

Клименко О.В.<sup>1</sup>,  
Чекман І.С.<sup>1</sup>,  
Павлов С.В.<sup>2</sup>

## ВПЛИВ КАРДІОТРИЛУ, ЙОГО МЕТАБОЛІТУ ТА АТФ-ЛОНГ НА МЕТАБОЛІЗМ ОКСИДУ АЗОТУ В МІОКАРДІ ЩУРІВ ПРИ ГІПОКСІЇ, ВИКЛИКАНІЙ НАТРІЮ ФТОРИДОМ

<sup>1</sup>Національний медичний університет імені О.О. Богомольця (м.Київ)

<sup>2</sup>Запорізький державний медичний університет2 (м.Запоріжжя)

**Резюме.** Фторидна інтоксикація призводить до зниження процесів метаболізму оксиду азоту в міокарді щурів. Похідні триазолу та АТФ - лонг, введені за 30 хвилин до застосування натрію фториду, нормалізують показники синтезу, метаболізму оксиду азоту.

**Ключові слова:** оксид азоту, фторидна інтоксикація, кардіотрил, метаболіт, АТФ – лонг

### Вступ

Ішемічна хвороба серця (ІХС) – найбільш поширене захворювання серцево-судинної системи, яке охоплює 10–25 % дорослого населення. Ця патологія є головним фактором ризику розвитку ускладнень та смертності в усіх країнах світу [10]. В Україні ІХС виявляється у більше 10 млн осіб, що потребує детального вивчення усіх патогенетичних механізмів розвитку хвороби та розробки ефективних методів лікування цієї патології [23].

Ендотеліальна дисфункція – одна з ланок патофізіологічних механізмів, в основі яких лежить прогресуюче ураження судин, що погіршується дією факторів ризику, зокрема, артеріальною гіпертензією, гіпоксією, стресовими чинниками, які призводять до застошення серцево-судинних захворювань [2, 24].

Токсичний вплив фторидів супроводжується суттєвими змінами метаболічних процесів в міокарді. Натрію фторид викликає переважно блокаду гліколізу, менше – окислювального фосфорилювання [4, 5, 14, 16, 36].

В якості кардіопротекторів увагу дослідників привертають похідні 1,2,4-триазолу. Однією з таких сполук є кардіотрил (1-(β-фенилетил)-4-аміно-(п-диметиламіnobензальдегід)-1,2,4-триазолія бромід) [3, 21]. В організмі він метаболізується в активний метаболіт (МТ).

Фармакологічна активність АТФ реалізується тільки в комплексі з іонами Mg<sup>2+</sup> [18, 19, 20, 32], що слугувало основою для розробки нового кардіотропного препарату АТФ-лонг. На відміну від натрієвої солі АТФ, АТФ-лонг являє собою у хімічному складі координи-

ційну сполуку АТФ- Mg<sup>2+</sup>-гістидин-К<sup>+</sup> [12]. Посилення її біологічної активності пов'язано зі збільшенням стабільності АТФ до дезаміназ [8] і посиленням тропності до пуринорецепторів. Попередніми дослідженнями встановлено, що АТФ-лонг, понижує токсичний вплив фториду натрію [9].

Мета даної роботи – дослідити вплив кардіотрилу та його метаболіту, а також АТФ-лонг на метаболізм оксиду азоту при гіпоксії, викликаній фторидом натрію.

### Об'єкт і методи дослідження

Дослідження проведено на 30 білих безпорідних щурах лінії Wistar обох статей масою 210,0 – 250,0, які отримані з віварію Запорізького державного медичного університету. Всі експерименти виконані згідно з «Методичними рекомендаціями ДФЦ МОЗ України» [7]. Фторид натрію вводили внутрішньоочеревинно в дозі 10 мг/кг [22]. Досліджувані препарати вводили внутрішньоочеревинно за 30 хвилин до введення фториду в дозах: кардіотрил – 5 мг/кг [3], МТ – 5 мг/кг [3], АТФ-лонг – 10 мг/кг [12]. Експозиція – 60 хвилин. Метаболізм NO оцінювали по активності NO-синтази (NOS), вмісту нітратів, рівню сумарних SH-груп і активності глутатіонредуктази (ГР). Стабільні метаболіти NO визначали за рівнем нітратів в реакції Грісса, активність NOS – за різницю між швидкістю окислення NADPH, реєстрували флюорометричним методом [6, 15]. Вміст сумарних SH-груп визначали спектрофотометричним методом за реакцією з 5,5 – дітіобіс - 7 - нітробензойною кислотою [17]. Концентрацію білка оцінювали за методом Бредфорда. Нітротирозин визначали в гомогенаті серця твердофазним імуносорбентним методом за допомогою на-

бору фірми ELISA (№4513K19). Статистичну обробку результатів проводили з використанням t-критерію Стьюдента [11].

#### Результати та обговорення

Вперше про роль ендотелію в регуляції судинного тонусу було висвітлено в статті R.F. Furchtgott и J.W. Zawadzki, яка опублікована в журналі «Nature» в 1980 році [31]. Реалізація функції ендотелію відбувається завдяки речовині, що виділяється ендотеліальними клітинами. Речовину названо ендотелій-залежним релаксуючим фактором (ЕЗРФ), ідентифікованим як оксид азоту (NO). Ускладнення, що пов'язані з дефіцитом даної сполуки є: гострий інфаркт міокарду, нестабільна стенокардія, фібріляція передсердь, тромбогенні захворювання судин, тромболітична мікроангіопатія, тромботична тромбоцитопенічна пурпura, прееклампсія, тромбемболічні цереброваскулярні захворювання [26, 29, 30, 33]. В організмі NO синтезується клітинами із амінокислоти L-аргінін [35, 37]. Цей процес представляє собою комплексну окислювальну реакцію, що катализується ферментом NO-сінтазою (NOS). Крім NO утворюється одночасно сполука L-цитролін, що знову рециклюється, поповнюючи внутрішньоклітинні запаси аргініну [37]. Синтезувати NO здатні більшість клітин організму людини. Найбільш вивчені три основні ізоформи NOS: нейрональна, макрофагальна та ендотеліальна. Нейрональна і ендотеліальна ізоформи ферменту постійно присутні в клітині та називаються конститутивними (інгрецієнтними), а макрофагальна – є індуцильна і синтезується у відповідь на зовнішню дію на клітину [28]. Індуцильна ізоформа NOS проявляє активність після

зовнішньої дії на клітину, як правило, через 6-8 годин – час необхідний для активації генів і початку синтезу ферментів та здатності продукувати в 100-1000 раз більше NO, ніж конститутивні ізоформи [25, 28]. На відміну від класичних медіаторів, NO не депонується в клітині, а вільно і швидко транспортується із місця утворення. Будучи ліпофільним, NO вільно та швидко переходить через поверхневі мембрани в гладко-м'язеві клітини судин, здійснюючи необхідну міжклітинну комунікацію та регуляцію в тканинах [34].

Фторид натрію призводить до розвитку гіпоксії в міокарді внаслідок чого в активному центрі NO-сінтази відбувається окислювальна модифікація NO і його дериватів. В результаті стресу, викликаного фторидом натрію, реалізується окислення, нітрозування відновлених тіолів і пригнічення активності глутатіонредуктази [13, 27].

Як видно із таблиці, фторид натрію призводить до порушень в системі метаболізму ендогенного NO міокарду. Даний блокатор гліколізу пригнічує активність NO-сінтази (з  $37,8 \pm 3,0$  мкм/мг/хв до  $8,2 \pm 1,1$  мкм/мг/хв.), підвищуючи рівень маркеру нітрозуючого стресу – нітротирозину (з  $16,2 \pm 0,9$  нмоль/т до  $34,5 \pm 3,8$  нмоль/г), що характерно для розвитку гіпоксії. Паралельно реєструвалось зниження основних показників тіол-дисульфідної системи – відновлених тіолів (з  $154,3 \pm 10,3$  мкм/г до  $31,2 \pm 5,0$  мкм/г) і активність глутатіонредуктази (з  $31,2 \pm 2,0$  мкм/мг/хв до  $8,1 \pm 1,3$  мкм/мг/хв) в міокарді.

Отримані результати свідчать, що протекторна дія АТФ-лонг не реалізується внаслідок позитивного впливу на зміни в системі NO і

#### ТАБЛИЦЯ

ВПЛИВ ПОХІДНИХ ТРИАЗОЛУ ТА АДЕНІЛОВИХ НУКЛЕОТИДІВ НА МЕТАБОЛІЗМ NO В МІОКАРДІ ЩУРІВ ПРИ ІНТОКСИКАЦІЇ ФТОРИДОМ НАТРІЮ (ФН)

Показники	Ін tactні тварини	ФН (контроль)	ФН + кардіотрил	ФН+МТ	ФН+ АТФ-лонг
Активність NO-сінтази, мкм/мг/хв	$37,8 \pm 3,0$	$8,2 \pm 1,1$	$15,2 \pm 2,0^*$	$25,4 \pm 3,4^{**}$	$8,5 \pm 1,3$
Нітротирозин, нмоль/г	$16,2 \pm 0,9$	$34,5 \pm 3,8$	$21,2 \pm 2,6^*$	$18,5 \pm 2,1^{**}$	$31,6 \pm 2,0$
Відновленні SH-групи, мкм/г	$154,3 \pm 10,3$	$31,2 \pm 5,0$	$58,8 \pm 6,3^*$	$86,7 \pm 3,2^{**}$	$33,1 \pm 4,2$
ГР, мкм/мг/хв	$31,2 \pm 2,0$	$8,1 \pm 1,3$	$11,3 \pm 0,95^*$	$17,5 \pm 1,6^{**}$	$9,2 \pm 1,7$

Примітка: \* -  $p \leq 0,05$  по відношенню до контролю;

\*\* -  $p \leq 0,05$  по відношенню до кардіотрилу та АТФ-лонгу

пол-дисульфідної системи, а обумовлена підвищеннем ресурсів в міокарді, нормалізацією показників прооксидантно - антиоксидантного гомеостазу та активності іонтранспортних систем.

Кардіотріл та його метаболіт обмежували стресорну дію фторида натрію. Про це свідчить зниження рівня маркеру нітротичного стресу – нітротирозину (кардіотріл – з  $34,5 \pm 3,8$  нмоль/г до  $21,2 \pm 2,6$  нмоль/г, метаболіт – з  $34,5 \pm 3,8$  нмоль/г до  $18,5 \pm 2,1$  нмоль/г) на фоні поліпшення показників пол-дисульфідної системи: відновлені тіоли (кардіотріл – з  $31,2 \pm 5,0$  мкм/г до  $58,8 \pm 6,3$  мкм/г, метаболіт – з  $31,2 \pm 5,0$  мкм/г до  $86,7 \pm 3,2$  мкм/г) та активність глутатіонредуктази (кардіотріл – з  $8,1 \pm 1,3$  мкм/мг/хв до  $11,3 \pm 0,95$  мкм/мг/хв, метаболіт – з  $8,1 \pm 1,3$  мкм/мг/хв до  $17,5 \pm 1,6$  мкм/мг/хв) в групах тварин, які отримували похідні тріазолу. Препарати викликали активуючий ефект по відношенню NO – синтази (кардіотріл – з  $8,2 \pm 1,1$  мкм/мг/хв до  $15,2 \pm 2,0$  мкм/мг/хв., метаболіт – з  $8,2 \pm 1,1$  мкм/мг/хв до  $25,4 \pm 3,4$  мкм/мг/хв.), кардіопротекторна дія [22] реалізується завдяки пригнічення оксидативного стресу та усуненню мітохондріальної дисфункції.

Отримані дані константують наявність у похідних тріазолу – кардіотрилу та його метаболіту кардіопротекторної дії при блокаді гліколізу та розвитку гіпоксії, викликаної фторидом натрію.

Перспективи подальших досліджень полягають у доцільності вивчення механізмів захисної дії АТФ-лонг, кардіотрилу та його метаболіту при різних видах гіпоксії.

#### Висновки

1. Фторид натрію призводить до пригнічення активності NO-синтази на 20%, підвищення нітротирозину на 20 %. Блокатор гліколізу знижує основні показники тіол-дисульфідної системи – відновлених тіолів на 20% і активність глутатіонредуктази на 25 % в міокарді шурів.

2. Кардіотріл та його метаболіт обмежували стресорну дію фторида натрію завдяки пригніченню оксидативного стресу та усунення мітохондріальної дисфункції.

3. Кардіопротекторна дія АТФ-лонг реалізується шляхом нормалізації показників прооксидантно - антиоксидантного гомеостазу та активності іонтранспортних систем.

## ВЛИЯНИЕ КАРДИОТРИЛА, ЕГО МЕТАБОЛИТА И АТФ-ЛОНГ НА МЕТАБОЛИЗМ ОКСИДА АЗОТА В МИОКАРДЕ КРЫС ПРИ ГИПОКСИИ, ВЫЗВАННОЙ НАТРИЯ ФТОРИДОМ

O. V. Клименко, I. S. Чекман, S. V. Павлов

**Резюме.** Фторидная интоксикация приводит к снижению процессов метаболизма оксида азота в миокарде крыс. Производные триазола и АТФ – лонг, введённые за 30 минут до применения натрия фторида, нормализируют показатели синтеза, метаболизма оксида азота.

**Ключевые слова:** оксид азота, фторидная интоксикация, кардиотрил, метаболит, АТФ – лонг.

## CARDIOTRYL, ITS METABOLITH AND ATP – LONG INFLUENCE ON THE AZOT OXID IN THE RATS MYOCARDIUM UNDER HYPOXIA CAUSED SODIUM FLUORIDE

O. V. Klymenko, I. S. Chekman, S. V. Pavlov

**Abstract.** Flourine intoxication brings to the reduction of azot oxide metabolith process in the rats myocardium. Tryazol derivations and ATP – long introduced in 30 minutes sodium floride application have normalized synthesis indices of metabolith oxide azot.

**Key words:** azot oxide, flourine intoxication, cardiotryl, metabolith, ATP – long.

## СПИСОК ЛІТЕРАТУРИ

1. Амосова К.М., Конопльова А.Ф., Мхітарян Л.С. і співав. Клінічна ефективність нового препарату метаболічного типу дії АТФ-лонг та його вплив на фізичний стан хворих з початковими формами ІХС // Ліки України. – 1999. – №6. – С. 57–58.
2. Галенко А.С., Шуленин С.Н. Способы немедикаментозной и фармакологической коррекции эндотелиальной дисфункции. // «ФАРМіндекс-Практик». – 2006. – №10. – С. 2–10.
3. Георгієвський Г.В., Куликов А.Ю. Определение примесей в отечественных субстанциях – производных 1,2,4-триазола методом ОФ ВЭЖХ // Фармаком. – 2009. – №2. – С. 87–98.
4. Голиков С.Н., Саноцкий И.В., Тиунов Л.А. Нарушения биоэнергетических процессов. Общие механизмы токсического действия. – Л.: Наука, 1986. – 289 с.
5. Головацкий И.Д., Иvasик Б.Д. Влияние внутривенного введения натрия фторида на гликозил и пентозный цикл в крови // Докт. АН УССР. – 1963. – №1. – С. 504–507.
6. Горбунов Н.В. Активация образования оксида азота, опосредованная метаботропными глутаматными рецепторами в первичных культурах клеток–зерен мозжечка // Бюл. эксперим. биологии и медицины. – 1995. – №7. – С. 40–48.
7. Доклинические исследования лекарственных средств. Методические рекомендации. // Под ред. член-кор. АМН Украины А.В. Стефанова – Киев: Авицена, 2002. – 568 с.
8. Кава Т.В., Клименко О.В., Чекман И.С. Клініко – фармакологічні властивості АТФ і АТФ-лонг // Фітотерапія. – 2007. – №1. – С.3–14.
9. Клименко О.В., Чекман И.С., Горчакова Н.О. Антитоксичні властивості препарату АТФ-лонг // Ліки. – 2005. – №3-4 – С. 4–11.
10. Коваленко В.М. Стан здоров'я народу України у зв'язку із хворобами системи кровообігу та можливі шляхи його покращення: Аналітично-статистичний посібник для лікарів-кардіологів, ревматологів, терапевтів загальної практики. – Київ, 2008. – 124 с.
11. Лапач С.Н., Чубенко А.В., Бабич П.Н. Статистика в науке и бизнесе. – Киев.: Изд-во «Монион». – 2002. – 639 с.
12. Липкан Г.Н., Мхітарян Л.С., Кутняк В.П. «АТФ-ЛОНГ» - представитель нового класа кардиотропних препаратів // Журнал практичного лікаря. – 1999. – №4. – С 56–59.
13. Лук'янчук В.Д., Савченкова Л.В., Немятих О.Д., Радионов В.М. Пошук і експериментальне вивчення потенційних протигіпоксичних засобів. Медичні рекомендації. – К., 2002. – 27 с.
14. Окунєв В.Н., Мирошниченко Э.Н., Рымарь-Щербина Н.Б. и др. Влияние фтористого натрия на некоторые показатели энергетического и азотистого обмена // Рацион. питание – 1974. – Вып. 10. – С. 59–62.
15. Патент № 13132 (Україна), МПК JOIN 33/48.- (UA). - №200509119 / Колесник Ю.М., Беленічев І.Ф., Абрамов А.В., Павлов С.В. / Спосіб визначення активності ферменту NO-синтетази в гомогенатах тканин. – Заявл. 27.09.2005.
16. Потяшенко М.М. Влияние фторидов на некоторые энергетические и пластические показатели функции миокарда // Врачеб. дело. – 1979. – № 9. – С. 53–56.
17. Прохорова М.И. Современные методы биохимических исследований (липидный и энергетический обмен) – Л.: Изд-во Ленинградского университета. – 1982. – 272 с.
18. Тринус Ф.П. Фармакология пуринергических систем// Вестн. АМН СССР. – 1982. – №5. – С. 69–72.
19. Чекман И.С. Биохимическая фармакология. К.: 1991. – 199 с.
20. Чекман И.С., Кава Т.В., Потёмкина Н.Н., Туманов В.А. Клиническая фармакология адениловых нуклеотидов // Врач. дело. – 1985. – №4. – С. 12–16.
21. Чекман И.С., Беленічев І.Ф., Горчакова Н.О., Кучеренко Л.І., Мазур І.А., Бухтіярова Н.В., Савченко Н.В., Горбачова С.В. Магнієвісні препарати: фармакологічні властивості, застосування. – Запоріжжя, Київ: Вид-во ЗДМУ, 2007. – 124 с.
22. Чекман И.С., Клименко О.В., Горчакова Н.О. та інш. Вивчення похідних тріанолу на перебіг гіпоксичних станів // Рациональна фармакотерапія в геріатрії: Мат. наук.-практ. конф. – К., 2009. – С. 64.
23. Яковлева В.А., Чепель А.И. Ишемическая болезнь сердца (факторы риска и профилактика). // Врачебные ведомости. – 2003. – №2. – С. 22–27.
24. Brunner, Charlotte A., Earl E et al. Shipboard Scientific Party: Range table from benthic foraminifera in Hole. // College Station. – 2005. – Vol. 139. – P. 1026.

25. Busse R., Mulsch A. Induction of nitric oxide synthase by cytokines in vascular smooth muscle cells. *FEBS Lett.* – 1990. – Vol. 275. – P.87–90.
26. Clark B., Ludmir J., Epstein F. et al. Urinary cyclic GMP, endothelin , and prostaglandin E2 in normal pregnancy and preeclampsia. // *Am. J. Perinatol.* – 1997. – Vol. 14. – P. 559–562.
27. Davies M.J., Fu S., Wang H., Dean R.T. Stable markers oxidant damage to proteins and their application in study human disease // *Free Radic. Biol. Med.* – 1999. – Vol.27, №11-12. – P.1151–1163.
28. Forstermann U., Closs E.I., Pollock J.S. et al. Nitric oxide synthase isozymes, characterization, purification, molecular cloning function. // *Hypertension* – 1994. – Vol. 23. – P. 1121–1131.
29. Freedman J. E., Loscalzo J. Nitric oxide and its relationship to thrombotic disorders. // *J. Thromb Haemost.* – 2003. – Vol. 1, №6. – P. 1183–1188.
30. Freedman J. E., Ting B., Hankin B. Et al. Impaired platelet production of nitric oxide in patients with unstable angina. // *Circulation.* – 1998. – Vol. 98. – P. 1481–1486.
31. Furchtgott R.F. и Zawadzki J.W. The obligatory role of endothelial cells in the relaxation of vascular smooth muscle by acetylcholine. // *Nature.* – 1980. – Vol. 286. – P. 373–376.
32. Meldrum DR, Ayala A, Chaudry IH. Energetics of lymphocyte «burn-out» following hemorrhage and resuscitation: Adjuvant treatment with ATP-MgCl<sub>2</sub> restores energetics and decreases lethality// *J Surg Res.* – 1994. – V.53. – P.55–61.
33. Minamano T., Kitakaze M., Sato H. et al. Plasma levels of nitrite/nitrate and platelet cGMP levels are decreased in patients with atrial fibrillation. // *Arterioscler. Tromb. Vasc. Biol.* – 1997. – Vol. 17. – P.3191–3195.
34. Moncada S., Palmer R.M., Higgs E.A. Nitric oxide: physiology, pathophysiology and pharmacology. // *Pharmacol. Rev.* – 1991. – Vol. 43. – P. 109–142.
35. Nathan C. Nitric oxide synthases: roles, tools and controls. // *Cell.* – 1994. – Vol. 79. – P. 915–918.
36. Sushka M. The effects of sodium fluoride on the adenine nucleotide pool in erythrocytes of Wistar rats: Conf. Metals in Eastern and Central Europe: Health Effects, Sources of Contamination and Methods of remediation, Prag 8 – 10 № 2000 // *Inf J. Occup Med and Environ. Health.* – 2001. – Vol. 14, № 4. – P. 369–373.
37. Wink D.A., Kasprzak K.S., Maragos C.M. et al. DNA deaminating ability and genotoxicity of nitric oxide and its progenitors. // *Science.* – 1991. – Vol. 254. – P. 1001–1003.