

ХАРКІВСЬКИЙ ДЕРЖАВНИЙ УНІВЕРСИТЕТ

На правах рукопису

ШЕРЕМЕТ ЛІЛІЯ ВІТАЛІВНА

**ЗМІНИ БАР'ЄРНОЇ ФУНКЦІЇ ПЛАЗМАТИЧНОЇ МЕМБРАНИ
ЕРИТРОЦИТІВ БІЛИХ ЩУРІВ РІЗНОГО ВІКУ ПРИ ДІЇ
ГІПЕРТОНІЧНОГО ФАКТОРА СЕРЕДОВИЩА**

03.00.13 — Фізіологія людини та тварин

АВТОРЕФЕРАТ

дисертації на здобуття наукового ступеня
кандидата біологічних наук

1994

ЛННБ України ім.В.Стефаника



00778649 (+)

ХАРКІВСЬКИЙ ДЕРЖАВНИЙ УНІВЕРСИТЕТ

На правах рукопису

ШЕРЕМЕТ ЛІЛІЯ ВІТАЛІЙІВНА

ЗМІНИ БАР'ЄРНОЇ ФУНКЦІЇ ПЛАЗМАТИЧНОЇ МЕМБРАНИ
ЕРИТРОЦИТІВ БІЛИХ ЦУРІВ РІЗНОГО ВІКУ ПРИ ДІЇ
ГІПЕРТОНІЧНОГО ФАКТОРА СЕРЕДОВИЩА

03.00.13 - Фізіологія людини та тварин

А В Т О Р Е Ф Е Р А Т

дисертації на здобуття наукового ступеня
кандидата біологічних наук

Харків - 1994

Дисертація є рукопис

Робота виконана на кафедрі фізіології людини та тварин
Харківського державного університету

Науковий керівник: доктор біологічних наук,
професор В. А. Бондаренко

Офіційні опоненти: доктор біологічних наук,
професор В. М. Луговий
(Інститут проблем кріобіології і
кріомедицини АН України, м. Харків)

кандидат біологічних наук,
професор С. М. Корсун
(Харківський державний інститут
фізичної культури)

Презідна установа: Український НДІ теплоти
АН України, м. Харків

Захист відбудеться "17" серпня 1994 р. о "17³⁰"
години на засіданні спеціалізованої ради К 053.06.07 Харківського
державного університету (310077, м. Харків, майд. Свободи, 4, ау-
диторія 3-15)

З дисертацією можна ознайомитися в Центральній науковій
бібліотеці Харківського державного університету,

Автореферат розіслано "17" травня 1994 р.

Вчений секретар
спеціалізованої вченої ради,
кандидат біологічних наук

А. В. Некрасова

ЛНБ ім. В. Стефаника
АН України

ЗАГАЛЬНА ХАРАКТЕРИСТИКА РОБОТИ

Актуальність проблеми. Відомо, що вікові зміни здатні викликати прогресуюче зниження ефективності систем, які підтримують гомеостаз у організмі в процесі онтогенезу, спостерігається на різних рівнях організації організму.

Особливості кількісного та якісного складу плазматичної мембрани, а саме, значні відмінності фізико-хімічних властивостей і функцій, які пов'язані з ліпідами та білками, надзвичайно висока концентрація білків, включених у мембрану, природа взаємодій між компонентами, дозволяють віднести мембрану на думку рда авторів, до групи так названих "організаційно-кінцевих систем" (Войтенко В.І., 1981), для яких характерно зростання дестабілізації в залежності від терміну функціонування-гомеостазу.

Тому вивчення бар'єрної функції плазматичної мембрани клітин у онтогенезі організму експериментальних тварин має значний інтерес, т.к. у цьому випадку з'являється можливість виявити фактори здатні викликати прогресуюче зниження ефективності систем, які підтримують клітинний гомеостаз у процесі онтогенезу.

Віковий статус клітин може проявлятися у зміні їх осмотичної чутливості і визначатися, зокрема, по збереженню бар'єрної функції мембрани при переносі клітин у нефізіологічні (по осмотичності, рН та ін.) умови середовища. Такий додатковий альтеруючий вплив здатен викликати вікові відмінності структурно-функціонального стану клітин, які в нормі не проявляються. Ці особливості можуть відображувати ступінь структурної пластичності по відношенню до широкого діапазону умов, в котрих може знаходитися клітина. Використання різних варіантів початкової модифікації структури, у тому числі і тих, що контролюють осмотичну поведінку клітин, дозволяє виявити більш виражені особливості структурної пластичності клітин, які визначаються віком.

Приймаючи це до уваги метов нашої роботи було вивчення вікових особливостей чутливості еритроцитів 1-ї і 12-місячник щурів до змін осмотичних параметрів при переносі клітин до гіпертонічних розчинів у нативному стані, а також при хімічній модифікації (гемієм і холестеринамином) та після температурної денатурації білків (+49°C).

Крім цього проводилось вивчення інших показників еритроцитів та їх : "язку зі змінами чутливості клітин до дії гіпертонічного шоку, а також вивчалися особливості функцій рецепторного апарату еритроцитів 1- та 12-місячних тварин,

Задачі дослідження. Згідно з поставленою метою роботи були заплановані наступні експериментальні задачі:

1, Дослідити чутливість еритроцитів щурів різного віку до експонування у гіпертонічному сахарозному середовищі з різною концентрацією сахарози в залежності від тривалості експонування,

2, Дослідити вплив умов інкубації у неелектролітному середовищі в залежності від концентрації сахарози та тривалості експозиції на чутливість еритроцитів щурів різного віку до гіпертонічного шоку в 4,0 моль/л NaCl ,

3, Вивчити вплив температурної ($+49^{\circ}\text{C}$) та хімічної модифікації (хлорпромазином та гемієм) на чутливість еритроцитів щурів різного віку до дії гіпертонічного фактора середовища,

4, Вивчити динаміку зміни рівня ATP в еритроцитах 1- та 12-місячних щурів в присутності водоацетаміда, а також вплив внутрішклітинного рівня ATP на стійкість клітин тварин різного віку до дії гіпертонічного та температурного фактора середовища,

5, Вивчити динаміку аглітинації еритроцитів тварин різного віку під впливом конканаваліну А,

Наукова новина. Вперше показано, що в гіпертонічному неелектролітному середовищі еритроцити білих щурів набувають чутливості до гіпертонічного шоку при переносі у 4,0 моль/л NaCl , що проявляється у гемолізі клітин, рівень якого залежить від віку тварин, концентрації неелектроліта та тривалості експонування,

Виявлені вікові особливості зміни осмотичної стійкості еритроцитів 1- та 12- місячних щурів внаслідок температурної/хімічної модифікації стану цитоскелета клітин та його взаємодій з компонентами мембрани. Показано, що характер і ступінь впливу хімічних модифікаторів мембрани залежать від концентрації неелектроліта у середовищі та тривалості експозиції клітин у ньому,

Встановлено, що стійкість нативних та модифікованих еритроцитів білих щурів старшого віку до дії гіпертонічного фактора середовища вища порівняно з клітинами 1-місячних тварин,

Показано, що еритроцити 1-місячних щурів характеризуються

більш значною швидкістю виснаження внутріклітинного рівня АТФ в присутності додецетаміда порівняно з клітинами тварин старшої вікової групи.

Виявлені вікові особливості стану рецепторного апарату еритроцитів 1- та 12-місячних тварин, про що свідчить різна швидкість аглятинації клітин в присутності конкенавазіна А.

Теоретичне та практичне значення. Результати роботи дають можливість використовувати осмотичну чутливість еритроцитів в певних умовах як маркер вікового статусу експериментальних тварин. Стійкість еритроцитів 1-місячних тварин до гіпертонічних умов в неелектролітному середовищі та розчині електроліта нижче, ніж клітини щурів старшого віку.

Отримані дані показують, що вікові особливості бар'єрної функції цитоплазматичної мембрани еритроцитів пов'язані зі змінами в процесі онтогенезу структурно-функціонального стану цитоскелета та його взаємодій з компонентами біліпідного шару мембрани. Віковий статус організму впливає на функціонування систем енергетичного обміну еритроцитів, а також на стан рецепторного апарату клітин, олігомерних вуглеводних ланцюгів білка смуги 3.

Практичне значення роботи полягає у тому, що одержані результати можуть бути використані для розробки нових підходів у вивченні еритроцитів як показників вікових змін організму людини у нормі та при патологічних станах.

Основні положення, які виносяться на захист.

1. В гіпертонічних розчинах сахарози еритроцити щурів не тільки набувають чутливості до гіперосмотичного шоку в 4,0 моль/л NaCl, але гемолізують на етапі початкової інкубації. Рівень гемолізу визначається умовами початкового експонування клітин у неелектролітному середовищі (концентрацією сахарози і тривалістю інкубації) та віком тварин.

2. Хімічна (хлорпромазином і гмїноч) та температурна (+49°C) модифікація стану плазматичної мембрани і білкового скелета еритроцитів проявляється у зміні чутливості до дії гіпертонічного фактора середовища. Конкретний характер впливу залежить від складу, тонічності середовища та віку тварин.

Апробація роботи. Матеріали доповідались на конференції молодих вчених ХДУ (Харків, 1991, 1994), на конференції молодих вчених Харківського медичного інституту (Харків, 1992), на VI

Українському біохімічному з'їзді (Київ, 1992),

Публікації. По матеріалах дисертації опубліковано 3 роботи, з яких 2 журнальні статті та 1 робота в тезах,

Структура та обсяг дисертації. Дисертаційна робота складається із вступу, обліку літератури, опису матеріалів та методів, 6 розділів власних досліджень та їх обговорення, закінчення, висновків, списку літератури, який включає 190 робіт закордонних та 28 вітчизняних авторів. Робота викладена на 130 сторінках машинописного тексту, містить 37 малюнків.

МАТЕРІАЛИ ТА МЕТОДИ ДОСЛІДЖЕННЯ

У роботі були використані еритроцити 1- та 12-місячних самців білих щурів, лінії *Wistar*,

Еритроцити експонували в гіпертонічних розчинах, які містили різні концентрації сахарози (0,27 - 1,0 моль/л) на протязі певного часу (2,10,30,60 хвилини), Дані умови експозиції в неелектролітних середовищах зумовлювали початкову модифікацію клітин, котрі потім переносили в 4,0 моль/л NaCl , за допомогою чого моделювався гіперосмотичний шок (Пєздняков З.В., 1989),

Для модифікації взаємодії цитоскелета з біліпідним шаром мембрани еритроцити обробляли геміном (2×10^{-5} моль/л) або хлорпромазином (7×10^{-5} моль/л), Температурна денатурація білка смуги 2,1 здійснювалась при $+49^{\circ}\text{C}$,

Виснаження еритроцитів по АТФ в присутності йодоацетаміда проводили згідно (*Feggett J. E.*, 1982). Бист внутріклітинного АТФ визначали гексо-кіназним методом з невеликими модифікаціями (*Bentley G.*, 1975),

Аглютинація еритроцитів здійснювалась обробкою клітин конканаваліном А (67,5 та 135 мкг/мл),

Статистичну обробку експериментальних даних проводили по Ст'юденту-т-тесту,

РЕЗУЛЬТАТИ ТА ЇХ ОБГОВОРЕННЯ

Стійкість еритроцитів білих щурів різного віку до гіпертонічного неелектролітного середовища та гіперосмотичного шоку

Стійкість еритроцитів до гіперосмотичного шоку в 1,0-4,0 мо-

лярних розчинах NaCl залежить від структурно-функціонального стану цитоскелета та його взаємодії з компонентами мембрани (Бондаренко В.А., 1989). При зміні осмотичних параметрів середовища стан цитоскелета і його взаємодія з компонентами мембрани залежать від ступеня дегідратації клітини, котра задається початковим рівнем осмолярності як у присутності електролітів, так і неелектролітів (Поздняков В.В., 1969), а також тривалість експонування клітин у гіпертонічних розчинах неелектролітів (Песняк І.І., 1994).

На етапі початкової інкубації в гіпертонічних розчинах, які містять сахарозу, еритроцити білих щурів не тільки набувають чутливості до наступного переносу в $4,0$ моль/л NaCl , але й гемолізується. Рівень гемолізу залежить від концентрації неелектроліта та тривалості експонування клітин. Еритроцити 1- та 12-місячних тварин характеризуються підвищеною чутливістю до дії гіпертонічного фактора середовища в області критичних концентрацій сахарози, мехі якої визначаються часом інкубації клітин.

Вікові особливості стійкості еритроцитів обох вікових груп до зміни осмотичних умов у присутності неелектроліта ($0,27 - 1,0$ моль/л сахарози) проявляється тільки після певного часового інтервалу (від 10 до 60 хвилин), при цьому еритроцити одимісячних тварин відрізняє висока чутливість до гіпертонічного неелектролітного середовища, яка різко зростає при збільшенні тривалості експонування клітин. При тих же умовах тоничності середовища та часу інкубації осмотична чутливість еритроцитів 12-місячних щурів значно нижча.

Порівняння вікових особливостей чутливості нативних еритроцитів 1- та 12-місячних білих щурів до переносу в $4,0$ моль/л NaCl можливе тільки після короткочасного експонування (на протязі 2 хвилин) в гіпертонічному сахарозному середовищі, так як в цих умовах гемолізує менш ніж 10% еритроцитів тварин обох вікових груп. Стійкість еритроцитів 1-місячних тварин до гіпертонічного шоку в $4,0$ моль/л NaCl була достовірно нижча, ніж стійкість клітин 12-місячних щурів після експонування у гіпертонічних розчинах неелектроліта ($0,8-1,0$ моль/л сахарози).

Таким чином, еритроцити характеризуються неоднаковою чутливістю до експонування у гіпертонічних розчинах солі та неелектроліта. Таку особливість можна пов'язати з різним характером змін

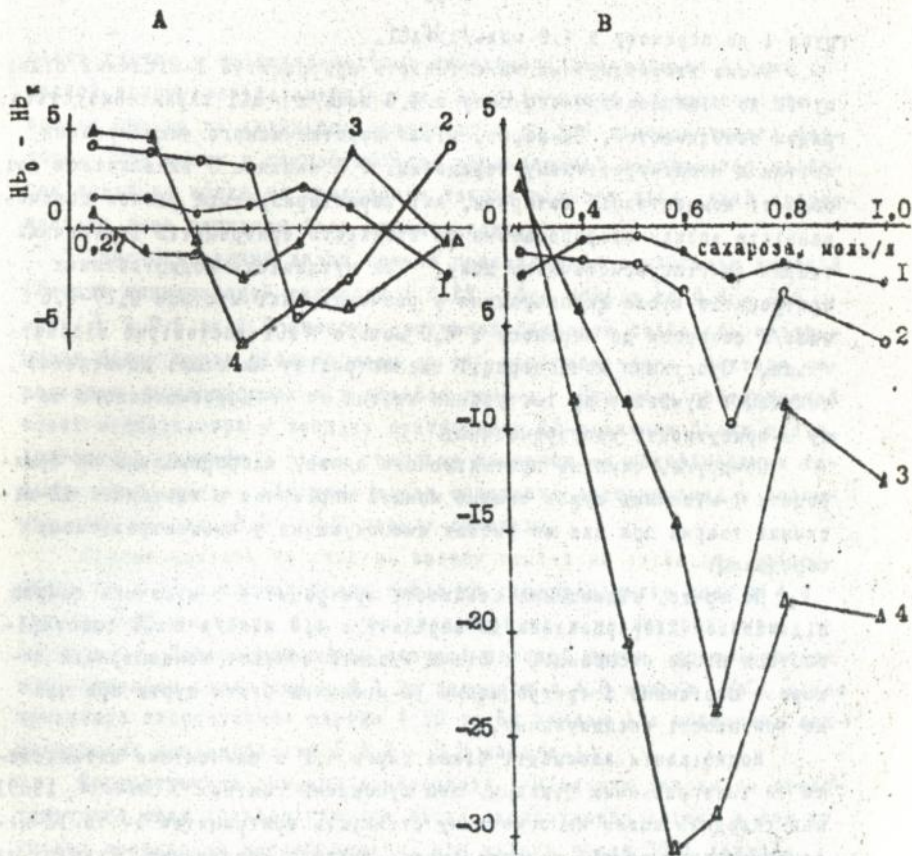
структурного стану цитоскелета та мембрани в умовах дегідратації. Той факт, що структурна стабільність цитоскелета контролюється слабкими зв'язками між його компонентами, для яких характерна висока чутливість до змін умов середовища (Hacht C., 1982) дозволяє прийти до висновку, що вікові розбіжності осмотичної стійкості еритроцитів контролюються неоднаковою структурою багаточисленних слабких зв'язків у межах цитоскелета.

Вплив температурної та хімічної модифікації
цитоскелета на чутливість еритроцитів білих
щурів різного віку до дії гіпертонічного фактора
в неелектролітному середовищі та розчині електроліта

Відомо, що температурна обробка еритроцитів щурів при $+49^{\circ}\text{C}$ зумовляє вибіркочну денатурацію білка смуги 2,1 (анкірину), який забезпечує взаємодію спектринових тетрамерів цитоскелета з білком смуги 3 (Салія Ц₄X₄, 1989). Ослаблення взаємозв'язку цитоскелета з інтегральними білками біліпідного шару знижує осмотичну стійкість еритроцитів білих щурів 1- та 12-місячного віку до дії гіпертонічного середовища у розчинах неелектроліта та 4,0 моль/л NaCl. Ступінь сенсibiliзуючого впливу температурної модифікації структурного стану мембрани на чутливість клітин до пошкоджуючого фактора не залежить від концентрацій неелектроліта у середовищі. Тривалість експонування також не має суттєвого впливу на зміну чутливості модифікованих клітин до гіпертонічних умов.

Зниження стабілізуючого впливу цитоскелета на біліпідний шар внаслідок температурної денатурації білка смуги 2,1 зумовляє різке підвищення чутливості еритроцитів тварин молодшої вікової групи до гіпертонічного середовища, що менш виражено в зміні осмотичної стійкості модифікованих еритроцитів 12-місячних щурів порівняно з нативними клітинами.

Обробка еритроцитів хлорпромазином, інгібітором кальмодуліна (Takahashi T., Kikuchi H., 1983), змінює чутливість до гіпертонічного середовища неелектроліта тільки клітин 1-місячних тварин (маж. 1 а, б). При цьому хлорпромазин проявляє виключно протекторний ефект: у всій дослідженій області концентрацій сахарози, ступінь якого зростає при збільшенні тривалості експонування клітин. Хлорпромазин знижує чутливість еритроцитів тварин даної вікової



Мал. 1. Вплив хлорпромазина на чутливість еритроцитів
1- (А) та 12- (В) місячних тварин до гіпертонічних розчинів
сахарози,
1, 2, 3, 4 - час інкубації 2, 10, 30, 60 хвилини, відповідно,

групи 1 до переносу в 4,0 моль/л NaCl .

Вплив хлорпромазина на стійкість еритроцитів 1-місячних білих щурів до гіперосмотичного шоку в 4,0 моль/л NaCl характеризується рядом особливостей. По-перше, після короткочасного експонування клітин в неелектролітному середовищі (2 хвилини) виявляється дві області концентрацій сахарози, які характеризуються різною спрямованістю впливу хлорпромазина на стійкість еритроцитів 1-місячних тварин до гіперосмотичного шоку. Так чутливість модифікованих еритроцитів після експонування у розчинах, які містили 0,27-0,6 моль/л сахарози до переносу в 4,0 моль/л NaCl достовірно підвищується. Зростання концентрації неелектроліту на етапі початкової інкубації зумовлює протектування клітин до гіперосмотичного шоку в присутності хлорпромазина.

По-друге, ступінь протектуючого впливу хлорпромазина на еритроцити 1-місячних щурів значно менший порівняно з клітиними 12-місячних тварин при цих же умовах експонування у неелектролітному середовищі.

По-третє, підвищення стійкості еритроцитів 1-місячних тварин під впливом хлорпромазина до переносу в 4,0 моль/л NaCl спостерігається після експозиції в більш вузькій області концентрацій сахарози порівняно з еритроцитами 12-місячних білих щурів при цій же тривалості експонування.

Модифікація взаємодії білка скруги 4.1 з елементами цитоскелета та інтегральними білками, яка зумовлена геміном (*Solas A., 1989*), має складний вплив на осмотичну стійкість еритроцитів 1- та 12-місячних тварин до дії гіпертонічного фактора середовища. Ступінь та спрямованість цього впливу залежить від умов експонування еритроцитів у неелектролітному середовищі та віку тварин. Під впливом геміна еритроцити тварин обох вікових груп сенсibilізуються до гіпертонічних розчинів сахарози на протязі перших 30 хвилин. Рівень гемолізу модифікованих еритроцитів 12-місячних щурів незначно підвищується порівняно з нативними клітинами. При цьому чітко виражена залежність ступеня сенсibilізації клітин від концентрації неелектроліту у середовищі за тривалості експонування еритроцитів у межах вказаного часу не проявляється. Чутливість оброблених геміном еритроцитів 1-місяч їх тварин до гіпертонічного сахарозного середовища вища, ніж клітин старшої вікової групи.

Після тривалого експонування (60 хвилин) модифікованих ге-

міном клітин у неелектролітному середовищі виявляється кілька областей концентрацій сахарози, які відрізняються спрямованістю впливу геміна на стійкість еритроцитів до дії гіпертонічного фактора. При цьому у кожній області концентрації модифікатор здійснює подібний ефект на еритроцити тварин різного віку, який відрізняється лише ступінем його вираженості.

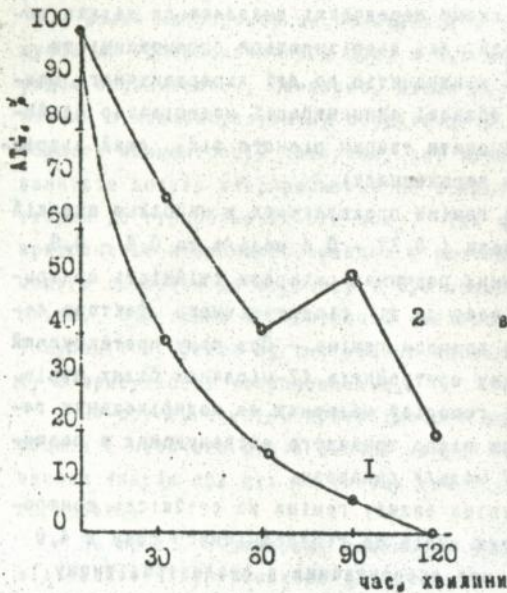
Сенсибілізуючий вплив геміна проявляється в найбільш широкій області концентрацій сахарози (0,27 - 0,4 моль/л та 0,8 - 0,9 моль/л). В 0,6 та 1,0-молярних розчинах сахарози стійкість еритроцитів білих щурів різного віку до дії гіпертонічного фактора середовища підвищується під впливом геміна. При чому протектувальний ефект модифікатора у випадку еритроцитів 12-місячних білих щурів, достовірна різниця у рівні гемолізу нагнених та модифікованих геміном еритроцитів відсутня після тривалого експонування в розчинах, які містять 0,5 - 0,7 моль/л сахарози.

Спрямованість та ступінь впливу геміна на стійкість еритроцитів 1- і 12-місячних білих щурів до гіпертонічного шоку в 4,0 моль/л NaCl залежить від умов експонування в неелектролітному середовищі. Еритроцити щурів старшої вікової групи протектується модифікатором білка смуги 4,1 до переносу в 4,0 моль/л NaCl після тривалого експонування клітин (30 та 60 хвилин) в критичних концентраціях неелектроліта (0,7 - 0,8 моль/л).

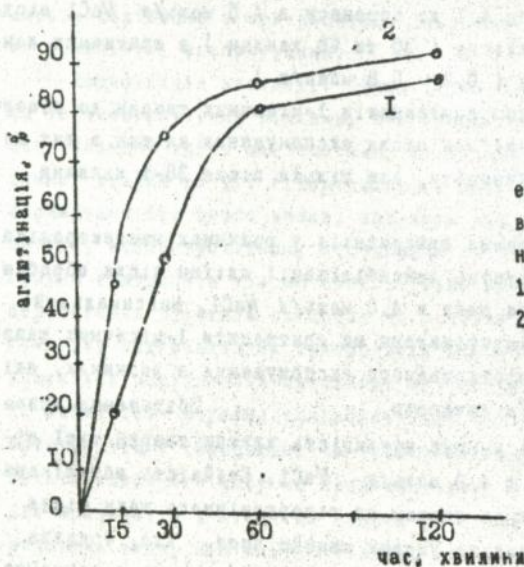
Протектування геміном еритроцитів 1-місячних тварин до гіпертонічного шоку спостерігається після експонування клітин в тих же умовах середовища неелектроліту, але тільки після 30-ї хвилини і в значно меншій мірі.

Тривалість експонування еритроцитів у розчинах неелектроліта має суттєвий вплив на ступінь сенсибілізації клітин після обробки геміном до гіпертонічного шоку в 4,0 моль/л NaCl. Максимальний сенсибілізуючий вплив модифікатора на еритроцити 1-місячних тварин спостерігається після короточасного експонування в розчинах, які містять 0,27 - 0,7 моль/л сахарози.

Збільшення тривалості експонування різко знижує чутливість клітин тварин цієї вікової групи до перенесу в 4,0 моль/л NaCl. Стійкість модифікованих еритроцитів 12-місячних тварин до гіпертонічного шоку після початкової інкубації в тих же умовах значно вища. Але, тривале експонування еритроцитів у неелектролітному середовищі з конценра-



Мал. 2. Швидкість виснаження по АТФ еритроцитів щурів різного віку в присуті есті йодоацетаміда ($6,0 \times 10^{-3}$ моль/л), 1 - 1-місячні тварини, 2 - 12-місячні тварини,



Мал. 3. Аглютинація еритроцитів щурів різного віку в присутності конканаліну А (67,5 мкг/мл), 1 - 1-місячні тварини, 2 - 12-місячні тварини,

ціями неелектроліта нижче критичних підсилює сенсibilізуючий вплив геміна на клітини указанної групи тварин (мал. 3б),

Таким чином, вплив хімічних модифікаторів, як і осмотичних умов середовища на еритроцити також залежить від віку тварин. Це можна пояснити неоднаковою чутливістю зформованих периферичними білками (білком смуги 4,1 та 2,1, включаючи білки смуги 3) контактних зон, які забезпечують прикріплення цитоскелета до мембрани і контролюють осмотичну і холодову чутливість клітин (Рамазанов В.В., 1994 р.),

Вплив виснаження АТФ в присутності йодоацетаміда на стійкість еритроцитів білих щурів різного віку до дії гіпертонічного та температурного фактора середовища

Багаточислені експериментальні дані свідчать про значний вплив АТФ на збереження та підтримання цілого ряду властивостей та характеристик еритроцитарних клітин, які забезпечують високу ефективність її функціонування (Слобожаніна Є.І., *Moscow M.*, 1990),

Використовуючи метод "швидкого" виснаження еритроцитів по АТФ в присутності йодоацетаміда (6×10^{-3} моль/л) показано, що еритроцити тварин 1- і 12-місячного віку характеризуються різними швидкостями падіння рівня внутріклітинного АТФ (мал. 2). Еритроцити 1-місячних білих щурів втрачали в перші 30 хвилин біля 70% АТФ, а за 2 години "швидкого" виснаження рівень АТФ досягав нульового значення (мал. 2). Швидкість виснаження по АТФ еритроцитів 12-місячних тварин була значно вища. На кінець експерименту рівень АТФ досягав 20% від початкового.

Зниження рівня внутріклітинного АТФ нижче 10% різко підвищує чутливість еритроцитів до гіпертонічного сахарозного середовища. Стійкість клітин щурів 12-місячного віку зростає до зсуву температур ($37^{\circ}\text{C} - 0^{\circ}\text{C}$) у розчинах неелектроліта при виснаженні еритроцитів по АТФ до 22% та 30% від початкового рівня. При досягненні вказаного рівня внутріклітинного АТФ чутливість еритроцитів 1-місячних тварин до дії температурного фактора середовища не змінюється.

Таким чином, метаболічний стан клітин еритроцитарної популяції змінюється у процесі онтогенеза і може бути одним з причин розвитку особливостей структурного стану цитоскелета та плазматичної мембрани еритроцитів 1- та 12-місячних щурів.

Аглютинація еритроцитів білих курів різного віку в присутності конканаваліна А.

Рецепторний апарат, у тому числі і місця зв'язування конканаваліна А, які розміщені на білках смуги 3 еритроцитів, змінюються в процесі старіння клітин (*Шинюха*, 1988),

Збільшення концентрацій конканаваліна А з 67,5 мкг/мл до 135 мкг/мл підвищує швидкість аглютинації еритроцитів курів різного віку. Однак, незалежно від використаної концентрації лектину, середня швидкість аглютинації еритроцитів 12-місячних тварин в перші 15 хвилин буває у 2 рази вища, ніж клітин курів молодшої вікової групи. При цьому рівень аглютинації, який розвивається до закінчення 120-хвилинного експонування у інкубаційному середовищі, еритроцитів курів різного віку достовірно не відрізняється (мал. 3).

Можна припустити, що це зумовлено відсутністю значної різниці у густині рецепторних місць на одиницю площі поверхні еритроцитів тварин різного віку. Але, конформаційний стан білка смуги 3, напевно, суттєво відрізняється у еритроцитах 1- та 12-місячних курів, що зумовляє різний ступінь доступності рецепторних місць до лектину. Це може бути наслідком вікових змін цілого ряду структур в процесі старіння еритроцитів, які впливають на конформації білка смуги 3. У числі вказаних компонентів можуть бути гемоглобін та продукти його окислення (*Клю М.Т.*, 1990), вплив рівня внутріклітинного АТФ на стан білків мембрани.

Виявлені особливості аглютинації еритроцитів білих курів різного віку є додатковим свідомством різниці якісного складу еритроцитарної популяції клітин 1- та 12-місячних тварин.

ВИСНОВКИ

1. Еритроцити курів характеризуються високою чутливістю до інкубації у гіпертонічному середовищі, яке містить сахарозу. Найбільша чутливість клітин до дії гіпертонічного фактора середовища проявляється в області критичних концентрацій сахарози, при яких спостерігається розвиток ізотермічного гемолізу клітин. Цієї вказаної області концентрацій мезелектровіту розширюється при збільшенні часу інкубації, а саме з 0,7 - 0,8 моль/л після 2-х хвилин до 0,5 - 0,9 моль/л на 60 хвилин.

2. Чутливість еритроцитів щурів різного віку, модифікованих в гіпертонічних розчинах сахарози, до дії гіпертонічного шоку в 4,0 моль/л NaCl залежить не тільки від початкового рівня тоничності неелектролітного середовища, але й від тривалості експонування в цих умовах. Чутливість еритроцитів 1-місячних тварин до гіпертонічного неелектролітного середовища та 4,0 моль/л NaCl вища порівняно з клітинами щурів старшої вікової групи.

3. Температурна денатурація анкірину ($+49^{\circ}\text{C}$) сенсibiлізує еритроцити щурів різного віку гіпертонічного шоку в 4,0 моль/л NaCl, причому тоничність сахарозного середовища не визначає ступінь проляднення вказанного ефекта. Рівень гемолізу модифікованих температурно вробокм еритроцитів 1-місячних тварин в 4,0 моль/л NaCl вище, ніж клітин щурів старшого віку.

4. Хлорпромазин протектує еритроцити 12-місячних тварин від пошкодження в гіпертонічному середовищі, причому ступінь протекції зростає при збільшенні часу експозиції. Чутливість еритроцитів 1-місячних тварин до гіпертонічного неелектролітного середовища не змінюється в присутності хлорпромазина.

5. Хлорпромазин здійснює різнонаправлений вплив на чутливість еритроцитів 1-місячних щурів до переносу в 4,0 моль/л NaCl, характер якого визначається осмотичними умовами інкубації та часом експонування в неелектролітному середовищі. Хлорпромазин знижує осмотичну чутливість клітин, які початково експонувалися в розчинах неелектроліту з високою тоничністю на протязі всього часу інкубації, до 4,0 моль/л NaCl, в той же час початкова експозиція еритроцитів в розчинах з низьким рівнем осмолярності (0,27 - 0,5 моль/л) на протязі 2 хвилин підвищує їх чутливість. Протектування для хлорпромазину більш виражена у випадку еритроцитів 12-місячних тварин в умовах гіпертонічного шоку (4,0 моль/л NaCl) порівняно з клітинами 1-місячних щурів.

6. Гемін підвищує чутливість еритроцитів щурів різного віку до гіпертонічного сахарозного середовища, причому рівень сенсibiлізації клітин 1-місячних тварин вищий порівняно з еритроцитами 12-місячних тварин.

7. Вплив геміну на чутливість еритроцитів щурів різного віку до переносу в 4,0 моль/л NaCl має біфазний характер.

Після експонування клітин у розчинах, які містять 0,27 - 0,6 моль/л сахарозу, спостерігається підвищення під впливом геміну

чутливості еритроцитів 1-місячних тварин до гіперосмотичного шоку, а в середовищі з більш високими концентраціями неелектроліту має місце протективний ефект в присутності даної сполуки.

Збільшення часу експонування еритроцитів у розчинах, які містять 0,27 - 0,6 моль/л сахарози зумовляє перехід до різнонаправленого реагування еритроцитів щурів 1- та 12-місячного віку на дію гіперосмотичного шоку при переносі у 4,0 моль/л NaCl. По мірі збільшення часу інкубації клітини 1-місячних тварин в неелектролітному середовищі їх чутливість до переносу в 4,0 моль/л NaCl в присутності геміну зникається, в той час як еритроцити 12-місячних щурів додатково гемолізують.

8. Швидкість виснаження еритроцитів по АТФ в присутності йодоацетаміда різна для клітин 1- і 12-місячних щурів. Еритроцити щурів молодшої вікової групи виснаджуються швидше, ніж клітини 12-місячних тварин, втрачаючи на протязі перших 30 хв. лиш більше 60% початкового вмісту АТФ, в той час як у клітинах 12-місячних тварин втрати становлять лише 30%.

9. Еритроцити 1- та 12-місячних тварин характеризуються різною швидкістю аглятінації в присутності конканаваліну А. Незалежно від використаної концентрації лектину швидкість аглятінації еритроцитів 12-місячних тварин в 2 рази вища порівняно з клітинами тварин молодшої вікової групи на протязі перших 15 хвилини, але кінцевий рівень аглятінації еритроцитів 1- та 12-місячних щурів не відрізняються.

СПИСОК ОПУБЛІКОВАНИХ РОБІТ ПО ТЕМІ ДИСЕРТАЦІЇ

1. Шермет Л.В., Бондаренко В.А., Ступінь дегідратації і стійкість еритроцитів білих щурів до осмотичного та температурного шоку // в сб.: УІ Український біохімічний з'їзд.-1992.-ч.1, с 105.

2. Шермет Л.В., Осмотическая чувствительность эритроцитов крыс разного возраста в гипертонических средах. Сборник научных работ аспирантов ХГУ: естественные и физико-математические науки, Харьков: Изд-во "Основа" при ХГУ, 1992.-С.66-71.

3. Шакова Н.М., Шермет Л.В., Чувствительность модифицированных хлорпромазином эритроцитов к осмотическому шоку // Укр. биохим. журн. - 1993, - т. 65, №1.-С.69-73.

Друк. ХАІ. Т. 100 прим. Замовлення 22.

457365

AB 30.239

AB 30.239