

ALTERATIONS OF GLYCOLYSIS PRODUCTS CONTENT  
IN THE MYOCARDIUM OF ADULT AND OLD RATS  
UNDER THE STRESS CONDITIONS

The experiments on adult (8-10 months) and old (24-26 months) male rats have been performed to determine the glucose content in myocardium as well as the content of pyruvic and lactic acid after the stress impact. Findings show that the maximum accumulation of glycolysis products and the reduction of glucose content occur 18-60 hours after the stress, the effect being more pronounced in old animals.

Medical Institute, Ministry of Public Health of the Ukraine, Ternopol

СПИСОК ЛИТЕРАТУРИ

1. Быць Ю. В., Атаман А. В. Энергетический обмен в артериях и венах в условиях моделирования адреналиновых поражений сосудистой стенки // Патол. физиология и эксперим. терапия. — 1989. — № 3. — С. 63—66.
2. Колб Г., Камышников В. С. Справочник по клинической химии. — Минск : Беларусь, 1982. — С. 200.
3. Мирсон Ф. З., Васильев В. К. Предупреждение нарушений структуры ДНК сердечной мышцы, вызванных эмоционально-биологическим стрессом с помощью блокады β-адренорецепторов и перекисного окисления липидов // Вопр. мед. химии. — 1982. — 28, № 2. — С. 115—118.
4. Судаков К. В. Олигопептиды в механизмах устойчивости к эмоциональному стрессу // Патол. физиология и эксперим. терапия. — 1989. — № 1. — С. 3—11.
5. Фрольчик В. В., Безруков В. В., Шевчук В. Г. Кровообращение и старение. — Л. : Наука, 1984. — 215 с.
6. Dietrich D. L., Elzinga G. In rabbit Papillary muscle at 20 C can glycolysis provide ATP at a rate sufficient to maintain basal metabolism // J. Physiol. — 1990. — 420. — P. 137.
7. Jennings R. B., Reimer K. A., Steenbergen C. I., Schaper J. Total ischemia: Effect of inhibition of anaerobic glycolysis // J. Mol. and Cell. Cardiol. — 1989. — 21, Suppl. 1. — С. 37—54.

Тернопіл. мед. ін-т  
М-ва охорони здоров'я України

Матеріал надійшов  
до редакції 29.04.91

УДК 612.6.64.59

Э. С. Махмудов, Р. Н. Ахмеров, Р. Н. Бабаева, Н. П. Ким

Дыхательная активность митохондрий  
печени и жизнеспособность крысят,  
подвергнутых изменениям их углеводного обмена  
в пренатальный период развития

Вивчали інтенсивність окислення вуглеводних та ліpidних інтермедиатів мітохондріями печінки у щурят віком 1 доби і 20 діб, матерям яких у різні періоди вагітності (5—7-а доба — період імплантації бластоцитів; 11—13-а доба — період органогенезу; 19—21-а доба — плідний період) вводили підшкірно інсулін (0,25 Од/100 г), або згодовували глюкозу (1 г/100 г), яку додавали до раціону. Мітохондрії печінки щурят віком 1 доби активно окислюють піруват із малатом і дуже слабко — каприлат. До віку 20 діб обидва інтермедиати окислюються однаково інтенсивно. Введення інсуліну в різні періоди вагітності гальмує окислення пірувату з малатом. Згодовування глюкози у імплантатійний і плідний періоди стимулює окислення каприлату у щурят віком 1 доби та гальмує його у щурят віком 20 діб. Введення інсуліну знижує, а додавання до раціону глюкози підвищує життєздатність нащадків.

© Э. С. МАХМУДОВ, Р. Н. АХМЕРОВ, Р. Н. БАБАЕВА, Н. П. КИМ, 1992

**Введение**  
Известно, что основное в эмбриона является ного в ранний период продуктивной функции плода [2, 11], наблюдать при гипоксии с низким содержанием ряда ферментов, отражая изменения утробного развития, содержания глюкозы энергетического обмена.

Поэтому целью исследования углеводных и жизнеспособность менности вводили включали глюкозу.

**Методика**

В экспериментах использовали крысят. Крысам ции), крысам второго и третьего — на 19—21 день вливали глюкозу (1 г/100 г) к небольшой части корма, им скармливали пятой и шестой группе инсулин (0,25 Ед/100 г) торым подкожно вводили, родившиеся в разные сроки после рождения извлекали печень (CB), содержащую (pH 7,5). Из охлажденного измельчали с помостью, родившиеся в течение 20—40 с момента рождения) центрифуги неразрушенных клеток осаждали центрифугой ±2 °C. Энергетическим методом в среде, содержащей 10 мг белка (pH 7,5) вносили 3—5 мг белка по Lowry и соавт. [1] использовали пищевой Кребса вносили также жирового обмена. В митохондриях регулируют белка) до синтеза АТФ и после синтеза АДФ к О

Весь цифровой статистики по Стюденту, полученных результаты

**Результаты и их обсуждение**

Показано, что митохондрии нормально протекают с малатом и

## Введение

Известно, что основным энергетическим субстратом развивающегося эмбриона является глюкоза, поступление которой в организм животного в ранний период беременности сопровождается повышением репродуктивной функции, ускорением роста эмбриона и увеличением массы плода [2, 11, 13, 14, 17, 18]. Обратную зависимость можно наблюдать при гипогликемии или при культивировании эмбрионов в среде с низким содержанием глюкозы. При резком снижении активности ряда ферментов наблюдается остановка развития [6, 7, 10]. Эти факты, отражая изменения, происходящие в организме во время внутриутробного развития, не дают ответа на вопрос, в какой мере изменения содержания глюкозы в крови при беременности влияют на состояние энергетического обмена и жизнеспособность животных после рождения.

Поэтому целью нашей работы было изучение интенсивности окисления углеводных и липидных интермедиаторов митохондриями печени и жизнеспособность крысят, матерям которых в разные периоды беременности вводили инсулин или дополнительно в рацион питания включали глюкозу.

## Методика

В экспериментах использовали взрослых крыс, а также 1- и 20-суточных крысят. Крысам первой группы на 5—7-е сутки (период имплантации), крысам второй — на 11—13-е (период органогенеза) и крысам третьей — на 19—21-е (плодный период) сутки беременности скармливали глюкозу (1 г на 100 г массы), которую в течение 3 сут добавляли к небольшой части влажной пищи. После того, как крысы поедали корм, им скармливали остальную часть рациона. Крысам четвертой, пятой и шестой групп в те же периоды беременности вводили подкожно инсулин (0,25 Ед/100 г). Контролем служили беременные крысы, которым подкожно вводили физиологический раствор (0,5 мл/100 г). Потомство, родившееся от контрольных и опытных самок, подсчитывали в разные сроки после рождения и затем декапитировали. У всех животных извлекали печень и помещали ее в охлажденную среду выделения (СВ), содержащую 300 ммоль/л сахарозы и 10 ммоль/л трикс HCl (рН 7,5). Из охлажденной ткани печени выделяли митохондрии. Ткань измельчали с помощью гомогенизатора с тefлоновым пестиком [1] в течение 20—40 с в 10-кратном объеме СВ. Измельченную ткань (гомогенат) центрифугировали при 1200 мин<sup>-1</sup> для осаждения и удаления неразрушенных клеток, а также мембран и ядер. Митохондрии осаждали центрифугированием при 5000 мин<sup>-1</sup> и при температуре ±2 °C. Энергетические параметры митохондрий изучали полярографическим методом Chance и Williams [8]. Митохондрии инкубировали в среде, содержащей (ммоль/л): 120 KCl, 5 KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>, 2 ЭДТА, 10 трикс HCl (рН 7,5). В полярографическую ячейку вместимостью 1 мл вносили 3—5 мг белка митохондрий. Белок митохондрий определяли по Lowry и соавт. [15]. В качестве интермедиата углеводного обмена использовали пируват (5 ммоль/л), для усиления его окисления в цикле Кребса вносили также малат (2 ммоль/л). В качестве интермедиата жирового обмена использовали каприлат в концентрации 200 мкмоль/л. В митохондриях регистрировали скорость дыхания ( $\text{нгО} \cdot \text{мин}^{-1} \cdot \text{мг}^{-1}$  белка) до синтеза АТФ ( $v_0$ ), в период синтеза АТФ из АДФ ( $v_1$ ) и после синтеза АТФ ( $v_4$ ). Эффективность синтеза АТФ оценивали по отношению АДФ к О, которое аналогично отношению Р к О.

Весь цифровой материал обрабатывали методами вариационной статистики по Стьюденту — Фишеру и обсуждали с учетом достоверности полученных результатов.

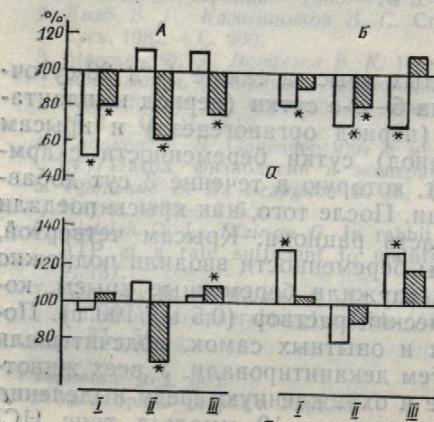
## Результаты и их обсуждение

Показано, что митохондрии печени крысят, родившихся от самок с нормально протекавшей беременностью, довольно активно окисляют пируват с малатом и очень слабо — каприлат. Описанный феномен

обнаружен нами и в экспериментах на новорожденных крольчатах, что обусловлено переориентацией окислительных процессов утилизации углеводов в период внутриутробного развития на утилизацию липидов в первые дни после рождения [5]. В последующем, по мере роста животных, оба использованных нами интермедиата окислялись с одинаковой интенсивностью (табл. 1).

Изменение гормонального фона в период беременности существенно влияет на состояние тканевых обменных процессов и, как следствие, на рост и развитие потомства. Так, введение инсулина беременным животным вызывает у их 1- и 20-суточного потомства (рисунок: I — период имплантации, II — период органогенеза, III — плодный период; звездочкой отмечены достоверные изменения по сравнению с контролем) менее интенсивное окисление пирувата с малатом и каприлатом, чем у контрольных крысят. Этот факт представляется довольно интересным, но трудно объяснимым. Известно, что при введении в организм инсулина его эффекты реализуются через рецепторы на все основные субклеточные структуры, в том числе и на митохондрии [3, 4]. В связи

с этим можно полагать, что гиперинсулинемия, вызывая гипогликемию через одноименные рецепторы в различных органах [9, 12, 16, 19] и аденилатциклазную систему, способствует возникновению низкой функциональной активности митохондрий печени в период постнатального развития крысят. Снижение дыхательной активности отра-



Влияние введения инсулина (а) и скармливания глюкозы (б) самкам крыс в разные сроки беременности на окисление пирувата с малатом (А) и каприлатом (Б) митохондриями печени у одно- (светлые столбики) и 20-суточных (темные столбики) крысят.

жается и на жизнеспособность потомства. Независимо от периода беременности, в который вводили инсулин, к 20-м суткам жизни относительное число особей в помете у самок опытной группы уменьшалось от 20 до 38% (табл. 2).

Таблица 1. Интенсивность окисления ( $\text{нг}\cdot\text{мин}^{-1}\cdot\text{мг}^{-1}$ ) интермедиаторов углеводного и жирового обмена митохондриями печени у новорожденных крысят ( $M \pm m$ )

| Показатель   | 1-е сутки после рождения (28) <sup>1</sup> | 20-е сутки после рождения (32) <sup>1</sup> | P        |
|--|--|---|----------|
| <b>Пищеварение с малатом (5 и 2 ммоль/л)</b>                       |  |   |          |
| Скорость дыхания митохондрий в период синтеза АТФ из АДФ ( $v_3$ ) | $42,0 \pm 3,67$                            | $41,0 \pm 1,87$                             | $>0,5$   |
| после синтеза АТФ ( $v_4$ )  | $14,0 \pm 0,98$                            | $14,0 \pm 0,75$                             | $>0,5$   |
| Эффективность синтеза АТФ ( $v_3/v_4$ )                            | 2,7  | 3,0   |          |
| <b>Каприлат (200 ммоль/л)</b>                                      |  |   |          |
| Скорость дыхания митохондрий в период синтеза АТФ из АДФ ( $v_3$ ) | $9,6 \pm 0,70$                             | $45,5 \pm 2,12$                             | $<0,001$ |
| после синтеза АТФ ( $v_4$ )  | $5,5 \pm 0,30$                             | $16,0 \pm 0,44$                             | $<0,001$ |
| Эффективность синтеза АТФ ( $v_3/v_4$ )                            | 1,8  | 2,8   |          |

<sup>1</sup>Число наблюдений. Остальные цифры — среднее арифметическое с погрешностью.

В наших экспериментах гликемии, вызванной скрыхательную активность в большинстве случаев не отличались от таковых ослабление утилизации особей, родившихся от органогенеза. В то же в имплантационный и каприлата у 1-суточных значений к 20-суточному избыточного поступления наблюдалась и другие иссное увеличение в крови рует липогенез [13]. Вния липидов сопровождаются в первые дни п небольшие сдвиги энергии от самок, получавших с использованием этого энергии развивающимися эксперименты по выживанию.

В табл. 2 показано в который скармливали доживали до 20-суточного периода и литературе возрастала. В опытах Всная овцематкам, улучшающая их массу, а в потомства. В то же время, функцией размножения сахара в крови, а в национальной энергетической хондрий печени крысят, потомства.

Таким образом, результаты показывают, что глюкоза, поступающая в оптимальной дыхательной способности.

Таблица 2. Выживаемость крысят, которым в разные периоды были введены инсулин или скармливали глюкозу

| Условие эксперимента                      | Введение физиологического раствора (контроль) | Введение инсулина<br>Скармливание глюкозы | Введение инсулина<br>Скармливание глюкозы |
|---|---|---|---|
| Введение инсулина                         | 100%  | ~38%                                      | ~38%                                      |
| Скармливание глюкозы                      | 100%  | ~38%                                      | ~38%                                      |
| Введение инсулина<br>Скармливание глюкозы | 100%  | ~38%                                      | ~38%                                      |

рожденных крольчатах, что процессов утилизации на утилизацию липидов ведущем, по мере роста диата окислялись с одинаковыми

беременности существенно процессов и, как следствие, не инсулина беременным потомства (рисунок: I — а, III — плодный период; по сравнению с контролем малатом и каприлата, чемется довольно интересным, введение в организм инсулины на все основные субъекты [3, 4]. В связи жно полагать, что гипергликемия, вызывая гипогликемию, одноименные рецепторы органах [9, 12, 16, 19] тицилазную систему, способствующую низкой активности митохондрий в период постнатального развития крысят. Снижение активности отра-

дения инсулина (а) и скармливания (б) самкам крыс в разные периоды на окисление пирувата с и каприлата (Б) митохондриями одно- (светлые столбики) и 20-дневные (тёмные столбики) крысят.

Независимо от периода 20-и суткам жизни относительной группы уменьшалось

интермедиаторов у новорожденных крысят

20-е сутки после рождения (32)<sup>1</sup>

р

моль/л)

$41,0 \pm 1,87$        $>0,5$   
 $14,0 \pm 0,75$        $>0,5$

3,0

$45,5 \pm 2,12$        $<0,001$   
 $16,0 \pm 0,44$        $<0,001$

2,8

В наших экспериментах мы также исследовали влияние гипергликемии, вызванной скармливанием глюкозы беременным самкам, на дыхательную активность митохондрий печени потомства. Показано, что в большинстве случаев результаты окисления пирувата с малатом не отличались от таковых, полученных в контроле. Лишь небольшое ослабление утилизации этого интермедиата происходило у 20-суточных особей, родившихся от самок, которые потребляли глюкозу в период органогенеза. В то же время, гипергликемия, вызываемая у крыс в имплантационный и плодный периоды, стимулировала окисление каприлата у 1-суточных крысят, которое снижалось до контрольных значений к 20-суточному возрасту. Стимуляцию липидного обмена после избыточного поступления глюкозы в организм беременных животных наблюдали и другие исследователи, которые считают, что одновременное увеличение в крови концентрации углеводов и инсулина потенцирует липогенез [13]. В наших же экспериментах повышение содержания липидов сопровождается активацией их окисления митохондриями печени в первые дни после рождения. Следовательно, относительно небольшие сдвиги энергетического обмена у потомства, родившегося от самок, получавших с кормом избыток глюкозы, объясняются использованием этого энергетического субстрата внутриутробно и постнатально развивающимися крысятами. Об этом также свидетельствуют эксперименты по выживаемости последних (см. табл. 2).

В табл. 2 показано, что, независимо от периода беременности, в который скармливали глюкозу, почти все родившиеся крысята доживали до 20-суточного возраста. Согласно результатам наших экспериментов и литературным данным [14], масса крысят достоверно возрастала. В опытах Воробьевого [2] показано, что глюкоза, скормленная овцематкам, улучшает трофику бластоцитов, эмбриона и плода, повышая их массу, а в наших экспериментах — и жизнеспособность потомства. В то же время, введение инсулина овцематкам с нормальной функцией размножения сопровождается понижением концентрации сахара в крови, а в наших исследованиях — возникновением у потомства низкой энергетической активности тканей, в частности, митохондрий печени крысят, что обуславливает снижение жизнеспособности потомства.

Таким образом, результаты проведенных экспериментов показали, что глюкоза, поступающая в организм беременной самки, поддерживает оптимальной дыхательной активностью митохондриального аппарата

Таблица 2. Выживаемость крысят (первые 20 сут жизни), родившихся от самок, которым в разные периоды беременности вводили инсулин или скармливали глюкозу

| Условие эксперимента                          | Число крысят в среднем на одну самку |                | $P$     |
|---|--------------------------------------|----------------|---------|
|   | 1-суточных                           | 20-суточных    |         |
| Введение физиологического раствора (контроль) | $8,4 \pm 0,60$                       | $7,3 \pm 0,81$ | $>0,25$ |
| Период имплантации                            |                                      |                |         |
| Введение инсулина                             | $6,7 \pm 0,76$                       | $4,2 \pm 0,75$ | $<0,05$ |
| Скармливание глюкозы                          | $9,7 \pm 0,81$                       | $9,2 \pm 0,54$ | $>0,5$  |
| Период органогенеза                           |                                      |                |         |
| Введение инсулина                             | $3,1 \pm 0,51$                       | $7,3 \pm 0,60$ | $<0,02$ |
| Скармливание глюкозы                          | $8,5 \pm 1,60$                       | $8,2 \pm 1,50$ | $>0,5$  |
| Плодный период                                |                                      |                |         |
| Введение инсулина                             | $9,0 \pm 0,80$                       | $5,6 \pm 1,20$ | $<0,05$ |
| Скармливание глюкозы                          | $8,0 \pm 0,50$                       | $7,4 \pm 0,60$ | $>0,25$ |

тканей, особенно слизистого слоя матки и имплантированного зародыша, тем самым способствуя сохранению жизнеспособности потомства. В то же время инсулин, вводимый беременным животным, воздействуя на клеточные рецепторы, тормозит дыхательную функцию формирующегося митохондриального аппарата тканей. В результате после рождения обнаруживаются низкие значения дыхательной активности митохондриального аппарата печени и, согласно данным литературы, содержания прогестерона в крови, что, вероятно, отрицательно повлияло на ростовые процессы и жизнеспособность потомства.

E. S. Makhmudov, R. N. Akhmerov, R. N. Babaeva, N. P. Kim

### RESPIRATORY ACTIVITY OF LIVER MITOCHONDRIA AND VITALITY OF THE NEWBORN RATS SUBJECTED TO CHANGES OF CARBOHYDRATE METABOLISM DURING PRENATAL DEVELOPMENT

It is shown that hyperglycemia after insulin introduction to the pregnant rats delays oxidation of pyruvate and malate by liver mitochondria as well as decreases offspring vitality. Digestive hyperglycemia activates utilization of this intermediate by liver mitochondria, that increases the rat vitality.

Institute of Physiology,  
Academy of Sciences of the Uzbek SSR, Tashkent

### СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Ахмеров Р. Н. Размельчитель ткани (комбинированный гомогенизатор) с резьбовым ножевым блоком и тканеподающим устройством // Узб. биол. журн.—1979.—№ 5.—С. 71—72.
2. Воробьев Н. Н. Механизм регуляции раннего эмбриогенеза // Изв. АН СССР, Сер. биол.—1985.—№ 1.—С. 61—70.
3. Ефимов А. С., Безродный Ю. В. Структура и функции инсулиновых рецепторов // Киев : Наук. думка, 1987.—172 с.
4. Лейбуш Б. И., Солтицкая Л. П., Уханова М. В. Реакция инсулиновых рецепторов миноги *Lampræta fluviatilis* на гиперинсулинемию, вызванную введением гормона // Журн. эволюц. биохимии и физиологии.—1987.—XXIII, № 4.—С. 468—472.
5. Махмудов Э. С., Ахмеров Р. Н. Особенности окисления интермедиатов углеводного и жирового обмена в митохондриях печени крольчат в период перинатального развития // Онтогенез.—1989.—20, № 4.—С. 439—442.
6. Effects of hypoglycaemia on early embryogenesis in rat embryo organ culture / S. Akazawa, M. Akazawa, V. Lamaguchi et. al. // Diabetologia.—1987.—30, N 10.—P. 791—796.
7. Buchanan T. A., Schemmer J. K., Frelnker N. Embryotoxic effects of brief maternal insulin hyperglycemia during organogenesis in the rat // Clin. Invest.—1986.—78, N 3.—P. 643—649.
8. Chance B., Williams J. R. Respiratory enzymes on oxidative phosphorylation // J. Biol. Chem.—1955.—287.—P. 383—437.
9. Ontogenesis of the insulin receptor in the rabbit brain / S. V. Deyaskar, M. Holecamp, L. Karycki, O. P. Devaskar // Hormone Res.—1986.—24, N 4.—P. 319—327.
10. Induction in utero of hepatic glucose-6-phosphatase by fetal hypoinsulinemia / M. Domenech, P. A. Gruppuso, J. B. Lusa, P. Schwartz. P. // Biol. Neonate.—1985.—47, N 2.—P. 92—98.
11. Ellington S. K. L. In vitro analysis of glucose metabolism and embryonic in postimplantation embryos // Development.—1987.—100, N 3.—P. 431—439.
12. Receptores de insulina en los embriones de crecimiento intrauterino / J. Jordon, M. C. Blasco, M. Juste, J. Perez, S. M. Jonzaler // Ann. Exp. Pediatr.—1988.—28, N 5.—P. 417—421.
13. Hyperglycaemia induced by glucose infusion in the unrestrained pregnant rat, effect on body weight and lipid synthesis in postmature fetuses / A. Kforza, N. Nurilan, J. R. Girard, L. Picon // Diabetologia.—1983.—24, N 2.—P. 128—130.
14. Koski R. J., Hill F. W. Effect of low carbohydrate diets during pregnancy on parturition and postnatal survival of the newborn rat // J. Nutr.—1986.—116, N 10.—P. 1438—1448.
15. Lowry O. H., Rosenbragh J., Ferr A. L., Randall R. J. Protein measurement with folin phenol reagent.—1951.—193, N 1.—P. 265—275.
16. Neufeld N. D., Carbo L. H. Insulin-receptor development in hormonal and diabetic pregnancies role of membran fluidity // Diabets.—1986.—35, N 9.—P. 1020—1026.
17. Oh W., Gelardi N., Cha-Chung La. Maternal hyperglycemia in pregnant rats: its effects on growth and carbohydrate metabolism in the offspring // Metabolism.—1988.—37, N 12.—P. 1146—1151.

18. Dyscretile et troubles du... et al. // Sem Hop Paris.—1991.
19. Insulin receptors in embryos / T. Untermaier, P. R. N. 11.—P. 1193—1199.

Ин-т физиологии АН Узбекис

УДК 612.826.1.06:612.662.37

Н. С. Карвацкая, Г. И. Ходоре

### Влияние разрушения латерального ядра на строение и функции таких влияний

У роботі надані результати латерального ядра перегородкового апарату статевої яєчниці, що впливає істотно на концентрацію естрадіолу масу яєчників, позбільшує площину пузиря з розриванням ЛЯПМ, рівняно з гіпофізектом пактичних пузирчастих фібрій лише гіпофізектом Зрівнання ЛЯПМ після надотропіну. Робиться з ху передавання впливу ліві механізми впливу

### Введение

Прозрачная перегородка биологической системы мозга регуляциях, в том числе дуктивных функций [5] латерального ядра крыс снижает массу яичников и интерстициальных зеленых фолликулов; эти массы яичников и числа угнетения функций поблодали и у взрослых в плазме крови, активизируя гонадотропин, разрушение ЛЯПМ проводовую систему и функцию гипоталамуса

Цель исследования: разрушение и раздражение гипофиза в этих вли

© Н. С. КАРВАЦКАЯ, Г. И. Х

- иантированного зароды-  
способности потомства.  
животным, воздействуя  
ю функцию формирую-  
щую результат после рожде-  
тельной активности мито-  
ческих литературы, содержа-  
щую отрицательно повлияло-  
ства.
- im
- ND VITALITY  
CARBOHYDRATE
- to the pregnant rats delays  
as well as decreases offspring  
mass intermediate by liver mi-
- ционального гомогенизатора) с резьбо-  
— Узб. биол. журн.— 1979.—  
енеза // Изв. АН СССР, Сер.  
и инсулиновых рецепторов //
- ции инсулиновых рецепторов  
анную введением гормона //  
№ 4.— С. 468—472.
- и интермедиаторов углеводного  
периода перинатального раз-  
вития //
- rat embryo organ culture /  
etologia.— 1987.— 30, N 10.—
- oxic effects of brief material  
t // Clin. Invest.— 1986.— 78,  
oxidative phosphorylation //
- S. V. Deyaskar, M. Holecamp,  
N 4.— P. 319—327.
- etal hypoinsulinemia / M. Do-  
// Biol. Neonate.— 1985.— 47,
- sm and embryonic in postimp-  
t, 431—439.
- nto intrauterinos / J. Jordon,  
n. Exp. Pediatr.— 1988.— 28,
- estrained pregnant rat, effect  
uses / A. Ktorza, N. Nurilan,  
- P. 128—130.
- s during pregnancy on parti-  
l Nutr.— 1986.— 116, N 10.—
- Protein measurement with fo-  
ment in hormonal and diabetic  
— 35, N 9.— P. 1020—1026.
- emia in pregnant rats: its ef-  
ering // Metabolism.— 1988.—
18. *Dystocritilite et troubles du metabolisme glucidique* / M. Pinget, P. Dufour, R. Jordar  
et al. // Sem Hop Paris.— 1982.— 58, N 4.— P. 209—212.
19. *Insulin receptors in embryo and extraembryonic membranes of early sornite rat con-  
cepts* / T. Unterman, P. R. Joewert, J. Bauman, N. Frankel // Diabetes.— 1986.— 35,  
N 11.— P. 1193—1199.

Ин-т физиологии АН Узбекистана, Ташкент

Материал поступил  
в редакцию 16.03.90

УДК 612.826.1.06:612.662.37

**Н. С. Карвацкая, Г. И. Ходоровский, С. Ф. Харченко, Л. О. Головко**

## Влияние разрушения и раздражения латерального ядра перегородки мозга на строение и функции яичников, механизм таких влияний

У роботі надані результати експериментальних досліджень впливу латерального ядра перегородки мозку (ЛЯПМ) на будову і функцію статевого апарату статево недозрілих самок щурів. Подразнення ЛЯПМ не впливає істотно на масу яєчника, площину пузирчастих фолікул і концентрацію естрадіолу в сироватці крові. Зруйнування ЛЯПМ зменшує масу яєчників, посилює їхню екстрадіолпродуцуючу функцію, збільшує площину пузирчастих фолікул. На фоні видаленого гіпофізу зруйнування ЛЯПМ істотно не впливає на масу яєчника і матки порівняно з гіпофізектомією на фоні інтактного ЛЯПМ, а площа компактних пузирчастих фолікул яєчників стає меншою, ніж після однієї лише гіпофізектомії або після одного лише зруйнування ЛЯПМ. Зруйнування ЛЯПМ підвищує чутливість яєчників до хориальногонадотропіну. Робиться висновок про існування парагіпофізарного шляху передавання впливу ЛЯПМ на яєчник щурів. Обговорюються можливі механізми впливу ЛЯПМ на статевий апарат самок щурів.

### Введение

Прозрачная перегородка мозга является важным компонентом лимбической системы мозга, участвует в разнообразных нейроэндокринных регуляциях, в том числе в обеспечении полового поведения и репродуктивных функций [5]. Установлено, что электролитическое разрушение латерального ядра перегородки мозга (ЛЯПМ) у взрослых самок крыс снижает массу яичников и матки, уменьшает количество ткани теки и интерстициальных клеточных элементов, увеличивает размеры зрелых фолликулов; электростимуляция ЛЯПМ ведет к увеличению массы яичников и числа пузирчатых фолликулов [8]. Сходную картину угнетения функций полового аппарата после разрушения ЛЯПМ наблюдали и у взрослых самцов: снижение концентрации тестостерона в плазме крови, активности стероиддегидрогеназы в семенниках, массы семенных пузырьков, выраженности реакции половой системы на хориальный гонадотропин [3, 7]. Показано, что у взрослых самцов крыс разрушение ЛЯПМ продолжает оказывать угнетающее влияние на половую систему и функциональные резервы гипоталамо-гипофизарно-гестикулярной системы в условиях деафферентации медиобазального отдела гипоталамуса [7].

Цель исследования — изучение возрастного аспекта влияния разрушения и раздражения ЛЯПМ на половую систему самок крыс и роли гипофиза в этих влияниях.

© Н. С. КАРВАЦКАЯ, Г. И. ХОДОРОВСКИЙ, С. Ф. ХАРЧЕНКО, Л. О. ГОЛОВКО, 1992