

12. Brohier J., Samarut C., Revillard F. A rosette technique for identification of human mononuclear cells bearing Fc-receptors // Biomed. Express. — 1975. — 23, N 6. — P. 206—209.
 13. Holland P. H., Holland N., Cohn Z. The selective inhibition of macrophage phagocytic receptors by anti-membrane. Antibodies // J. Exp. Med. — 1972. — 135, N 3. — P. 458—475.

УДК 616.36—005.4:615.91.691.6

І. М. Тиртишніков, В. П. Пелік

Вплив фториду натрію на енергетичний та білковий метаболізм у печінці щурів після її експериментальної ішемії

Под влиянием фтористой интоксикации у крыс существенно снижается резистентность печени к экспериментальной ишемии, а также наблюдается угнетение reparативных пластических процессов в ней в период восстановления. Можно предвидеть, что поступление фторида натрия в организм крыс усугубит тяжесть патологических процессов, в патогенезе которых основная роль принадлежит повреждениям клеток любых тканей.

Вступ Актуальність вивчення впливу фтору на різноманітні сторони життєдіяльності організму пов'язана з прогресивно зростаючим використанням фторидів у різних галузях виробництва, а також з підвищеним надходженням фтору у організм з водою в регіонах, неспокійних за флюорозом [1]. Дані літератури свідчать про те, що під впливом підвищеного надходження фтору в організм спостерігаються численні порушення обміну у тканинах, зокрема, пригнічення синтезу макроергічних сполук та білків [3, 5].

У експерименті показано, що тяжкі ішемічні стани також супроводжуються пригніченням процесів синтезу АТФ [10] та тканинних білків [19]. Становило інтерес вивчення впливу підвищеного надходження фториду натрію в організм на розвиток ішемічних ушкоджень, а відтак на репаративні процеси у тканинах.

Метою цієї роботи було — вивчити особливості розвитку і перебігу ішемії печінки та змін у її тканинах енергетичного та білкового обмінів на фоні підвищеного надходження фтору у організм шурів.

Методика

Експериментальні дослідження проведени на білих щурах лінії Вістар масою 200—250 г у двох серіях дослідів. У першій серії вивчали зазначені обміни у тканинах печінки контролючих тварин, у яких відтворювали 30-хвилинну ішемію печінки, у другій — тварин, у яких відтворювали 30-хвилинну ішемію печінки після попереднього введення фториду натрію протягом 3 міс. Фторид натрію вводили тваринам щодня перорально через спеціальний зонд із розрахунком 1,2 мг на 100 г маси. Ішемія печінки відтворювалась шляхом накладення затискувача на печінково-дванадцятипалу зв'язку протягом 30 хв. Оперативне втручання при цьому здійснювали під гексеналовим наркозом. Черевну по-

© I. M. ТИРТИШНИКОВ, В. П. ПЕДИК, 1992

42

ISSN 0201-8489. Физиол. журн. 1992. Т. 38, № 1

рожнину розтинали по ростка завдовшки 2 см каїну печінково-дванадцятикувачем. Операцію Через 30 хв після рез 24, 72 год і 8 діб забивали, вилучали пепуклеотидів, а також темі, що її готували з рациї адениннуклеотид хроматографії [4]. Розде E — екстинція світлозаповнені фотоколориметру досліджені це з міфіцент молярної екстінції ($0,4$ г); V_p — об'єм досконалого папір ($0,1$ мкл). Ефекту ($AT\bar{F} + 1/2 AD\bar{F}$) не визначали левським [2]. Печінку рифуґували при 15000 ру амінокислоту використані реагенти: АТФ, ГТФ, цинк, сольовий розчин ($MgCl_2$, дистилььована вода), компонентів у пропорції, фракція, місця кубували при 37°C 6 хвилин з $0,1\%$ неміченого ^{37}XO з $10\text{ }\mu\text{l}$ і наносили на мікрочіп з чинного осаду на фільтр скінтиляційному лічильнику. Система працює, судячи з порядки перевищувала обчислювали статистичні показники.

Результати та їх обговорення

Як показали результати енергоутворення та інтерваль введення фториду натрію знижувались. Так, вищенні концентрації Алов'єї системи супроводжувалися підвищенням потужності тенціалу.

Введення фториду
питомої радіоактивності
на 35 % порівняно з ін-
ня білкового синтезу в

Становило інтерес з
му, у печінці під впливом
хвилинної ішемії та на 1
Вивчення енергетич-
денної фортиду натрію та
30-хвилинної ішемії суттє-
на 71 % та енергетично-
рації АМФ на 113 %. Число
печінці залишалась зниженою.
АМФ — підвищеною на

ISSN 0201-8489 Физика

та різноманітні сторони життє-
відносин зростаючим використан-
ням, а також з підвищеним
дою в регіонах, неспокійних за-
рошеннями, що під впливом підви-
щуються. Спостерігаються численні по-
ригнічення синтезу макроергіч-

і ішемічні стани також супротивні АТФ [10] та тканинних впливу підвищеної надходженості ішемічних ушкоджень, нах. Особливості розвитку і перебігу енергетичного та білкового обмеження у організмі щурів.

ні на білих щурах лінії Вістар в. У першій серії вивчали зазрольних тварин, у яких відтворювали — тварин, у яких після попереднього введення натрію вводили тваринам що- із розрахунку 1,2 мг на 100 г шляхом накладення затискувача отягом 30 хв. Оперативне втру- наловим наркозом. Черевну по-

рожнину розтинали по середній лінії, починаючи від мечеподібного відростка завдовшки 2 см. Після інфільтрації 0,5 %-ним розчином новокаїну печінково-дванадцятипалу зв'язку перетискали спеціальним застискувачем. Операцію завершували пошаровим ушиванням рані.

Через 30 хв після накладання затискувача на судинний пучок, через 24, 72 год і 8 діб після відновлення кровообігу в печінці щурів забивали, вилучаючи печінку і визначали у ній концентрацію аденин-нуклеотидів, а також білоксинтезуючу активність у безклітинній системі, що її готували з печінки білих щурів. Для визначення концентрації адениннуклеотидів користувались методом однокрімкою висхідної хроматографії [4]. Розрахунок вели за формулою $\text{АТФ} = E V_e / 14,2 m V_p$, де E — екстинція світлових струменів, що спрямовані до рідини, якою заповнена фотоколориметрічна кювета; V_e — об'єм елюєнту (у нашому дослідженні це 3 мл НСІ концентрацією 0,1 моль/л); 14,2 — коефіцієнт молярної екстинції; m — маса наважки замороженої тканини (0,4 г); V_p — об'єм дослідного розчину, нанесеного на хроматографічний папір (0,1 мкл). Енергетичний потенціал розраховували за формулою $(\text{АТФ} + 1/2 \text{ АДФ}) / (\text{АТФ} + \text{АДФ} + \text{АМФ})$. Білоксинтезуючу активність печінки визначали за методикою, описаною Угаровою [6] та Гуlevським [2]. Печінку подрібнювали, гомогенізували на холоді, центрифугували при 15000 об/хв, надосадкову фракцію збирали. Як мічену амінокислоту використовували C^{14} -лейцин, який вносили в пробу. Суміш реактивів для безклітинної системи печінки містила такі компоненти: АТФ, ГТФ, креатинфосфат, креатиніназу, глутамін, тирозин, солійовий розчин (0,7 моль тріс-НСІ-буфер, 3 моль КCl, 0,15 моль MgCl_2 , дистильована вода), мічену амінокислоту. Послідовність внесення компонентів у пробу була такою: суміш реактивів, розрахований об'єм води, фракція, міченна амінокислота. Пробу перемішували та інкубували при 37°C 6 хв. Реакцію зупиняли охолодженою 10 %-ною ТХО з 0,1 % неміченого амінокислоти. Пробу витримували на холоді 10 хв і наносили на міліпорові фільтри. Радіоактивність кислото-розчинного осаду на фільтрах вимірювали в толуоловому сцинтиляторі на сцинтиляційному лічильнику фірми «Весктман». Про те, що безклітинна система працює, судили тоді, коли радіоактивність в досліді на 1—2 порядки перевищувала радіоактивність контролю. Отримані результати обчислювали статистично [4] з використанням критерію Стьюдента.

Результати та їх обговорення

Як показали результати експериментальних досліджень (табл. 1, 2), енергоутворення та інтенсивність синтезу білка у печінці шурів після введення фториду натрію піддослідним тваринам протягом 3 міс істотно знижувались. Так, концентрація АТФ знизилась на 27 % при підвищенні концентрації АМФ на 31 %. Перерозподіл компонентів адено-лової системи супроводжувався зниженням на 15 % енергетичного потенціалу.

Введення фториду натрію шурам призводило також до зниження питомої радіоактивності у безклітинній системі, отриманої з печінки, на 35 % порівняно з ін tactними тваринами, що свідчить про зниження білкового синтезу в гепатоцитах.

Становило інтерес з'ясувати, який вплив учиняє зміни метаболізму у печінці під впливом фториду натрію на її резистентність до 30-хвилинної ішемії та на перебіг періоду відновлення.

Вивчення енергетичного метаболізму в печінці показало, що введення фториду натрію тваринам протягом 3 міс і відтворення у них 30-хвилинної ішемії супроводжувалось зниженням концентрації АТФ на 71 % та енергетичного потенціалу на 52 %, підвищенням концентрації АМФ на 113 %. Через 24 год рециркуляції концентрація АТФ в печінці залишалась зниженою на 34 %, АДФ — підвищеною на 12 %, АМФ — підвищеною на 64 % відносно концентрації цих сполук у ін-

тактических тварин. Зазначені розлади енергетичного метаболізму супроводжувалися зниженням на 32 % енергетичного потенціалу.

Зіставлення отриманих результатів з результатами аналогічного періоду рециркуляції у тварин без фториду натрію показало, що концентрація АТФ була зниженою на 15 %, АМФ — підвищена на 37 %. Через 72 год рециркуляції значення показників енергетичного метаболізму в печінці щурів, які зазнавали попереднього впливу фториду натрію протягом 3 міс, відрізнялись від значень показників у печінці інтактических тварин: концентрація АТФ була знижена на 12 %, АДФ — підвищена на 11 %, енергетичний потенціал — знижений на 21 %. Під час зіставлення з аналогічним періодом рециркуляції у здорових тварин контрольної групи концентрація АТФ була знижена на 13 %; концентрація АДФ і АМФ виявляла тенденцію до підвищення. На 8-у добу після відновлення кровообігу показники енергетичного метаболізму в печінці у дослідних тварин, в основному, не відрізнялись від таких у інтактических тварин.

Зниження синтезу АТФ за умов фтористої інтоксикації веде, як відомо, до пригнічення енергозалежніх процесів у печінці. Додатковий вплив на цьому фоні — ішемія печінки, як показали наші дослідження, поглиблює важкість гіпоксичних пошкоджень і знижує активність протейнового синтезу у відновний період. Як показали експериментальні дослідження, через добу після відновлення кровообігу в органі у тварин, яким протягом 3 міс вводили фторид натрію, анabolічна активність печінки була значно нижчою, ніж у тварин аналогічного

Таблиця 1. Зміна показників енергетичного та білкового метаболізму в печінці більших щурів у постішемічний період ($M \pm m$)

Умови досліду	Концентрація аденинуклеотидів мкмоль/г тканини			Енергетичний потенціал	Питома радіоактивність, БК/мг білка
	АТФ	АДФ	АМФ		
І серія (n=32)					
Вихідний стан	2,76±0,06	1,25±0,05	0,920±0,08	0,686±0,02	74,5±1,46
Ішемія (30 хв)	1,23±0,03 <i>P<0,01</i>	1,56±0,06 <i>P<0,01</i>	1,715±0,07 <i>P<0,01</i>	0,429±0,04 <i>P<0,01</i>	21,2±3,08 <i>P<0,01</i>
Рециркуляція:					
через 24 год	2,14±0,07 <i>P<0,01</i>	1,35±0,07	1,101±0,05	0,612±0,06	84,1±3,17 <i>P<0,05</i>
через 72 год	2,48±0,04	1,30±0,08	0,986±0,06	0,657±0,08	72,8±4,13
через 8 діб	2,69±0,07	1,28±0,09	0,980±0,03	0,672±0,05	79,3±2,8
ІІ серія (n=30)					
Інтоксикація фторидом натрію:					
через 3 міс після введення	2,01±0,05 <i>P<0,01</i>	1,36±0,04	1,213±0,03 <i>P<0,01</i>	0,587±0,04 <i>P<0,05</i>	48,4±1,75 <i>P<0,01</i>
теж саме і 30-хвилинна ішемія	0,795±0,04 <i>P<0,01</i>	1,13±0,07 <i>P<0,01</i>	1,930±0,03 <i>P<0,01</i>	0,352±0,07 <i>P<0,02</i>	25,8±4,38 <i>P<0,01</i>
теж саме і 24 год рециркуляції	1,826±0,08 <i>P<0,01</i>	1,40±0,03 <i>P<0,05</i>	1,513±0,04 <i>P<0,01</i>	0,533±0,06 <i>P<0,05</i>	41,9±3,61 <i>P<0,01</i>
теж саме і 72 год рециркуляції	2,16±0,04 <i>P<0,01</i>	1,42±0,06 <i>P<0,05</i>	1,082±0,05 <i>P<0,05</i>	0,536±0,07 <i>P<0,05</i>	40,6±2,24 <i>P<0,01</i>
теж саме і 8 діб рециркуляції	2,50±0,07 <i>P<0,02</i>	1,32±0,03	0,995±0,07	0,656±0,04	53,5±1,22 <i>P<0,01</i>

Примітка. Р — показник вірогідності відмінності результатів відносно інтактических тварин; P_1 — показник вірогідності відмінності результатів відносно групи тварин аналогічного періоду, але без введення фториду натрію.

періоду, але без введення питомої радіоактивності 51 %. Через 72 год після інтоксикацією порівнянні контролюючої групи титності білка в цій сироватці радіоактивність у більшій підлягали впливу показника в такій же стисливості 32 % стосовно тварин натрію.

Таблиця 2. Зміна білкового метаболізму в печінці щурів, у постішемічному періоді

Умова експерименту	До постішемічного періоду	До попевнення
До ішемії (контроль)	74,5	
Ішемія (30 хв)	21,2	
Рециркуляція:		
через 24 год	84,1	
через 72 год	72,8	
через 8 діб	79,3	

Примітка. Р — показник вірогідності відмінності результатів дослідів по введення фториду натрію.

Таким чином, надлишок ішемії печінки приводив до енергоутворення, ніж у інших тварин теж істотно знижувався. Сліджені показники в організмі при цьому відповідали даним, отриманим у печінці в постішемічному періоді на білковий синтез. Важко сказати, чи були пов'язані між собою зміни в гепатоцитах, з другими та іншими тканинами печінки.

Одержані нами результати впливу фтористої інтоксикації на енергетичні процеси в печінці дозволяють зробити висновок, що в організмі буде поглиблений генез інших основних тканин.

I. M. Tyrtyshnikov, V. P. Pedik
SODIUM FLUORIDE INFLUENCE ON LIVER METABOLISM AFTER

The experimental study of 88 W fluoride at a rate of 1.2 mg per kg was followed by the development of flu-

ISSN 0201-8489. Физiol. журн.

ергетичного метаболізму супротивного потенціалу. В з результатами аналогічного фториду натрію показало, що концентрація АМФ — підвищена на 37 %. Показників енергетичного метаболізму переднього впливу фториду на значень показників у печінці інша знижена на 12 %. АДФ — іональна — знижений на 21 %. Під час рециркуляції у здорових тварин фториду була знижена на 13 %; концентрацію до підвищення. На 8-у дози енергетичного метаболізму іому, не відрізнялись від таких

Таблиця 2. Зміна білкового синтезу в безклітинній системі, яку одержували з печінки щурів, у постішемічний період ($M \pm m$; $n=26$)

Умова експерименту	Питома радіоактивність білка, Бк/мг				
	До попереднього введення фториду натрію	P	Після попереднього введення фториду натрію	P	P ₁
До ішемії (контроль)	74,5 ± 1,46	—	48,4 ± 1,75	<0,01	...
ішемія (30 хв)	21,2 ± 3,08	<0,01	25,8 ± 4,38	<0,01	...
Рециркуляція:					
через 24 год	84,1 ± 3,17	<0,01	41,9 ± 3,61	<0,01	<0,01
через 72 год	72,8 ± 4,13	...	40,6 ± 2,24	<0,01	<0,01
через 7 діб	79,3 ± 2,8	...	53,5 ± 1,22	<0,01	<0,01

Примітка. Р — показник вірогідності різниці результатів дослідів по дії ішемії та рециркуляції відносно результатів контролю; Р₁ — показник вірогідності різниці результатів дослідів по введенню фториду натрію відносно дослідів без його введення.

Таким чином, надлишкове надходження фториду натрію до організму супроводжувалось глибоким порушенням метаболізму високо-енергетичних фосфатних сполук, а також зниженням білоксинтезуючої активності гепатоцитів. За умов фтористої інтоксикації тридцятихвилинна ішемія печінки призводила до більш вираженого пригнічення енергоутворення, ніж у контрольних тварин. При цьому виживання тварин теж істотно знижувалось (на 26 %). Отримані результати досліджень також показали, що підвищено надходження фториду натрію в організм призводило до пригнічення відновних пластичних процесів у печінці в постішемічний період. Зазначені результати дії фториду натрію на білковий синтез у період відновлення в печінці, з одного боку, були пов'язані, мабуть, з пригніченням аеробного енергоутворення в гепатоцитах, з другого боку, пригнічення синтезу білка відбувається під впливом фториду натрію на функціональну активність ферментів білкового синтезу [8].

Одержані нами результати експериментів свідчать про те, що під впливом фтористої інтоксикації істотно знижується резистентність печінки до експериментальної ішемії, а також спостерігається пригнічення репаративних пластичних процесів в печінці у період відновлення. Можна передбачати, що тривале надходження фториду натрію до організму буде поглиблювати важкість патологічних процесів, в патогенезі яких основна роль належить ішемічним ушкодженням клітин будь-яких тканин.

I. M. Tyryshnikov, V. P. Pedik

SODIUM FLUORIDE INFLUENCE UPON ENERGY AND PROTEIN LIVER METABOLISM AFTER ITS EXPERIMENTAL ISCHEMIA

The experimental study of 88 white rats has stated that peroral introduction of sodium fluoride at a rate of 1.2 mg per 100 g of mass in animals during 3 month period is followed by the development of fluoride intoxication, that causes a considerable decrease of

liver resistance to ischemia and more vivid disturbances of its energy and protein metabolism. The activity of the restoration plastic processes after ischemia decreases. A conclusion is drawn that fluoride can influence the seriousness of illness, ischemia underlying it.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Азын А. П., Жаворонков А. А. Патология флюороза.— Новосибирск : Наука, 1981.— 334 с.
 2. Гулевский А. К. Влияние некоторых неводных растворителей на биосинтез белков в постмитохондриальном супернатанте из печени крыс // Докл. АН УССР.— Сер. Б.— № 4.— С. 335—337.
 3. Лаврушенко Л. Ф. Влияние фторида натрия на сукцинатдегидрогеназу и НАД-цитохром c-редуктазу митохондрий печени // Укр. биохим. журн.— 1982.— 54, № 1.— С. 86—88.
 4. Лызлова С. Н. Пантелеева Н. С. Соотношение компонентов адениловой системы при тетанических сокращениях мышц // Физiol. журн. СССР.— 1960.— 46, вып. 9.— С. 1153—1159.
 5. Костенко А. Г. Механизмы изменения резистентности организма к острой массивной кровопотере при повышенном поступлении фтора в организм и применения гипербарической оксигенации : Автoref. дис. ... канд. мед. наук.— Ростов н/Д, 1982.— 21 с.
 6. Угарова Т. Ю. Бесклеточная белоксинтезирующая система из клеток асцитной карциномы «Кребс-2» / Современные методы в биохимии.— М. : Медицина, 1977.— С. 358—369.
 7. Урбах В. Ю. Статистический анализ в биологических и медицинских исследованиях.— М. : Медицина, 1975.— 292 с.
 8. Aikawa J. Trace elements and physiology of magnesium / Eds. A. Prasad, D. Oberlees.— London, 1976.— 2.— P. 47—48.
 9. Hasselgren P. O., Fornander J., Jagensburg R., Sundström E. Effect of liver ischemia on hepatic synthesis in vitro // Acta Physiol. Scand.— 1982.— 114, N 1.— P. 143—147.
 10. Slater T. F. Biochemical studies on liver injury // Biochemical mechanism of liver injury.— London, 1978.— P. 1—44.

Полтав. мед. стомат. ін-т
М-ва охорони здоров'я У

Матеріал надійшов
до редакції 18.02.91

УДК 612.323+591.132.2

Л. О. Дубицький, І. В. Шостаковська

Дослідження ролі зовнішньо- і внутрішньоклітинного кальцію в екструзії пепсиногену ізольованими залозами шлунка

Исследованиями, проведенными на изолированных железах желудка морских свинок, установлено, что карбахолин стимулирует экструзию пепсиногена в бесклеточной среде, которая содержит этиленгликоль-бис-(β-аминоэтил) N,N' -тетраацетат (0,25 ммоль/л). Этот эффект, на 70 % воспроизведился кофеином (10 ммоль/л) — специфическим активатором высвобождения кальция из внеклеточного депо. Внеклеточный кальций в концентрации более 0,125 ммоль/л увеличивал экструзию пепсиногена, стимулированную карбахолином. Зависимость между уровнем экструзии пепсиногена и концентрацией кальция в среде инкубации желез носит S-подобный характер. La^{3+} (10⁻⁴ моль/л) угнетает экструзию пепсиногена, начиная с первых минут ее активации карбахолином. Из катионов щелочно-земельных металлов только Sr^{2+} частично воспроизводил эффект внеклеточного кальция на экструзию пепсиногена.

Таким образом, в активации экструзии пепсиногена принимает участие внутри- и внеклеточный кальций. Функциональная роль внеклеточного кальция заключается в поддержании чувствительности желез желудка к стимуляторам секреции.

© Л. О. ДУБИЦЬКИЙ, Г. В. ШОСТАКОВСЬКА, 1992

46

ISSN 0201-8489. Физiol. журн. 1992. Т. 38, № 1

На сьогодні можна вважати, що залоза [2, 10, 13]. За даних підшлункової залози переважно за рахунок зульфату досліджені, видалення позаклітинних нарімій клітинами піном, холецистокініном в цьому відношенні методом дослідження в

Методика

Дослідження проводили шлунка морських свиней, отримували за методом перфузію шлунка на ном (pH 7,4) під високої слизової оболонки шлунка зільзованих залоз від ванням і центрифугуванням інкубації і інкубування дія реабілітації залоз лагеназою та реабілітациєю закритих колбах, загадували в свіжому середовищі на 1 мл середовища (ммоль/л): NaCl — 130, MgSO₄ — 1,2; CaCl₂ — 0,5; бамін — 2 мг/мл; глюкоза, містить фосфатів і сульфатів кості NaCl і MgCl₂, а також Життездатність дисперсивністю забарвлення та секреторною реакцією залоз реестрували екструзії пепсиного розчину, струшування та аерації залоз в колбах. Інтенсивність протиолітичної активності залоз сумарною протеїназою в залозах шлунка. Проведено в модифікації Чертіговської.

Результати та їх обговорення

Одним з важливих механізмів ізольованіх клітин є зміна вигляду в світловому полямітніх пошокожень 330 мкм. Клітини їх чітко відрізняються від клітин з трипановим синім фарбуванням, які мають барвника, і лише залежно від здатності і забезпеченості киснем в полях різного порядку, реагували збільшенням передовища інкубації в алоозі зберігали життя.

ISSN 0201-8489. Физиол. ж.