

и в сосудах, а окружающие ткани, цент, остаются изоосмотичными. Имер, когда при интенсивной мышечности артериальной крови, и гипоступает в неработающие органы ская ситуация складывается при

Можно полагать, что в тех случаях, а кровь будет иметь более рабочей гиперемии, первой «точка» станут нервные окончания, а вследствии на гладкую мышцу главным образом в более поздние

## OTOR

ed by the Tyrode solution with the con- effects produced by short-time infusion osstimulation of sympathetic chain while olution was studied. The hyperosmolarity t in the different degree and velocity. mally-relaxed and preconstricted vessels e reaction. It can be supposed that an induced a decrease in the vascular wall epinephrine followed by depression of The relationship of these compounds de- of osmolarity in different moments of

Г. П., Балабалкин М. И. Гиперосмоляр- // Пробл. эндокринологии.— 1969.— 15,

Н. А. Изучение осмолярности артери- работе // Физiol. журн. СССР.— 1984.—

резистивных кровеносных сосудов // Усп.

hyperosmolarity on the volume of vas- between cell volume and muscle activi- 4—495.

capillary fluid and protein movement in N 3.— P. 340—349.

F. J. Resistanse responses to local chan- bed // Amer. J. Physiol.— 1971.— 220,

hert H. The distributions of sodium, po- of the rat portal vein / Acta Physiol.

in hemorrhagic hypotension // Acta 22.

lality: effects on nervous and smooth — 1976.— 231.— P. 141—147.

et al. Interstitial hyperosmolarity may in diabetic nerve // J. Neuropathol. Exp.

tivity caused by changes of distension Is.— 1986.— 23, N 2.— P. 100 (abstr.). usle to external stimulation in hyper- 30—468.

Матеріал поступив  
в редакцію 24.09.90

УДК 616.651.11+616.153.963.43

І. М. Маньковська, А. І. Назаренко, В. І. Носар,  
Т. М. Говоруха, Н. Г. Сидоряк

## Нові шляхи патогенетичної корекції гемічної гіпоксії

Установлено, що профілактическое введение крысам ионола (дибунола) и таурина оказывает антигипоксическое действие при острой гемической гипоксии, проявляющееся в снижении содержания метгемоглобина в крови, повышении  $pO_2$  в скелетных мышцах, нормализации структуры гематопаренхиматозных барьераов, предотвращении или уменьшении падения скорости потребления кислорода тканями.

### Вступ

Проблема гемічної гіпоксії, особливо її форм, не зв'язаних з розвитком анемічних станів, набуває в наш час все більшого значення. Це пояснюється постійним зростанням забруднення навколишнього середовища і продуктів харчування речовинами, які сприяють посиленому створенню в організмі нездатних до оксигенациї дериватів гемоглобіну. Зокрема, окисленню гемоглобіну і переходу його в метгемоглобін сприяють нітрати і нітрити, барвники на основі аміносполук, лікарські речовини [10, 16 та ін.]. Крім того, гемічний тип гіпоксії дуже погано піддається корекції. Багато авторів [7, 8, 10, 17] зробили такий висновок, застосовуючи широкий спектр різних фармакологічних засобів, які звичайно викликають антигіпоксичний ефект при гіпоксичній і циркуляторній гіпоксії.

Все зазначене вище свідчить про необхідність пошуку нових патогенетичних шляхів корекції гострої гемічної гіпоксії (ГГГ), яка моделяється в експерименті введенням щуром водного розчину нітриту натрію.

Одним із застосованих нами засобів корекції було профілактичне введення щуром іонолу. Відомо, що іонолу притаманна детоксикаційна, протипухлинна, антиканцерогенна, геропротекторна та стрес-протекторна дія. Наші попередні дослідження показали ефективність застосування іонолу як антигіпоксантів при гострій та хронічній гіпоксичній гіпоксії [14]. Раніше всі ці ефекти пов'язували з антипероксидними властивостями іонолу і навіть відносили його до антиоксидантів прямої дії, що безпосередньо елімінують вільні радикали [3]. Однак, останнім часом деякі автори визнають, що це — лише гіпотеза, яка не має прямого експериментального підтвердження [4], і що повинні приєднуватися інші механізми, наприклад, центральне гальмування стрес-реакції [15].

Нарешті ми намагалися застосувати для корекції гемічної гіпоксії профілактичне введення щуром тауруну. 2-Аміноетансульфонілота (таурін) не так давно почала застосовуватися у клініці при серцевій недостачі і інфаркті міокарду. При гемічній гіпоксії таурін, наскільки нам відомо, не застосовувався.

### Методика

В експериментах на щурах-самцях лінії Вістар масою 180—220 г іонол (120 мг/кг) вводили у вигляді масляного розчину внутрішньобрюшинно, один раз на добу на протязі 3 діб до того, як було введено водний розчин нітриту натрію 5 мг/100 г підшкірно. Водний розчин тауруну вводили одноразово (100 мг/кг) внутрішньобрюшинно за 1 год до введення  $NaNO_2$ .

Досліджували кисневі показники крові електрохімічними методами [12], вміст метгемоглобіну в крові за методом Кушаковського [10].

© І. М. Маньковська, А. І. Назаренко, В. І. Носар, Т. М. Говоруха, Н. Г. Сидоряк, 1992

швидкість кровотоку в м'язах методом водневого кліренсу, споживання кисню тканинами по Фіку або *in vitro* в апараті Варбурга. Розподілення  $pO_2$  в м'язах вивчали полярографічним методом [1], дифузійну властивість (ДВ) для кисню гематопаренхіматозного бар'єру (ГПБ) м'язів розраховували за формулою, запропонованою в роботі Березовського і Носар [2]. Ультраструктурні особливості ГПБ досліджували електронномікроскопічним способом із застосуванням морфометричного аналізу. Біохімічні дослідження включали визначення активності глутатіонредуктази [9], активності ферментів циклу Кребса [5] і вмісту малонового діальдегіду (МДА) в тканинах [18]. Цифрові дані оброблені статистично з використанням критерію  $t$  Стьюдента.

## **Результати та їх обговорення**

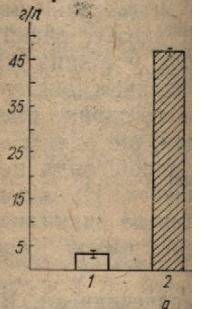
При введенні щурам нітриту натрію (5 мг/100 г) розвивається гемічний тип гіпоксії: зростає відносний вміст метгемоглобіну до  $29,1\% \pm 1,4\%$  загальної кількості гемоглобіну в крові (в контролі —  $2,4\% \pm 0,5\%$ ), зменшується киснева ємкість крові до 130 мл/л  $\pm 7$  мл/л (проти 180 мл/л  $\pm 12$  мл/л,  $P < 0,05$ ), знижується вміст  $O_2$  в артеріальній крові до 108 мл/л  $\pm 9$  мл/л (проти 155 мл/л  $\pm 6$  мл/л,  $P < 0,05$ ). При цьому  $pO_2$  артеріальної крові знизилось на 12% вихідного значення ( $P > 0,05$ ), швидкість кровотоку в м'язах зменшилась до  $13,8 \pm 1,7$  мл  $\cdot$  хв $^{-1} \cdot 100$  г $^{-1}$  (проти  $24,4$  мл  $\cdot$  хв $^{-1} \cdot 100$  г $^{-1} \pm 2,1$  мл  $\cdot$  хв $^{-1} \cdot 100$  г $^{-1}$  у контролі,  $P < 0,05$ ).

Різких деструктивних змін зазнає ГПБ скелетних м'язів, що призводило до збільшення його товщини в 5—6 разів проти контролального значення. Спостерігалася гіпергідратація ендотеліальних клітин, ущільнення і потовщення базального шару. В мітохондріях ендотеліцитів спостерігалося зруйнування крист. Порушувалася структурна цілісність ендотелію, реєструвалося позакапілярне розташування еритроцитів. Перикапілярний простір був значно розширеній. Як показали розрахунки, ДВ ГПБ різко знизилася: від  $0,49 \text{ мл} \cdot \text{xv}^{-1} \cdot \text{мм рт. ст.}^{-1}$  до  $0,03 \text{ мл} \cdot \text{xv}^{-1} \cdot \text{мм рт. ст.}^{-1}$ . Всі ці зрушення призвели до того, що напруга кисню в літковому м'язі вже через 30 хв після введення нітрату натрію знизилася на 41,1%;  $pO_2$  склало  $17,2 \text{ мм рт. ст.} \pm 1,05 \text{ мм рт. ст.}$  ( $22,8 \text{ гPa} \pm 1,39 \text{ гPa}$ ) проти  $29,2 \text{ мм рт. ст.} \pm 0,92 \text{ мм рт. ст.}$  ( $38,8 \text{ гPa} \pm 1,22 \text{ гPa}$ ) у контролі ( $P < 0,001$ ). При цьому у тканині м'язів різко зросла кількість мікроділянок з низьким значенням  $pO_2$ : якщо у інших щурів число ділянок з  $pO_2$  0—4,0; 4,1—8,0 мм рт. ст. складало 2,4 і 6,5% загального числа досліджуваних «точок» відповідно, то при гострій гемічній гіпоксії відносний вміст таких гіпоксичних ділянок підвищувався до 8,3 і 14,2% відповідно. Швидкість споживання  $O_2$  м'язом достовірно знизилася: від  $1,36 \text{ мл} \cdot \text{xv}^{-1} \cdot 100 \text{ г}^{-1} \pm 0,1 \text{ мл} \cdot \text{xv}^{-1} \times 100 \text{ г}^{-1}$  у контролі до  $0,78 \text{ мл} \cdot \text{xv}^{-1} \cdot 100 \text{ г}^{-1} \pm 0,1 \text{ мл} \cdot \text{xv}^{-1} \cdot 100 \text{ г}^{-1}$  ( $P < 0,05$ ).

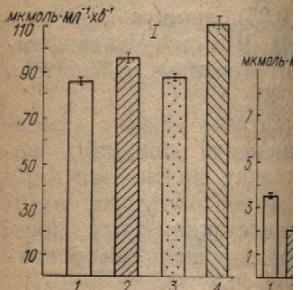
Результати наших досліджень показали, що головне значення в розвитку тканинної гіпоксії при ГГГ має зменшення кисневої ємкості крові і вмісту кисню в крові, зниження швидкості регіонального кровотоку, падіння швидкості масопереносу  $O_2$  кров'ю, невідповідність швидкості доставки  $O_2$  і швидкості його споживання клітинами, а також значне зменшення дифузійної властивості ГПБ.

Біохімічні дослідження показали, що розвиток тканинної гіпоксії супроводжувався зменшенням швидкості споживання  $O_2$  міокардом на 17,5% нормоксичного значення ( $P < 0,05$ ), печінкою — на 50% ( $P < 0,001$ ) при одночасному підвищенні концентрації МДА: в міокарді — на 100% ( $P < 0,001$ ), в печінці — на 120% ( $P < 0,001$ ). Активність ферментів циклу Кребса значно знижувалась в міокарді при ГГГ: сукцинатдегідрогенази на 57% нормоксичного значення, ізоцитратдегідрогенази — на 75%, малатдегідрогенази — на 76,5% ( $P < 0,001$  в усіх випадках). Активність глутатіонредуктази при ГГГ зменшувалась у міокарді на 40% нормоксичного значення ( $P < 0,05$ ).

Курсове профілактичного розвитку гіпоксії скелетної рівнянні з ефектом «число-рт. ст.  $\pm 0,2$  мм рт. ст.  $M\cdot L \cdot X B^{-1} \cdot 100$  г $^{-1}$  $\pm 0,2$  м.



Мал. 1. Вплив іонолу на вміння кисню (мкл  $O_2$ ·мг тка  
ни) в печінці (б) щурів при г  
дення  $NaNO_2$ ; 3 — введення



Мал. 2. Вплив іонолу на активність  $\times_{\text{хв}^{-1}}$ , I) та міокарді (мкмо  $\text{NaNO}_2$ ): 3 — введення іонолу.

Мал. 3. Вплив тауріну на адрегіропенази (I), ізоцитратдешурув при гострій гемічії і 3 — вверення тауріну та  $\text{NaNO}_2$

зменшилося число мікро  
мм рт. ст.— до 4,2 % та  
числа досліджуваних «то

Дифузійна властивість новила  $0,12 \text{ мл} \cdot \text{хв}^{-1} \cdot \text{мм}$  «чистий» ГГГ. Подібні з товщини і ультраструктурі мояся на цьому більш діонолу при гострій гемічелу при гострій гіпоксичн

При вивчені механізмів казати слідує. Введення глобіну в крові, яка з  $O_2$ , різними органами і сприяло паралельному іонолу підвищувало антиоксидантного захисту (мал. 2). Останнє в

ом водневого кліренсу, споживан-  
vitro в апараті Варбурга. Розпо-  
графічним методом [1], дифузійну  
паренхіматозного бар'єру (ГПБ)  
пропонованою в роботі Березовсь-  
особливості ГПБ досліджували  
застосуванням морфометричного  
алі визначення активності глута-  
тів циклу Кребса [5] і вмісту ма-  
нах [18]. Цифрові дані оброблені  
т Стюдента.

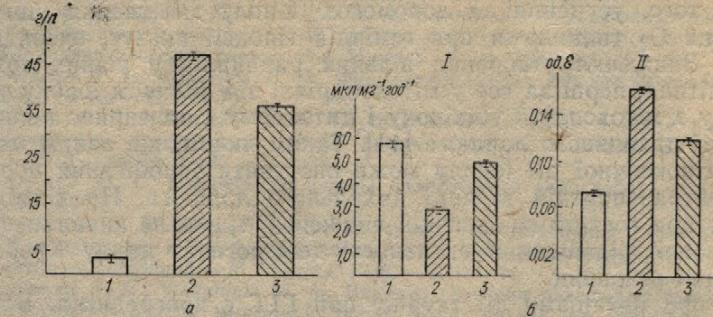
(5 мг/100 г) розвивається геміч-  
вміст метгемоглобіну до 29,1% ±  
ну в крові (в контролі — 2,4% ±  
сть крові до 130 мл/л ± 7 мл/л  
знижується вміст  $O_2$  в артеріаль-  
155 мл/л ± 6 мл/л,  $P < 0,05$ ). При  
ось на 12% вихідного значення  
м'язах зменшилась до 13,8 ±  
 $x \bar{v}^{-1} \cdot 100 g^{-1} \pm 2,1$  мл  $\cdot x \bar{v}^{-1} \cdot 100 g^{-1}$

є ГПБ скелетних м'язів, що  
їни в 5–6 разів проти контроль-  
їдратациії ендотеліальних клітин,  
шару. В мітохондріях ендотеліо-  
рист. Порушувалася структурна  
закапілярне розташування ерит-  
ично розширеній. Як показали  
від 0,49 мл. хв<sup>-1</sup> · мм рт. ст.<sup>-1</sup>  
шенно призвели до того, що на-  
рез 30 хв після введення нітриту  
о 17,2 мм рт. ст.  $\pm 1,05$  мм рт. ст.  
. ст.  $\pm 0,92$  мм рт. ст. (38,8 гПа  $\pm$   
и цьому у тканині м'язів різко  
хим значенням  $pO_2$ : якщо у ін-  
4,0; 4,1–8,0 мм рт. ст. складало  
аних «точок» відповідно, то при  
вист таких гіпоксичних ділянок  
ено. Швидкість споживання  $O_2$   
мл. хв<sup>-1</sup> · 100 г<sup>-1</sup>  $\pm 0,1$  мл. хв<sup>-1</sup> ·  
 $\times$  · 100 г<sup>-1</sup>  $\pm 0,1$  мл. хв<sup>-1</sup> · 100 г<sup>-1</sup>

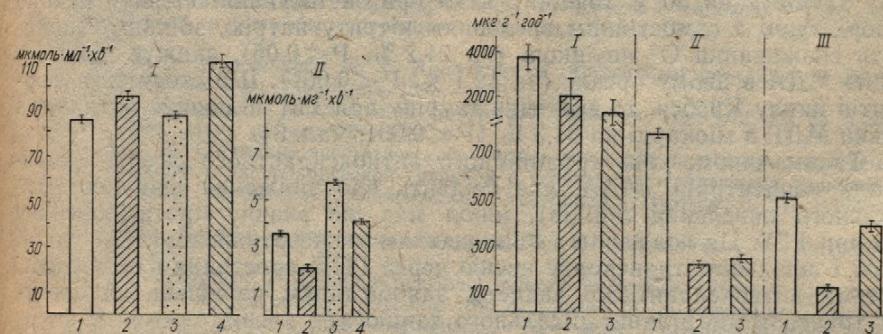
казали, що головне значення в  
тає зменшення кисневої ємкості  
швидкості регіонального крово-  
у  $O_2$  кров'ю, невідповідність  
о споживання клітинами, а та-  
нівості ГПБ.

що розвиток тканинної гіпоксії і споживання  $O_2$  міокардом на  $<0,05$ ), печінкою — на 50% і концентрації МДА : в міокарда 120% ( $P < 0,001$ ). Активність увалась в міокарді при ГГГ: чинного значення, ізоцитратдегідрази — на 76,5% ( $P < 0,001$ ) в уктазі при ГГГ зменшувалась на ( $P < 0,05$ ).

Курсове профілактичне введення іонолу запобігає якоюсь мірою розвитку гіпоксії скелетного м'яза, про що свідчило підвищення (у порівнянні з ефектом «чистої» ГГГ) середньотканинного  $pO_2$  до 23,0 мм рт. ст.  $\pm 0,2$  мм рт. ст. і швидкості споживання  $O_2$  м'язами — до 1,02 мл.  $\cdot$  хв $^{-1} \cdot 100$  г $^{-1} \pm 0,2$  мл.  $\cdot$  хв $^{-1} \cdot 100$  г $^{-1}$ . При цьому у тканині м'язів



Мал. 1. Вплив іонолу на вміст метгемоглобіну (г/л) в крові (а), швидкість споживання кисню (мкл О<sub>2</sub>·мг тканини<sup>-1</sup>·год<sup>-1</sup>, І) та вміст малонового діальдегіду (од. Е, ІІ) в печінці (б) щурів при гострій гемічній гіпоксії: 1 — нормоксія; 2 — гіпоксія (введення NaNO<sub>2</sub>); 3 — введення іонолу та NaNO<sub>2</sub>.



Мал. 2. Вплив іонолу на активність глутатіонредуктази в еритроцитах (мк моль·мл<sup>-1</sup> × X<sup>-1</sup>, I) та міокарді (мкмоль·мг<sup>-1</sup>·хв<sup>-1</sup>, II): 1 — нормоксія; 2 — гіпоксія (введення NaNO<sub>2</sub>); 3 — введення іонолу на фоні нормоксії; 4 — введення іонолу та NaNO<sub>2</sub>.

Мал. 3. Вплив тауруну на активність (мкг формазана·г<sup>-1</sup> тканини<sup>-1</sup>·год<sup>-1</sup>) сукцинат-дегірогенази (I), ізоцитратдегідрогенази (II), малатдегідрогенази (III) в міокардії шурув при гострій гемічній гіпоксії: 1 — нормоксія; 2 — гіпоксія (введення  $\text{NaNO}_2$ ); 3 — введення тауруну та  $\text{NaNO}_2$ .

зменшилося число мікроділянок з низьким значенням  $pO_2$ : від 0—4,0 мм рт. ст.— до 4,2 % та від 4,1—8,0 мм рт. ст.— до 9,54 % загального числа досліджуваних «точок».

Дифузійна властивість ГПБ при введенні іонолу на фоні ГГГГ становила  $0,12 \text{ мл} \cdot \text{хв}^{-1} \cdot \text{мм рт. ст.}^{-1}$ , що перевищувало в 4 рази таку при «чистій» ГГГ. Подібні зрушення свідчать про часткову нормалізацію товщини і ультраструктури ГПБ під впливом іонолу. Ми не зупиняємося на цьому більш детально, бо позитивні зміни ГПБ під впливом іонолу при гострій гемічній гіпоксії в основному подібні до ефекту іонолу при гострій гіпоксичній гіпоксії, що був нами описаний раніше [13].

При вивченні механізмів антигіпоксичної дії іонолу вдалося показати слідуоче. Введення іонолу достовірно знижує кількість метгемоглобіну в крові, яка зростає при застосуванні нітрату натрію (мал. 1, а). Застосування іонолу зменшувало зниження швидкості споживання  $O_2$  різними органами (в значній мірі — печінкою) в умовах ГГГ і сприяло паралельному зниженню вмісту МДА (мал. 1, б). Введення іонолу підвищувало активність одного з найважливіших ферментів антиоксидантного захисту — глутатіонредуктази у міокарді і еритроцитах (мал. 2). Останнє важливо ще й тому, що цей фермент бере без-

посередню участь у відновленні метгемоглобіну в гемоглобіні. Таким чином, ми показали, що в антигіпоксичний ефект іонолу може додати вагомий внесок індукція одного з основних ферментів метаболізму глутатіону, очевидно, з підвищенням концентрації останнього в тканинах (це вже припускалося для антиканцерогеної дії іонолу) [6].

Крім того, усунення за допомогою іонолу зменшення швидкості споживання  $O_2$  тканинами при гемічній гіпоксії вказує, очевидно, на слідуше. Зниження утворення вільних радикалів у різних компартиментах клітини, перш за все у мітохондріях, під впливом іонолу запобігає виходу з мітохондрій убіхіону і цитохрому  $c$  та сприяє відновленню функції дихального ланцюга [11]. Таким чином, ще одним механізмом антигіпоксичної дії іонолу може виступати запобігання порушень в електронтранспортній ділянці дихального ланцюга. На відміну від дії іонолу при гострій гіпоксичній гіпоксії [14] ми не виявили при гемічній гіпоксії підвищення активності дегідрогеназ циклу Кребса під впливом цієї речовини.

Дані про механізми дії тауріну при ГГГ є попередніми. Встановлено, що таурін ефективно усуває набряк цитоплазми ендотеліоцитів кровеносних капілярів міокарду, зменшує дистрофічні зміни мітохондрій ендотеліоцитів, в значній мірі відновлює структурну цілісність ендотелію. Результати наших досліджень показали, що введення тауріну зменшує на 30 % товщину ГПБ при застосуванні нітрату натрію у порівнянні з самостійним введенням нітрату натрію, збільшує швидкість споживання  $O_2$  печінкою (на 24,2 %,  $P < 0,05$ ), знижує концентрацію МДА в цьому органі (на 12,1 %,  $P < 0,001$ ). Що стосується ферментів циклу Кребса, то введення тауріну при ГГГ підвищує активність тільки МДГ в міокарді на 34,3 % ( $P < 0,001$ , мал. 3).

Таким чином, крім традиційного антиоксидантного ефекту (зменшення концентрації МДА, яке свідчить про зниження швидкості перекисного окислення ліпідів), іонол має ще значну протигіпоксичну дію при ГГГ. Це пов'язано з підвищеним кисневотранспортної функції крові і швидкості транспорту кисню через ГПБ, зростанням потужності системи антиоксидантного захисту, запобіганням порушень на електрон-транспортній ділянці дихального ланцюга.

Механізми позитивної дії тауріну при ГГГ з'язані, очевидно, з його впливом на енергетичні процеси в тканинах, композицію клітинних мембрани і вміст внутрішньоклітинного кальцію [19], однак, вони потребують більш глибокого вивчення.

I. N. Mankovskaya, A. I. Nazarenko, V. I. Nosar,  
T. N. Govorukha, N. G. Sidoryak

#### NEW WAYS OF PATHOGENIC CORRECTION OF HEMIC HYPOXIA

It is stated that prophylactic administration of ional (dibunol) and taurine to rats exerts an antihypoxic effect in case of acute hemic hypoxia. It is expressed in a decrease of methemoglobin level in blood, increase of  $\rho O_2$  in the skeletal muscles, normalization of the structure of hematoparenchymatosus barriers, prevention or decrease in a fall of the rate of oxygen consumption by tissues.

A. A. Bogomoletz Institute of Physiology,  
Academy of Sciences of the Ukraine, Kiev

#### СПИСОК ЛІТЕРАТУРИ

1. Березовский В. А. Напряжение кислорода в тканях животных и человека. — Киев: Наук. думка, 1975. — 290 с.
2. Березовский В. А., Носарь В. И. Влияние гипероксических газовых смесей на мас- соперенос кислорода через гематопаренхиматозный барьер // Физiol. журн. СССР. — 1985. — 71, № 11. — С. 1403—1407.
3. Бурлакова Е. Б., Наджарян Т. Л. Биологические проблемы старения: замедление старения антиоксидантами // Итоги науки и техники. Общие проблемы биологии / ВИНИТИ. — М., 1986. — № 5. — С. 229.

4. Дегтярев И. А., Зайков Г. Е. биологическое действие // Хим.
5. Ещенко Н. Д., Путилина Ф. головного мозга // Нервная сис.
6. Колесниченко С. Л., Кулинская фенобарбитала, ионола и цАМ на угрюзунов // Укр. биохим.
7. Кораблев М. В., Курбат Н. М. торых метаболитов и лекарств коррекция гипоксических сост
8. Костюченко В. Н., Смычков поксии // Там же. — С. 69—70.
9. Кругликова А. А. Штутман ная активность печени кры- журн. — 1976. — 48, № 2. — С. 22.
10. Кушаковский М. С. Клиничес- на, 1968. — 324 с.
11. Лукьянова Л. Д. Биоэнергет состояний и подходы к их фа- гипоксических состояний. — М.
12. Маньковская И. Н. Филиппов на кислородный режим мыш- журн. — 1988. — 34, № 2. — С. 5.
13. Маньковская И. Н., Юрченко барьер миокарда крыс при ги- С. 7—13.
14. Маньковская И. Н., Юрченко окислительного метаболизма ное голодание и способы С. 89—96.
15. Мирсон Ф. З. Пшеникова ческим нагрузкам. — М.: Медицина.
16. Механизмы развития и компенсации. — Київ: Наук. думка, 1982.
17. Николай С. Д. Состояние эн- еческой гипоксии и гипербарии // Фармакол. коррекция С. 90—91.
18. Современные методы в био- 1977. — 391 с.
19. Azuma J., Hanaguchi T. Cal- isopropenol and by adriamyci- logy of taurine. Methods and applications. — P. 167—179.

Ін-т фізіології ім. О. О. Богомолець АН України, Київ

УДК 612.015.22

А. Я. Скляров

#### Характеристика впливу на динаміку напруження в слизистій оболочці ж

У дослідах на щурах ви- шлюнка за дією ацетилхоліну,  $PGE_2$  і АТФ. За зміною ро- порядку (від більш до мен- лін,  $PGE_2$ , норадреналін, ацетилхолін, серотонін, но- медіаторних речовин ( $P$ , холіном виявлені ефекти д

© А. Я. СКЛЯРОВ, 1992

ISSN 0201-8489. Физiol. журн.

емоглобіну в гемоглобін. Таким чином ефект іонолу може додати основних ферментів метаболізму концентрації останнього в тканинцерогенної дії іонолу) [6].

ю іонолу зменшення швидкості її гіпоксії вказує, очевидно, на х радикалів у різних компартіях, під впливом іонолу запобіглоому с та сприяє відновленням чином, що одним механізмом виступати запобігання порушеного ланцюга. На відміну від ксії [14] ми не виявили при гемоглобіназ циклу Кребса під

чи ГГГ є попередніми. Встановляємо цитоплазми ендотеліоцитів. Дистрофічні зміни мітохондрій відновлює структурну цілісність як показали, що введення таурина застосуванні нітрату натрію нітрату натрію, збільшує швидкість 2%,  $P < 0,05$ , знижує концентрацію ГГГ ( $P < 0,001$ ). Що стосується ферменту ГГГ підвищує активність,  $0,01$ , мал. 3).

антиоксидантного ефекту (зменшуючи зниження швидкості пе- ає ще значну протигіпоксичну ям кисневотранспортної функції з ГПБ, зростанням потужності обіганням порушень на електролюга.

при ГГГ зв'язані, очевидно, з тканинах, композицію клітинного кальцію [19], однак, вони

ional (dibunol) and taurine to rats hypoxia. It is expressed in a decrease in the skeletal muscles, normalization of prevention or decrease in a fall of.

канах животных и человека. — Киев:

гипоксических газовых смесей на мас-

матозный барьер // Физiol. журн.

жизни. Общие проблемы биологии /

4. Дегтярев И. А., Зайков Г. Е. Ионол: распределение в организме, метаболизм и биологическое действие // Хим.-фарм. журн.—1985.—19, № 12.—С. 1415—1424.
5. Ещенко Н. Д., Путилина Ф. Е. Роль цикла трикарбоновых кислот в метаболизме головного мозга // Нервная система.—Л.: Наука, 1973.—Вып. 13.—С. 23—40.
6. Колесниченко С. Л., Кулинский В. И., Манторова И. С., Шапиро Л. А. Влияние фенобарбитала, ионола и ЦАМР на активность ферментов метаболизма глутатиона у грызунов // Укр. биохим. журн.—1990.—62, № 4.—С. 60—66.
7. Кораблев М. В., Курбат Н. М., Евец М. А., Станкевич П. Б. Эффективность некоторых метаболитов и лекарственных средств при гемической гипоксии // Фармакол. коррекция гипоксических состояний.—Ижевск: Б. и., 1988.—С. 67—68.
8. Костюченко В. Н., Смычков В. Ф. Фармакологическая коррекция гемической гипоксии // Там же.—С. 69—70.
9. Кругликова А. А., Штутман Ц. М. Глутатионпероксидазная и глутатионредуктазная активность печени крыс после введения селенита натрия // Укр. биохим. журн.—1976.—48, № 2.—С. 223—228.
10. Кушаковский М. С. Клинические формы повреждения гемоглобина.—Л.: Медицина, 1968.—324 с.
11. Лукьянова Л. Д. Биоэнергетические механизмы формирования гипоксических состояний и подходы к их фармакологической коррекции // Фармаколог. коррекция гипоксических состояний.—М.: Наука, 1989.—С. 11—44.
12. Маньковская И. Н., Филиппов М. М. Влияние гипоксии различного происхождения на кислородный режим мышечной ткани и механизмы его регуляции // Физиол. журн.—1988.—34, № 2.—С. 56—63.
13. Маньковская И. Н., Юрченко О. О. Влияние ионола на гематопаренхиматозный барьер миокарда крыс при гипоксической гипоксии // Там же.—1988.—34, № 6.—С. 7—13.
14. Маньковская И. Н., Юрченко О. О. Влияние ионола на ферментативные процессы окислительного метаболизма в миокарде при гипоксической гипоксии // Кислородное голодаание и способы коррекции гипоксии.—Киев: Наук. думка, 1990.—С. 89—96.
15. Меерсон Ф. З., Пшеникова М. Г. Адаптация к стрессорным ситуациям и физическим нагрузкам.—М.: Медицина, 1988.—219 с.
16. Механизмы развития и компенсации гемической гипоксии / Под ред. М. М. Середенко.—Киев: Наук. думка, 1987.—200 с.
17. Николай С. Д. Состояние энергетического обмена миокарда белых крыс при гемической гипоксии и гипербарической гипоксии в сочетании с сердечными гликозидами // Фармакол. коррекция гипоксических состояний.—Ижевск: Б. и., 1988.—С. 90—91.
18. Современные методы в биохимии / Под ред. В. Н. Ореховича.—М.: Медицина, 1977.—391 с.
19. Agata J., Hanaguchi T. Calcium overload induced myocardial damage caused by isoproterenol and by adriamycin. Possible role of taurine in its prevention // The biology of taurine. Methods and mechanisms.—New York; London: Plenum press, 1987.—P. 167—179.

Ін-т фізіології ім. О. О. Богомольця  
АН України, Київ

Матеріал надійшов  
до редакції 15.10.91

УДК 612.015.22

А. Я. Скляров

## Характеристика впливу медиаторних речовин на динаміку напруження кислорода в слизистій оболочці желудка

У дослідах на щурах визначена динаміка  $pO_2$  у слизовій оболонці шлунка за дією ацетилхоліну, норадреналіну, серотоніну, гістаміну  $PGE_2$  і АТФ. За зміною  $pO_2$  медіаторні речовини розмістили у такому порядку (від більш до менш вираженого впливу): серотонін, ацетилхолін,  $PGE_2$ , норадреналін, гістамін, АТФ. За тривалістю дії —  $PGE_2$ , ацетилхолін, серотонін, норадреналін, АТФ, гістамін. При сумісній дії медіаторних речовин ( $PGE_2$ , норадреналін, гістамін) з ацетилхоліном виявлені ефекти домінування і модулювання дії ацетилхоліну.

© А. Я. СКЛЯРОВ, 1992