулином снижали водный диурез, вызванный норадреналином напротив фильтрации, как это видно из таблицы почти в 2 раза.

#### Таблица 2. Влияние стимуляции и блокады адренергических систем на концентрацию гормонов в плазме крови крыс ( $\bar{x} \pm Sx$ )

	Контроль	Норадреналин	Фентоламин
Вазопрессин, пг/мл	$3,54 \pm 0,66$ n=12	$2,38 \pm 0,34$ n=6 $P < 0,02$	$28,50 \pm 9,47$ n=6 $P < 0,001$
Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	$25,74 \pm 2,52$ n=10	$15,54 \pm 2,44$ n=8 $P < 0,02$	$51,14 \pm 8,78$ n=9 $P < 0,02$
Ангиотензин II, пмоль/л	$107,41 \pm 4,95$ n=10	$37,31 \pm 7,51$ n=9 $P < 0,001$	—
Альдостерон, нг/мл	$1,91 \pm 0,18$ n=10	$1,51 \pm 0,14$ n=9 $P > 0,05$	—
Инсулин, пмоль/л	$127,84 \pm 13,28$ n=15	$98,00 \pm 14,73$ n=9 $P > 0,1$	$349,58 \pm 72,41$ n=10 $P < 0,01$

нореактивных систем. Введение норадреналина повышало выведение натрия в 20 раз, а инъекция изадрина — в 10 раз. Если учесть, что экскреция креатинина снижалась при введении норадреналина на 48,24 % и возрастала при введении изадрина на 43,19 %, то станет ясно, что стимуляция α-адренорецепторов значительно сильнее подавляет почечную реабсорбцию натрия. В этой ситуации естественно было

Таблица 2. Влияние стимуляции и блокады адренергических систем на концентрацию гормонов в плазме крови крыс ( $\bar{x} \pm Sx$ )

Гормон	Контроль	Норадреналин	Фентоламин
Вазопрессин, пг/мл	$3,54 \pm 0,66$ n=12	$2,38 \pm 0,34$ n=6 $P < 0,02$	$28,50 \pm 9,47$ n=6 $P < 0,001$
Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	$25,74 \pm 2,52$ n=10	$15,54 \pm 2,44$ n=8 $P < 0,02$	$51,14 \pm 8,78$ n=9 $P < 0,02$
Ангиотензин II, пмоль/л	$107,41 \pm 4,95$ n=10	$37,31 \pm 7,51$ n=9 $P < 0,001$	—
Альдостерон, нг/мл	$1,91 \pm 0,18$ n=10	$1,51 \pm 0,14$ n=9 $P > 0,05$	—
Инсулин, пмоль/л	$127,84 \pm 13,28$ n=15	$98,00 \pm 14,73$ n=9 $P > 0,1$	$349,58 \pm 72,41$ n=10 $P < 0,01$

  

Гормон	Контроль	Изадрин	Обзидан
Вазопрессин, пг/мл	$3,54 \pm 0,66$ n=12	$21,97 \pm 3,27$ n=6 $P < 0,001$	$28,68 \pm 3,91$ n=6 $P < 0,001$
Ренин, нг·мл <sup>-1</sup> ·ч <sup>-1</sup>	$25,74 \pm 2,52$ n=10	$280,43 \pm 115,19$ n=6 $P < 0,05$	$22,20 \pm 2,44$ n=6 $P > 0,5$
Ангиотензин II, пмоль/л	$107,41 \pm 4,95$ n=10	$38,99 \pm 7,10$ n=10 $P < 0,001$	—
Альдостерон, нг/мл	$1,91 \pm 0,18$ n=10	$1,28 \pm 0,12$ n=6 $P < 0,02$	—
Инсулин, пмоль/л	$127,84 \pm 13,28$ n=15	$884,68 \pm 82,6$ n=6 $P < 0,001$	$217,56 \pm 44,77$ n=9 $P > 0,05$

бы ожидать снижения активности ренин-ангиотензин-альдостероновой системы, стимулирующей реабсорбцию натрия, как при введении норадреналина, так и при воздействии изадрином. И действительно, норадреналин и изадрин снижали концентрацию в крови ангиотензина II и альдостерона. Однако изучение ренина плазмы показало, что в то время, как норадреналин снижал активность этого фермента на 39,6 %, изадрин повышал ее на 989,5 %, что совпадает с данными литературы [4, 6, 13, 14]. Несоответствие между активностью ренина плазмы и содержанием в крови ангиотензина II и альдостерона при активации β-адренорецепторов, видимо, связано с торможением изадрином активности ангиотензин-конвертирующего фермента, стимулирующего превращение ангиотензина I в ангиотензин II.

Экскреция калия достоверно снижалась во всех сериях опыта, кроме серии с введением норадреналина, что совпадало с повышением концентрации в крови инсулина. Этот гормон снижает экскрецию калия за счет усиления его реабсорбции и за счет уменьшения его концентрации в плазме вследствие поглощения тканями [7, 12].

Увеличение в ткани коры почек вазодилататорного и натрий-уретического ПГЕ<sub>2</sub> после введения изадрина на 156,6 % (табл. 3) соответствует повышению скорости клубочковой фильтрации и усилинию натрийуреза. Снижение концентрации вазоконстрикторного ТхВ<sub>2</sub> после стимуляции  $\alpha$ -адренорецепторов на 48,3 %, видимо, является средством внутрипочечной модуляции сосудосуживающего действия норадреналина.

Таблица 3. Адренергические влияния на содержание эйкозаноидов в коре почек крыс ( $\bar{x} \pm S_x$ )

Эйкозаноид	Условие опыта		
	Контроль (n=10)	Норадреналин (n=7)	Изадрин (n=7)
ПГЕ <sub>2</sub> , нг/г	20,31±1,66	18,77±1,74 P>0,2	52,11±7,89 P<0,001
6-Кето-ПГФ <sub>1</sub> $\alpha$ , нг/100 мг	14,21±1,76	17,49±6,12 P>0,5	16,03±4,15 P>0,5
ПГF <sub>2</sub> $\alpha$ , нг/100 мг	5,00±0,08	5,31±0,74 P>0,5	5,26±0,28 P>0,2
TxB <sub>2</sub> , нг/100 мг	4,43±0,51	2,29±0,41 P<0,01	4,58±0,98 P>0,5

Таким образом, приведенные результаты свидетельствуют о том, что в условиях целостного организма адренергическая регуляция функций почек в значительной мере опосредуется гормонами, регулирующими водно-солевой обмен и сосудистый тонус.

N. V. Kryshťal

## ADRENERGIC EFFECTS ON THE RENAL FUNCTION AND THEIR MECHANISMS

The experiments on rats have shown that the activation of  $\alpha$ -adrenoceptors decreases the glomerular filtration as well as sodium and water reabsorption against a background of a decrease in the blood content of vasopressin, renin, angiotensin II, aldosterone and a fall of the renal cortex level of thromboxane B<sub>2</sub>.  $\alpha$ -,  $\alpha_1$ - and  $\beta$ -adrenoceptors blockade decreases diuresis as well as sodium and potassium excretion due to an increase in the level of vasopressin, renin and insulin. The stimulation of  $\beta$ -adrenoceptors accelerates the glomerular filtration, decreases sodium reabsorption and potassium excretion against a background of an increase in the secretion of vasopressin, renin, insulin and a fall of the blood level of angiotensin II and aldosterone and an elevation of the prostaglandin E<sub>2</sub> content in the renal cortex. A conclusion is drawn that the adrenergic regulation of the kidneys is mediated to a considerable degree by hormones which regulate the water-salt metabolism and vascular tonus *in vivo*.

L. V. Gromashevsky Research Institute of Epidemiology  
and Infectious Diseases, Ministry of Public Health  
of the Ukrainian SSR, Kiev

## СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Авакян О. М. Фармакологическая регуляция функции адренорецепторов.— М.: Медицина, 1988.— 253 с.
  2. Аникин Г. Д. О наличии бетаадренореактивных систем в почке // Физiol. журн. СССР.— 1968.— 52, № 7.— С. 857—861.
  3. Аникин Г. Д. Изменения функции почки при введении фармакологических веществ в общий и почечный кровоток // 3-я Всесоюз. конф. по водно-солевому обмену и функции почек.— Орджоникидзе, 1971.— С. 197.
  4. Бранчевский Л. Л. Гуморальные факторы в натрийуретической функции почек // Пробл. эндокринологии.— 1976.— 22, № 5.— С. 87—91.
  5. Кузьмин О. Б. Роль  $\alpha$ - и  $\beta$ -адренорецепторов в регуляции катехоламинами натрий-уретической функции почек крыс // Фармакология и токсикология.— 1977.— 40, № 3.— С. 326—329.

6. Лебедев А. А., Кузьмин О. ангиотензин в регуляции ре. 43, № 6.—С. 693—696.
7. Оганесян А. С. Некоторые сти и мембранный проницаемо-
8. DiBona G. F. Neural control Cardiovasc. Pharmacol.—1985
9. Fildes R. D., Eisner G. M., C sodium excretion in the dog/
10. Healy D. P., Münnzel P. A., I tors in rat kidney by auto-
11. Matsushima Y., Akabane S., rectly associated with basola Biochem. Pharmacol.—1986.—
12. Nizet A., Lefebvre P., Crabbe excretion by the isolated dog
13. Osborn J. L., DiBona G. F., tion elicited by low-frequen Ther.—1981.—216, N 3.—P. 2
14. Reid I. A., Morris B. J., Ga Physiol.—1978.—40, N 4.—P.
15. Schrier R. W., Berl T., Ande sin release // Amer. J. Physio
16. Sedenho S., Saad W. A., Fra hipotalamo medio sobre a ex 5.—P. 41—48.
17. Smyth D. D., Umemura S., F noceptor-mediated sodium re pressin // Circ. Res.—1985.—5, 1
18. Stanton B., Puglisi E., Gelle in renal  $\text{Na}^+$ ,  $\text{K}^+$  and water ther. P. 1016—1021.
19. Sundaresan P. R., Fortin T. mal tubules of rat kidney // J. Physiol.: Renal. Fluid. Ele

Киев, науч.-исслед. ин-т эпидемии и инфекц. болезней им. Л. В. Громова здравоохранения УССР

УДК 612.433.62:612.438/-092.9

И. Ф. Лабунец

## **Влияние хорионического гормона на структуру и эндокринную функцию яичников у крыс**

Экспериментальные исследований беспородных мышей, препарат человеческого хортицида варьирующих от 7,5 до 12 мышей под влиянием ХГ оцененная по титру тимической активности как в сторону актива характерен для доз ХГ, в разные сроки беременности ХГ не приводил к повышению доз ХГ масса и общая клеточная масса изменяются. Для селезенки лей при введении минимальные механизмы иммунорегуляции

© И. Ф. ЛАБУНЕЦ, 1991

ISSN 0201-8489. Физиол. журн.

зодилататорного и натрий-уре-  
на на 156,6 % (табл. 3) соот-  
вотной фильтрации и усилению  
изоконстрикторного  $TxB_2$  после  
%, видимо, является средством  
ивающего действия норадре-

#### кание эйкозаноидов

Условие опыта	
Норадреналин (n=7)	Изадрин (n=7)
18,77±1,74 $P>0,2$	52,11±7,89 $P<0,001$
17,49±6,12 $P>0,5$	16,03±4,15 $P>0,5$
5,31±0,74 $P>0,5$	5,26±0,28 $P>0,2$
2,29±0,41 $P<0,01$	4,58±0,98 $P>0,5$

таты свидетельствуют о том, адренергическая регуляция определяется гормонами, регулирующими тонус.

НО

vation of  $\alpha$ -adrenoceptors decreases after reabsorption against a background of renin, angiotensin II, aldosterone.  $\alpha$ -,  $\alpha_1$ - and  $\beta$ -adrenoceptors. Potassium excretion due to an increase in the stimulation of  $\beta$ -adrenoceptors. Sodium reabsorption and potassium secretion of vasopressin, renin, insulin and aldosterone and an elevation of tonus in vivo. Conclusion is drawn that the adrenergic system in the kidney has considerable degree by hormones tonus in vivo.

функции адренорецепторов. — М.: Физиол. систем в почке // Физиол. дении фармакологических веществ и триггерской функции почек // Физиология и токсикология. — 1977. — № 3.

6. Лебедев А. А., Кузьмин О. Б. Взаимодействие катехоламинов и системы ренин-ангиотензин в регуляции реабсорбции натрия в почках крысы // Там же. — 1980. — № 6. — С. 693—696.
7. Оганесян А. С. Некоторые вопросы гормональной регуляции почечной деятельности и мембранный проницаемости. — Ереван: Айастан, 1968. — 318 с.
8. DiBona G. F. Neural control of renal function: role of renal alpha adrenoreceptors // Cardiovasc. Pharmacol. — 1985. — 7, Suppl. 8. — P. 18—23.
9. Fildes R. D., Eisner G. M., Calcagno P. L., Jose P. A. Renal  $\alpha$ -adrenoreceptors and sodium excretion in the dog // Amer. J. Physiol. — 1985. — 248, N 1, Pt 2. — P. 128—133.
10. Healy D. P., Münnel P. A., Insel P. A. Localization of  $\beta_1$ - and  $\beta_2$ -adrenergic receptors in rat kidney by autoradiography // Circ. Res. — 1985. — 57, N 2. — P. 278—284.
11. Matsushima Y., Akabane S., Ito K. Characterization of  $\alpha_1$  and  $\alpha_2$ -adrenoceptors directly associated with basolateral membranes from rat kidney proximal tubules // Biochem. Pharmacol. — 1986. — 35, N 15. — P. 2593—2600.
12. Nizet A., Lefebvre P., Crabbe J. Control by insulin of sodium, potassium, and water excretion by the isolated dog kidney // Pfluegers Arch. — 1971. — 323, N 1. — P. 11—20.
13. Osborn J. L., DiBona G. F., Thames M. D. Beta-1 receptor mediation of renin secretion elicited by low-frequency renal nerve stimulation // J. Pharmacol. and Exp. Ther. — 1981. — 216, N 3. — P. 265—269.
14. Reid I. A., Morris B. J., Ganong W. F. The renin-angiotensin system // Ann. Rev. Physiol. — 1978. — 40, N 4. — P. 377—409.
15. Schrier R. W., Berl T., Anderson R. J. Osmotic and nonosmotic control of vasopressin release // Amer. J. Physiol. — 1979. — 236, N 4. — P. F321—F332.
16. Sedenho S., Saad W. A., Fracasso J. F. Papel dos Adrenoceptores  $\alpha_1$  e  $\alpha_2$  do hipotálamo medio sobre a excreção de sódio e potássio // Rev. ciênc. biomed. — 1984. — 5. — P. 41—48.
17. Smyth D. D., Umemura S., Pettinder W. A. Renal nerve stimulation causes  $\alpha_1$ -adrenoceptor-mediated sodium retention but not  $\alpha_2$ -adrenoceptor antagonism of vasopressin // Circ. Res. — 1985. — 5, N 2. — P. 304—311.
18. Stanton B., Puglisi E., Gellai M. Localization of  $\alpha_2$ -adrenoceptor-mediated increase in renal Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup> and water excretion // Amer. J. Physiol. — 1987. — 252, N 6, Pt 2. — P. 1016—1021.
19. Sundaresan P. R., Fortin T. L., Kelvie S. L.  $\alpha$ - and  $\beta$ -adrenergic receptors in proximal tubules of rat kidney // Amer. J. Physiol. — 1987. — 253, N 5, Pt 2, Suppl. : Amer. J. Physiol. : Renal, Fluid, Electrolyte Physiol. — 22, N 5. — P. 848—856.

Киев. науч.-исслед. ин-т эпидемиологии и инфекц. болезней им. Л. В. Громашевского  
М-ва здравоохранения УССР

Материал поступил  
в редакцию 24.09.90

УДК 612.433.62:612.438/—092.9

И. Ф. Лабунец

### Влияние хорионического гонадотропина на структуру и эндокринную функцию вилочковой железы у мышей

Экспериментальные исследования выполнены на 98 половозрелых самцах беспородных мышей, которым однократно вводили отечественный препарат человеческого хорионического гонадотропина (ХГ) в дозах, варьирующих от 7,5 до 1250 МЕ на 100 г массы. Установлено, что у мышей под влиянием ХГ секреторная функция вилочковой железы, оцененная по титру тимического сывороточного фактора (ТСФ), изменяется как в сторону активации, так и ее угнетения. Последний эффект характерен для доз ХГ, существенно превышающих его содержание в разные сроки беременности у животных. У тимэктомированных мышей ХГ не приводил к повышению титра ТСФ. В условиях введения разных доз ХГ масса и общая клеточность вилочковой железы существенно не изменяются. Для селезенки характерно повышение значений показателей при введении минимальной дозы ХГ. Обсуждаются возможные механизмы иммунорегуляторного действия ХГ.

© И. Ф. ЛАБУНЕЦ, 1991