

М.М.Доліба, С.К.Гордій, В.М.Коробов

Вплив гіпоксичної гіпоксії на енергетичний обмін у мітохондріях печінки та вміст ацетилхоліну в різних тканинах

Установлено, що в перші сутки воздействия гіпоксичної гіпоксії (7000 м) снижається содержание ацетилхолина в тканях печени, сердца и поджелудочной железы крысы, а в мітохондріях печени активируется окисление сукцинату. С 7-х суток адаптации в тканях возрастает уровень ацетилхолина и это совпадает с активацией в мітохондріях печени окисления НАД-зависимого субстрата α -кетоглутарату и значительным увеличением эффективности окислительного фосфорилирования. Ефект увеличивается к 12-16-м суткам адаптации животных. Указывается на важную роль ацетилхолина в формировании неспецифической адаптационной реакции организма к гіпоксії.

Вступ

У літературі широко представлені дані щодо впливу гіпоксії на енергетичні процеси в клітинах і мітохондріях [4, 7, 13, 15, 17]. Проте більшість робіт присвячені дослідженням змін енергетичного обміну під час разової гострої гіпоксії [4, 13, 17]. Автори відмічають, що за цих умов у мітохондріях збільшується вміст і окислення сукцинату. Цей субстрат більш інтенсивно окислюється і дає швидкий приріст концентрації АТФ [4]. Однак це, на нашу думку, не може відігравати вирішальну роль у неспецифічній адаптаційній реакції організму при довготривалій дії гіпоксії. Окислення сукцинату потребує надмірного споживання кисню, який за умов гіпоксії виступає лімітуючим фактором. Дослідженнями останніх років [11], проведених *in vivo* з використанням ядерно-магнітного резонансу (ЯМР), показано що між концентрацією кисню в крові та швидкістю його споживання для потреб окисного фосфорилювання існує чітка кореляція, незважаючи на низьку величину K_m за киснем для ізольованої цитохромоксидази (1 мкмоль/л) [15, 16]. Відомо також, що посилене поглинання кисню, яке спостерігається за умов гіпоксії, стимулює перекисне окислення ліпідів [8]. Це в свою чергу може призводити до структурних порушень мембрани і розвитку патологічних процесів в організмі.

У літературі чітко не представлені також дані щодо зіставлення змін у нейрогуморальному статусі організму зі змінами в окисленні субстратів у мітохондріях у процесі адаптації тварин до гіпоксії. Вивченю цих проблем присвячена наша робота.

Методика

Дослідження проведені на щурах-самцях масою 180 г. Тварин попередньо розподіляли на високо- та низькорезистентних до гіпоксії. В дослідах використовували високорезистентних до гіпоксії щурів. Тварин витримували в барокамері, де створювали парціальний тиск кисню 32 мм рт.ст., що відповідає висоті 7000 м. Тривалість перебування тварин у барокамері за першу добу становила 3 год, наступні доби - 4 год. Декапітацію тварин і виділення мітохондрій здійснювали через 24 год після останнього сеансу гіпоксичної гіпоксії. Мітохондрії виділяли методом диференціального центрифугування за загальноприйнятими схемами з модифікаціями, які забезпечують збереження їх нативного стану [6]. Дихання і окисне фосфорилювання в мітохондріях вивчали полярографічним методом [9]. Середовище інкубації для мітохондрій містило (в ммоль/л): сахарозу-150, KCl-50, KH₂PO₄-1, тріс-HCl-3, (рН 7,4). Дихання мітохондрій вимірювали в різних метаболічних станах: V₂ і V₄ - швидкості контролюваного дихання, V₃ - швидкість АДФ-стимульованого дихання, і представляли в формі діаграм, одержаних після комп'ютерної обробки полярограм. Вміст ацетилхоліну в тканинах серця, печінки і підшлункової залози визначали за методом Hestrin [12].

Результати та їх обговорення

При вивченні змін в енергетичному обміні в мітохондріях у процесі адаптації тварин до гіпоксичної гіпоксії ми застосовували раніше розроблені методичні підходи [6, 10], направлені на виявлення вкладу окислення окремих субстратів у загальне поглинання кисню.

На рис. 1 представлена динаміка змін дихання та окисного фосфорилювання в мітохондріях печінки щура порівняно зі змінами вмісту ацетилхоліну в тканині печінки, серця та підшлункової залози щурів. Видно, що за перші дві доби адаптації тварин до гіпоксії має місце активація окислення в мітохондріях сукцинату, що проявляється в істотному підвищенні швидкості АДФ-стимульованого дихання при окисленні цього субстрату. В той же час не спостерігається вірогідних змін в окисленні НАД-залежного субстрату α -кетоглутарату, а також інших НАД-залежних субстратів. Одночасно зменшується вміст ацетилхоліну в тканинах печінки, серця і підшлункової залози, що очевидно вказує на превалювання активності в даний період симпатоадреналової системи. Однак, починаючи з 7-ї доби адаптації, відмічені процеси істотним чином змінюються: в тканинах печінки і серця значно збільшується вміст ацетилхоліну, а в мітохондріях розвивається активація окислення іншого субстрату циклу трикарбонових кислот (ЦТК) - α -кетоглутарату. Характерна для перших діб впливу гіпоксії активація окислення сукцинату відсутня, а в деяких експериментах спостерігається навіть гальмування його окислення. Посилення АДФ-стимульованого дихання при окисленні α -кетоглутарату на 7-, 12- і 16-ту доби адаптації становить 16, 38 і 46 %, відповідно. У

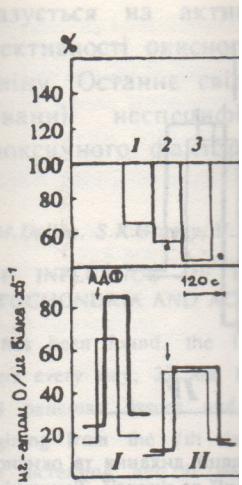


Рис. 1. Порівняльний аналіз підшлункової залози (3) адаптації щурів до гіпоксії доби. Верхня частина - глихання мітохондрій в різниці (0,35 ммоль/л); II тварин; жирна - піддання холіну ($P < 0,05$).

мітохондріях печінки час фосфорилювання (див. рис. 1), що відповідає (АДФ/ATP) окисного дихання.

Важливою стороною коефіцієнту спряження на 30-40 %. На півного фосфорилювання контролю (V_3) відповідно. Слід відзначити, що в інших субстратів ЦНС окислення α -кетоглутамату - субстратів, ренням α -кетоглутат-процесів при адамінотрансферазах суміші пірувату та стерігається чітка повністю усувається (2, 4). Очевидно, адамінотрансферазний

н попе-
оксії. В
Тварин
кисню
ня тва-
ри - 4
ерез 24
иділяли
нитими
тивного
ивчали
кондрій
3, (рН
станах:

АДФ-
ожаних
ткани-
стодом

роцесі
є роз-
кладу
юсфо-
вмісту
цурів.
місце
ся в
при
їдних
акож
етил-
їдно
тової
щеси
ачно
акти-
слот
оксії
нтах
ДФ-
2- і
у
е 5-6

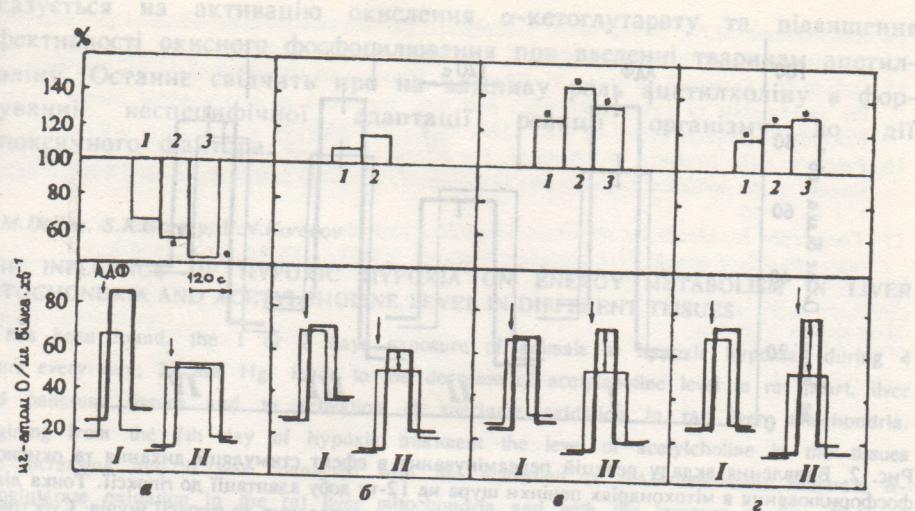


Рис. 1. Порівняльний аналіз змін вмісту ацетилхоліну в тканинах печінки (I), серія (II) і підшлункової залози (III) зі змінами в окисленні субстратів у мітохондріях печінки в процесі адаптації щурів до гіпоксичної гілоксії (7000 м) за 1-2-гу (а), 7-8-му (б), 12-ту (в), 16-ту (г) доби. Верхня частина - процентні зміни вмісту ацетилхоліну, нижня - діаграми швидкостей дихання мітохондрій в різних метаболіческих станах за Чансом. Субстрати окислення: I - сукцинат (0,35 мімоль/л); II - α -кетоглутарат (1 мімоль/л). Тонка лінія - мітохондрії контрольних тварин; жирна - підданих впливу гілоксії. Зірочками відмічено вірогідні зміни вмісту ацетилхоліну ($P < 0,05$).

мітохондріях печінки адаптованих до гілоксії щурів значно зменшений час фосфорилювання добавленої АДФ при окисленні α -кетоглутарату (див. рис. 1), що відображається у значному підвищенні інтенсивності (АДФ/Δ₁) окисного фосфорилювання (154 %, 12-та доба адаптації).

Важливою стороною змін енергетичного обміну є значне підвищення коефіцієнту спряження дихання та окисного фосфорилювання АДФ/О на 30-40 %. На підвищення коефіцієнта спряження дихання та окисного фосфорилювання в мітохондріях вказує також підвищення дихального контролю (V_3/V_4) на 9, 45 і 53 % на 7-, 12- і 16-ту доби, відповідно. Слід відмітити відсутність вірогідних змін при окисленні інших субстратів ЦТК. Ми припустили, що така вибіркова стимуляція окислення α -кетоглутарату можлива внаслідок активації амінотрансферазних реакцій. Участь процесів переамінування під час адаптації тварин до гілоксії оцінювали в дослідах при додаванні до мітохондрій суміші глутамату та малату, а також пірувату та глутамату - субстратів, які включаються у процес переамінування з утворенням α -кетоглутарату [5]. З метою ідентифікації участі вказаних процесів при адаптації до гілоксії використовували інгібітор амінострасфераз - амінооксиацетат. Як видно з рис. 2, при окисленні суміші пірувату та глутамату, а також глутамату і малату (3) спостерігається чітка активація АДФ-стимульованого дихання, яка повністю усувається інгібітором переамінування - амінооксиацетатом (2, 4). Очевидно, що в даному випадку амінооксиацетат перериває амінотрансферазний шлях утворення α -кетоглутарату, а, як було по-

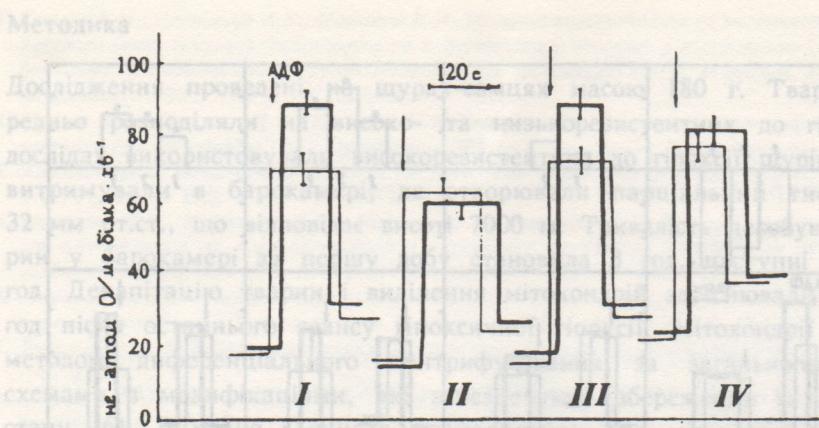


Рис. 2. Виявлення вкладу реакцій переамінування в ефект стимуляції дихання та окисного фосфорилювання в мітохондріях печінки щура на 12-ту добу адаптації до гіпоксії. Тонка лінія - дихання мітохондрій контрольних тварин, жирна - адаптованих до гіпоксії щурів. Субстрати окислення: I - піруват (3 ммол/л) і глутамат (3 ммол/л), II - піруват, глутамат і амінооксиацетат (1 ммол/л), III - глутамат (3 ммол/л) з малатом (2,5 ммол/л), IV - глутамат, малат і амінооксиацетат (1 ммол/л).

казано вище, окислення саме цього субстрату активується на 7-16 доби адаптації тварин до гіпоксії.

Таким чином, виявлені в процесі адаптації тварин до гіпоксії зміни в нейрогуморальному статусі організму корелюють зі змінами в окисленні субстратів у мітохондріях. Очевидно, в перші доби адаптації гіпоксичний фактор виступає для тварин стресовим з підвищением активності симпатоадреналової системи. В цей період має місце активування окислення сукцинату - субститу, який активується під впливом катехоламінів [2] і який забезпечує підвищення синтезу АТФ при зниженному коефіцієнті корисної дії (ефективність окисного фосфорилювання при цьому знижується). Однак при багаторазовому повторенні впливу гіпоксичного фактора розвивається пристосування енергетичного обміну до нестачі кисню. Виходячи з наших досліджень, воно полягає в значному підвищенні ефективності окисного фосфорилювання, що дає можливість активувати синтез АТФ без надмірного поглинання кисню. Механізм підвищення ефективності спряження дихання та окисного фосфорилювання полягає, на нашу думку, в наступному: «шунтуванні» циклу трикарбонових кислот внаслідок активації амінотрансферазних реакцій і вибіркової активації окислення α -кетоглутарату, що призводить до включення в роботу всіх пунктів спряження. Інтенсифікація окислення α -кетоглутарату веде до посилення субстратного фосфорилювання та синтезу ГТФ [14], необхідного для синтетичних анаболічних процесів. З цим, очевидно, пов'язане підвищення маси тіла тварин, адаптованих до гіпоксії [1].

Одержані результати вказали на кореляцію між вмістом ацетилхоліну та окисленням α -кетоглутарату, а також зв'язаним з ним підвищением ефективності окисного фосфорилювання. Цей факт добре узгоджується з нашими попередніми дослідженнями [3, 10, 14], де

вказується на ефективності окислення холіну. Останнє муванні неспецифічного фаху

N.M.Doliba, S.K.Gord

THE INFLUENCE OF MITOCHONDRIA AND

It has been found, hours every day; 32 and pancreas tissues. Beginning from the 7 was increasing and ketoglutarate oxidation of oxidative phosphorylation. The important role of organism to hypoxia.

I.Franko University, Lviv
Ministry of Public Education

СПИСОК ЛІТЕРАТУРИ

- Аришавский И.А. Стимулация гормонами. - М.: Наука, 1984.
- Бабский А.М., Кондрашова М.Н. на дыхании. - С. 301-306.
- Дбаги Мрван, Долиана на на окисление с. № 4. - С. 68-74.
- Кондрашова М.Н. адаптации к гипоксии. - М.: НИИФ АМН ССР, 1985.
- Кондрашова М.Н. кислот при разных условиях. - С. 388-404.
- Кондрашова М.Н. мультиформная адаптация гормонама.
- Лукьянова Л.Д. Биохимические подходы к их фармакологическим состояниям.
- Меерсон Ф.З. Патология сердца. - М.: Медицина, 1985.
- Руководство по изучению сердца. Ред. Г.М.Франка. - М.: Медицина, 1985.
- Шостаковская И.Л. Активация окисления α -кетоглутаратата. - С. 54-61.
- Hampson N.B., Campbell J. Appl. Physiol. - 1980.
- Hestrin S. The reaction of the heart muscle and its analytical approach. - 1980.
- Hohl C., Oestreich J. The effect of hypoxia on the energy metabolism of rat heart muscle by reduction of fumarate. - Biophys. - 1987. - 10.

вказується на активацію окислення α -кетоглутарату та підвищення ефективності окисного фосфорилювання при введенні тваринам ацетилхоліну. Останнє свідчить про на важливу роль ацетилхоліну в формуванні неспецифічної адаптації реакції організму до дії гіпоксичного фактора.

N.M.Doliba, S.K.Gordiy, V.N.Korobov

THE INFLUENCE OF HYPOXIC HYPOXIA ON ENERGY METABOLISM IN LIVER MITOCHONDRIA AND ACETYLCHOLINE LEVEL IN DIFFERENT TISSUES

It has been found, the 1 or 2 days exposure of animals to hypoxic hypoxia (during 4 hours every day; 32 mm Hg) leads to the decrease of acetylcholine level in rat heart, liver and pancreas tissues and to activation of succinate oxidation in rat liver mitochondria. Beginning from the 7th day of hypoxia treatment the level of acetylcholine in the tissues was increasing and it was connected with the activation of NAD-dependent substrate α -ketoglutarate oxidation in the rat liver mitochondria and with the increase of the efficiency of oxidative phosphorylation. The effect increases to the 12-16-th day of animal adaptation. The important role of acetylcholine in formation of nonspecific adaptation reactions of organism to hypoxia has been shown.

I.Franko University, Lviv,
Ministry of Public Education of Ukraine

СПИСОК ЛІТЕРАТУРИ

1. Аршавський І.А. Фізіологіческие механизмы и закономерности индивидуального развития. - М.: Наука, 1982. - 270 с.
2. Бабський А.М., Кондрашова М.Н., Шостаковская И.В. Действие и последействие адреналина на дыхание митохондрий печени крысы // Физiol. журн. - 1985. - 31, № 3. - С. 301-306.
3. Дбаг Мрван, Доліба Н.М., Кондрашова М.Н., Шостаковская И.В. Действие ацетилхолина на окисление субстратов в митохондриях сердца // Укр. біохим. журн. - 1991. - 63, № 4. - С. 68-74.
4. Кондрашова М.Н. Трансаміназний цикл окислення субстратов в клетке как механизм адаптации к гипоксии // Фармакологическая коррекция гипоксических состояний: Сб. тр. - М.: НИИФ АМН ССР, 1989. - С. 51-66.
5. Кондрашова М.Н. Взаимодействие процессов переаминирования и окисления карбоновых кислот при разных функциональных состояниях ткани // Біохімія. - 1991. - 56, № 3. - С. 388-404.
6. Кондрашова М.Н., Григоренко Е.В. Проявление стресса на уровне митохондрий, их стимуляция гормонами // Журн. общ. биологии. - 1985. - 36, № 4. - С. 516-526.
7. Лук'яніова Л.Д. Біоенергетические механизмы формирования гипоксических состояний и подходы к их фармакологической коррекции // Фармакологическая коррекция гипоксических состояний: Сб. тр. - М.: НИИФ АМН ССР, 1989. - С. 11-14.
8. Меерсон Ф.З. Патогенез и предупреждение стрессорных и ишемических повреждений сердца. - М.: Медицина, 1984. - 260 с.
9. Руководство по изучению биологического окисления полярографическим методом / Под ред. Г.М.Франка. - М.: Наука, 1973. - 221 с.
10. Шостаковская И.В., Доліба М.Н., Гордій С.К. и др. Активация ацетилхолином окисления α -кетоглутаратата в митохондриях печени // Укр. біохим. журн. - 1986. - 58, № 5. - С. 54-61.
11. Hampson N.B., Camporesi E.M., Stolp B.W. et al. Regulation of O₂ consumption in brain // J.Appl. Physiol. - 1990. - 69. - P. 907-913.
12. Hestrin S. The reaction of acetylcholine and other carboxylic acid derivatives with hydroxylamine and its analytical application // J.Biol. Chem. - 1949. - 180, № 1. - P. 243-250.
13. Hohl C., Oestreich R., Rosen P., Wiesner R., Grieshaber M. Evidence for succinate production by reduction of fumarate during hypoxia in isolated adult rat heart cells // Arch. Biochem. et Biophys. - 1987. - 259, № 2. - P. 527-535.

14. Kondrashova M.N., Doliba M.M. Polarographic observation of substrate-level phosphorylation and its stimulation by acetylcholine // FEBS Lett. - 1989. - 243, № 2. - P. 153-155.
 15. Oshino N., Sugano T., Oshino R., Chance B. Mitochondrial function under hypoxia conditions: the steady-state of cytochrome a+a3 and their regulation to mitochondrial energy states // Biochim. et Biophys. Acta. - 1974. - 368, № 3. - P. 298-310.
 16. Petersen L.C., Nichollss P., Degh H. The effects of oxygen concentration on the steady-state kinetics of the solubilized cytochrome C oxidase // Biochim. et Biophys. Acta. - 1976. - 452, № 1. - P. 59-65
 17. Taegmeyer H. Metabolic responses to cardiac hypoxia. Increased production of succinate by rabbit Papillary muscle // Circulation Research. - 1978. - 43, № 5. - P. 808-815.

Львів. ун-т ім. І.Франка
М-ва освіти України

Матеріал надійшов
до редакції 01.03.92

УДК 616-089.843+001.6+61

Г.О.Бабенко, Ю.М.Заві

Про роль цинку імунодепресивно

В опытах на мо-
вого рациона на
тов кожи, балан-
ферментов в кр-
карбоангидразы),
(число лимфоцитов
рана и бесцинковых
трансплантов
сравнению с конт-
трансплантации к
сравнению с конт-
абсолютная велич-
ка в организме жи-
во все исследуемы
как при использов-
дается снижение
гидрогеназы, щело-
личество циркулиру-
при введении в о-
рациона.

Вступ

З метою продовження ганів і тканин ви препаратів - імуно (азатіоприн) - дер хімічних імунодепр болітів. Поряд з імунокомпетентних клітин організму, з кісткового мозку, протної дії першого рення інозин-5-фос ження в клітині внаслідок чого ініці

Дані літератури
цинку, заліза, коба-
леїнових кислот бе-
цинк - специфічни
структурний компон