

## БІОЛОГІЯ ТВАРИН

УДК: 567.828: 612.663

<https://orcid.org/0000-0003-3247-6882>

### ПОРУШЕННЯ ФЕРТИЛЬНОСТІ У МІЖВИДОВИХ ГІБРИДІВ ЗЕЛЕНИХ ЖАБ ІЗ СІВЕРСЬКО-ДОНЕЦЬКОГО ЦЕНТРУ РІЗНОМАНІТТЯ *PELOPHYLAX ESCULENTUS* COMPLEX

Боброва А.А., Макарян Р.М., Шейко В.П., Шабанов Д.А.

*Харківський національний університет імені В.Н. Каразіна*

Досліджено 46 диплоїдних самців *P. esculentus* та 14 самців *P. ridibundus* з Сіверсько-Донецького центра різноманіття *Pelophylax esculentus* complex. Визначено здатність продукувати активні сперматозоїди у відповідь на гормональну стимуляцію сурфагоном, наявність активних сперматозоїдів у суспензії з розрізаних сім'яників, а також розміри сім'яників. 85% *P. esculentus* та 29% *P. ridibundus* серед досліджених особин мають порушення фертильності. Особини *P. esculentus* із порушеннями фертильності мають сім'яники, що є меншими за розміром у порівнянні з нормальними особинами.

**Ключові слова:** *Pelophylax esculentus* complex, *Pelophylax ridibundus*, Сіверсько-Донецький центр різноманіття зелених жаб, сім'яники, фертильність.

**Impaired fertility in interspecific hybrids of green frogs from Seversko-Donetskiy center of *Pelophylax esculentus* complex diversity.** Bobrova A. A., Makaryan R. M., Sheiko V. P., Shabanov D. A. – 46 diploid males *P. esculentus* and 14 males *P. ridibundus* from Seversko-Donetskiy center of green frogs diversity were investigated. An ability to produce active sperm in response to hormonal stimulation by surfagon, the presence of active sperm in homogenized testes suspension, as well as the size of the testes were determined. Among studied individuals, 85% of *P. esculentus* specimens and 29% of *P. ridibundus* specimens had an impaired fertility. The size of testes of *P. esculentus* individuals with impaired fertility was smaller than normal.

**Key words:** *Pelophylax esculentus* complex, *Pelophylax ridibundus*, Seversko-Donetskiy center of green frogs diversity, fertility.

## ВСТУП

Гібридогенний комплекс зелених жаб, *Pelophylax esculentus* complex (або, за старою назвою – *Rana esculenta* complex) став моделлю для вивчення геміклональної (напівклональної) міжвидової гібридизації [8]. Внаслідок схрещування двох батьківських видів, ставкової жаби, *Pelophylax lessonae* (Camerano, 1882) та озерної жаби, *Pelophylax ridibundus* (Pallas, 1771) виникають міжвидові гібриди, для позначення яких використовується ім'я, що аналогічне видовому, *Pelophylax esculentus* (Linnaeus, 1758).

У типовому випадку відтворення диплоїдних гібридів стає можливим завдяки тому, що в клітинах зародкової лінії відбувається елімінація одного з батьківських геномів та ендоредуплікація (подвоєння без поділу клітини) іншого. Такі гібриди продукують статеві клітини, що містять один з батьківських геномів, який передається без рекомбінації, клонально. У разі схрещування таких гібридів з представниками іншого батьківського виду усе потомство складається з гібридних особин. Слід підкреслити, що описана схема є лише одним з випадків (хоча й типовим за сучасними уявленнями). У багатьох регіонах поруч з диплоїдними гібридами поширені й триплоїдні й навіть трапляються тетраплоїдні; деякі диплоїдні гібриди продукують диплоїдні гамети, гамети з частково рекомбінованими геномами або навіть виробляють суміш статевих клітин, що належать до обох батьківських видів [6; 8].

Розташований у Східній Україні регіон, де водночас зустрічається висока кількість різних форм зелених жаб, отримав назву Сіверсько-Донецького центру різноманіття *Pelophylax esculentus complex* [5; 6]. У ньому відсутні статевозрілі представники *P. lessonae*. Внаслідок цього усі геноми *P. lessonae*, що входять у генотипи диплоїдних та триплоїдних *P. esculentus*, мають довгу історію передачі через низку гібридних особин. Іншою особливістю цього центру є те, що певна частка особин *P. esculentus* у ньому є триплоїдними.

Відомо, що гаметогенез у гібридів  $F_1$ , тобто особин, що утворилися від схрещування *P. lessonae* і *P. ridibundus*, може стикатися зі значними складнощами. Вперше це виявив Лешек Бергер, який відкрив гібридогенез у зелених жаб [7]. Бергер встановив, що серед гібридів  $F_1$  зустрічаються особини, у сім'яниках яких сперматозоїди або відсутні, або знаходяться у кількості, набагато нижчій за норму.

Вивчення особливостей сперматогенезу амфібій має не лише теоретичне значення. В останні роки розробляються технології, що дозволяють прижиттєве отримання сперми самців безхвостих амфібій. Цю сперму можна застосувати як для запліднення ікри, так і для тривалого зберігання у замороженому стані. Такі можливості є корисними для збереження генофонду рідкісних та зникаючих видів та внутрішньовидових форм, а також для розширення можливостей дослідників під час проведення штучних схрещувань. Піонером таких досліджень є В. К. Утешев, за участю якого розроблено технології прижиттєвого отримання сперми від одного з батьківських видів гібридогенного комплексу зелених жаб, *P. lessonae* [9 та попередні роботи]. Після правильно обраної гормональної стимуляції з клоаки самців безхвостих можна отримати уринальну сперму, що містить достатню для штучного запліднення ікри кількість сперматозоїдів.

Необхідність у визначенні частки самців, що є повністю або майже повністю безплідними, стала наслідком нашої роботи по адаптуванню технології прижиттєвого отримання сперми до самців *P. esculentus* та *P. ridibundus* (детальні результати цієї роботи будуть оприлюднені в іншій публікації). Під час виконання цієї задачі ми стикнулися з тим, що гормональна

стимуляція, яка викликала появу активних сперматозоїдів в уринальній спермі одних особин, не приводила до бажаного ефекту у інших.

### МАТЕРІАЛИ ТА МЕТОДИ ДОСЛІДЖЕННЯ

Для вивчення гормональної стимуляції застосували 43 диплоїдних самця *P. esculentus* та 8 самців *P. ridibundus*. З числа особин, для яких ми встановили реакцію на гормональну стимуляцію, 11 *P. esculentus* та 2 *P. ridibundus* були розтяті для визначення розмірів сім'яників та наявності в них активних сперматозоїдів. Інші особини, яких використовували для досліджень гормональної стимуляції, були випущені у місцях збору. Крім того, було розтято 3 *P. esculentus* та 6 *P. ridibundus*, випадково зібраних у природному місцеперебуванні. Таким чином, ми дослідили здатність продукувати активні сперматозоїди у 60 особин. Відносно невелика кількість жаб, які були розтяті, пояснюється тим, що ми намагалися мінімізувати вилучення жаб із природних місцеперебувань і обмежились кількістю особин, яка дала нам можливість порівняти два способи визначення наявності активних сперматозоїдів.

Жаб збирали у червні-липні 2014 р. в околицях біологічної станції Харківського національного університету імені В. Н. Каразіна (с. Гайдари Зміївського району Харківської області), засліплюючи їх ліхтарем у темряві.

**Визначення жаб.** У Сіверсько-Донецькому центрі різноманіття зелених жаб мешкають диплоїдні *P. esculentus* та *P. ridibundus*, які добре відрізняються за зовнішніми ознаками, а також триплоїдні *P. esculentus*, зовнішнє визначення яких є вкрай ненадійним [1; 5]. Тому визначення жаб проводилося таким чином: їх плоїдність визначали за розміром еритроцитів із застосуванням раніше оприлюдненої методики [2]. Оскільки усі досліджені особини були диплоїдними, їх належність до *P. esculentus* або *P. ridibundus* визначали за комплексом зовнішніх ознак [1].

**Методика гормональної стимуляції.** Статевозрілим самцям зелених жаб ін'єктували сурфагон, синтетичний аналог люліберину, гонадотропного релізинг-гормону [9]. Під час ін'єкції голка шприцу вводилася крізь шкіру у стегновий підшкірний лімфатичний мішок, а з нього проводилася до черевного підшкірного лімфатичного мішку. Ми застосовували різні дози гормону, найчастіше – 1 мкг сурфагону на 1 г живої ваги жаби.

Через 2 години після ін'єкції гормону шляхом м'якого масажу черевної ділянки отримували уринальну сперму [9]. Рідину, що при масажі витікає із клоаки, збирали в чашки Петрі. Проби цієї рідини досліджували під мікроскопом у камері Горяєва, в якій проводили підрахунок кількості активних сперматозоїдів. Активними вважали сперматозоїди, що рухаються та мають нормальну для жаб форму.

У тому разі, якщо у певної особини реєструвалася реакція на гормональну стимуляцію, різниця у реакції на різні дози сурфагону стосувалася лише кількості активних сперматозоїдів в уринальній спермі, а не їх наявності або відсутності. Особини, у яких сперматозоїди не з'являлися після дози в 1 мкг

гормону на 1 г живої ваги жаби, не реагували і на інші, у тому числі підвищені, дози гормону.

**Методика розтину та визначення наявності активних сперматозоїдів.** Жаб наркотизували паром ефіру для наркозу, після чого руйнували їм головний та спинний мозок введенням препарувальної голки через потилицевий отвір. У вбитих тварин розкривали черевну порожнину та виймали сім'яники. Жабу (спинною стороною донизу) та її відокремлені сім'яники розміщували на склі офісного сканера формату А4, після чого проводили сканування з роздільною якістю 600 dpi. Виміри довжини тіла жаби та довжини сім'яників проводили по фотографіях за допомогою програми PDF XChange VIEWER. Результати вимірів перераховували у міліметри, застосовуючи скановане зображення штангенциркулю як мірну лінійку. Дані заносили до бази даних, створеної у програмі Statistica, 8 (StatSoft Inc.); у цій базі обчислювали відносну усереднену довжину сім'яників та їх асиметричність (відношення різниці у довжині правого та лівого сім'яника до їх усередненої довжини), а також проводили статистичну обробку даних.

Для визначення наявності активних сперматозоїдів у сім'яниках розрізали один з сім'яників ножицями на кілька шматків, які поміщали у чисту річкову воду. Через кілька хвилин, що необхідні для активації сперматозоїдів [3], пробу отриманої суспензії мікроскопували та реєстрували наявність або відсутність активних сперматозоїдів.

## РЕЗУЛЬТАТИ ДОСЛІДЖЕНЬ ТА ЇХ ОБГОВОРЕННЯ

Співвідношення самців зелених жаб, у яких реєструвалася наявність активних сперматозоїдів або їх відсутність, показано в таблиці 1. Слід підкреслити, що незалежними дослідженнями є перше (визначення наявності активних сперматозоїдів в уринальній спермі після гормональної стимуляції) та третє (визначення наявності активних сперматозоїдів у суспензії, отриманій з сім'яників особин, що були випадково обрані з природного місцеперебування). Друге дослідження, результати якого показані в таблиці 1, є підтвердженням відповідності двох застосованих підходів.

Зареєстровані порушення фертильності *P. esculentus* пов'язані з недорозвиненістю їх сім'яників. На рис. 1 показані результати двохфакторного дисперсійного аналізу, в якому встановлювався зв'язок між, з одного боку, належністю самця до *P. esculentus* або *P. ridibundus* та наявністю або відсутністю у нього активних сперматозоїдів, і, з іншого боку, відносним розміром сім'яників. Різниця у здатності продукувати активні сперматозоїди між особинами *P. esculentus* з різним розміром статевих залоз, а також між *P. esculentus* і *P. ridibundus* є значущою.



На рис. 2 показаний розмір сім'яників у тих самців, що виробляли або не виробляли активну сперму. Можна побачити, що серед *P. esculentus* активні сперматозоїди продукували ті особини, що мали більші за розміром статеві залози. Серед *P. ridibundus* порушення фертильності спостерігали у особин, які мали найбільші та найменші сім'яники.

Значного зв'язку між наявністю активних сперматозоїдів та асиметрією сім'яників не зареєстровано (рис. 3).

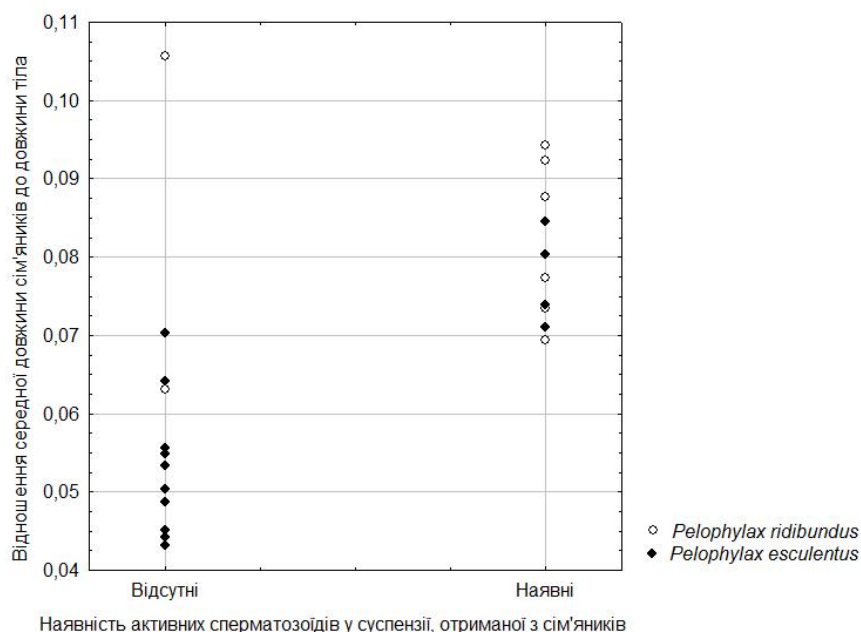


Рис. 2. Залежність здатності продукувати активні сперматозоїди самців жаб, що належать до батьківського виду або до міжвидових гібридів, від відносного розміру сім'яників

Вкрай низька частка самців *P. esculentus*, що продукують активні сперматозоїди (15%), викликає подив. Слід підкреслити, що ми не вважаємо, що особини, у яких не зареєстровані активні сперматозоїди, є повністю безплідними. Втім, є усі підстави вважати, що фертильність (тобто здатність до розмноження) таких особин є або значною мірою порушеною, або повністю втраченою.

Отриманий нами результат є певною мірою парадоксальним. Досліджені жаби були зібрані у районі, де приблизно половина особин належить до *P. esculentus*. Якщо відтворення *P. esculentus* стикається зі значними складнощами, лишається незрозумілим, яким чином вони відтворюються. Як ми зазначили, у регіоні дослідження відсутні представники одного з батьківських видів, саме тому ми можемо бути впевнені, що досліджували не гібридів F<sub>1</sub>, а особин, які мають геноми *P. lessonae*, що передавалися через гібридних особин протягом багатьох поколінь.

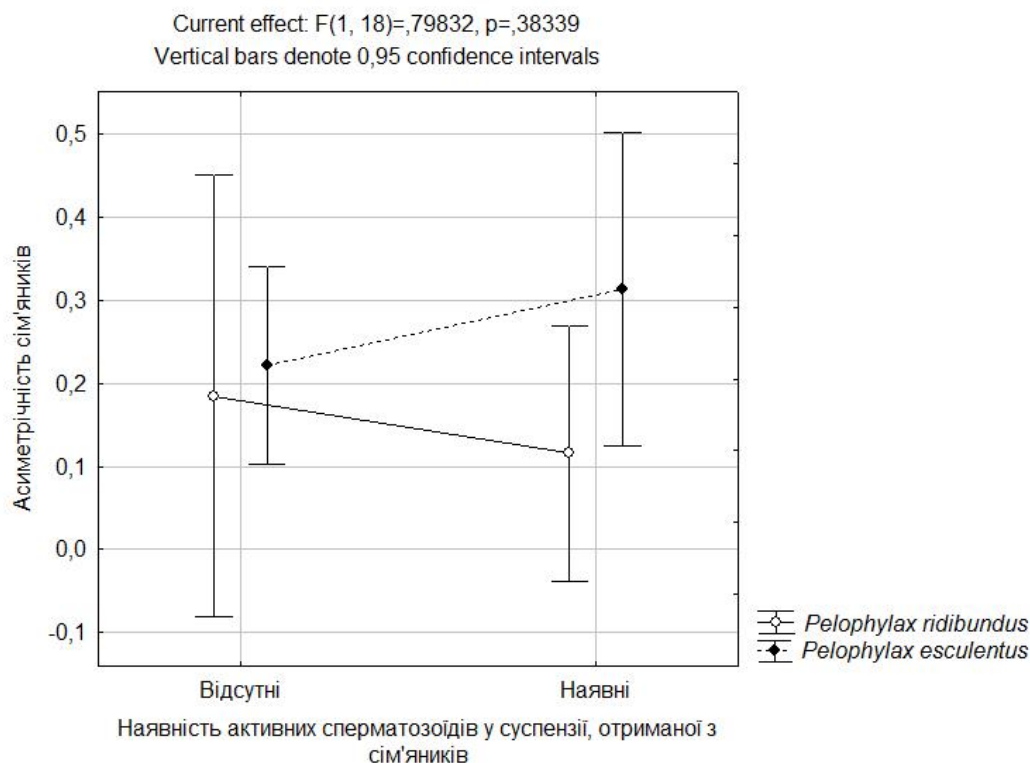


Рис. 3. Зв'язок здатності самців жаб продукувати активні сперматозоїди з асиметричністю сім'яників, а також з належністю до батьківського виду або до міжвидових гібридів

Несподіваним результатом також стала і ресстрація досить великої частки (29%) особин з порушеннями фертильності серед представників батьківського виду.

Вірогідно, порушення фертильності *P. esculentus*, зареєстровані ще Бергером [7], – наслідок того, що узгоджена елімінація усіх 13 хромосом одного набору є складним процесом. Його безпомилковість має забезпечуватися досить довершеним цитогенетичним механізмом. Можна припустити, що цей механізм у його повному вигляді не може бути наслідком добору, що йшов у батьківських видів, тому що в їх представників не відбувається елімінація одного з геномів. Ймовірно, стабілізація гаметогенезу з плином послідовних поколінь геміклональних гібридів може бути наслідком добору на рівні клітинних ліній під час гаметогенезу [4]. Нащадків можуть залишити тільки ті гібриди, що сформуєть повноцінні статеві клітини; продовження отримають лише ті клітинні лінії, в яких відбудеться елімінація одного геному та ендоредуплікація іншого. Але, як показало наше дослідження, у Сіверсько-Донецькому центрі різноманіття зелених жаб гаметогенез гібридних самців лишається значною мірою дестабілізованим.

Автори сподіваються, що відповіді на задані питання дадуть подальші дослідження.

## ВИСНОВКИ

Більшість диплоїдних самців *P. esculentus* (85% з дослідженої вибірки) та значна частина *P. ridibundus* (29% вибірки) з Сіверсько-Донецького центра різноманіття зелених жаб мають порушення фертильності, що проявляються у відсутності достатньої кількості активних сперматозоїдів в уринальній спермі, яку збирають після гормональної стимуляції за методом В. К. Утешева, а також у суспензії, отриманій із розрізаних сім'яників. Здатність до продукування активних сперматозоїдів пов'язана з розміром сім'яників; особини *P. esculentus* із порушеннями фертильності мають сім'яники, що є меншими за розміром за нормальні.

**Подяки.** Автори щиро вдячні В. К. Утешеву (Інститут теоретичної та експериментальної біофізики РАН, г. Пушціно, Російська Федерація), який виступив ініціатором розробки методів отримання уринальної сперми у представників *Pelophylax esculentus* complex Сіверсько-Донецького центру різноманіття зелених жаб та надав цінні консультації з цього приводу.

## Література

1. Атемасова Т. А., Влащенко А. С., Зиненко А. И., Токарский В. А., Шабанов Д. А., Шандиков Г. А. Учебно-полевая практика по зоологии позвоночных / Т. А. Атемасова, А. С. Влащенко, А. И. Зиненко, В. А. Токарский, Д. А. Шабанов, Г. А. Шандиков. – Х. : ХНУ имени В. Н. Каразина, 2008. – 180 с.
2. Бондарева А. А., Бирик Ю. С., Самило С. М., Шабанов Д. А. Цитогенетические особенности эритроцитов зеленых лягушек из Северско-Донецкого центра разнообразия *Pelophylax esculentus* complex / А. А. Бондарева, Ю. С. Бирик, С. М. Самило, Д. А. Шабанов // Вісник Харківського національного університету імені В. Н. Каразіна. Серія: біологія. – 2012. – Вип.15 (№1008) – С. 116–123.
3. Дабагян Н. В., Слепцова Л. А. Травяная лягушка *Rana temporaria* L. / Н. В. Дабагян, Л. А. Слепцова // Объекты биологии развития. – М.: Наука, 1975. – С. 442-462.
4. Шабанов Д. А. Гібридогенний комплекс зелених жаб як модель для вивчення багаторівневого добору / Д. А. Шабанов // Вісник Прикарпатського національного університету імені Василя Стефаника. Серія – Біологія. – Івано-Франківськ: Вид-во Прикарпатського національного університету імені Василя Стефаника, 2012. – Вип. XVII. – С. 90-94.
5. Шабанов Д. А., Коршунов О. В., Кравченко М. О. Які ж зелені жаби населяють Харківську область? Термінологічний і номенклатурний аспекти проблеми / Д. А. Шабанов, О. В. Коршунов, М. О. Кравченко // Біологія та валеологія. – Вип. 11. – Харків: ХДПУ, 2009. – С. 164-125.
6. Шабанов Д. А., Литвинчук С. Н. Зеленые лягушки: жизнь без правил или особый способ эволюции? / Д. А. Шабанов, С. Н. Литвинчук // Природа. – 2010. – № 3 (1135). – С. 29-36.



7. Berger L. Viability, sex and morphology of F<sub>2</sub> generation within forms of *Rana esculenta* complex. Zool. Poloniae, 1971. – V. 21. – P. 345-393.

8. Plötner J. Die Westpaläarktischen Wasserfrösche / J. Plötner. – Bielefeld, 2005. – 161 s.

9. Uteshev V., Shishova N., Kaurova S., Manokhin A., Gakhova E. Collection and Cryopreservation of Hormonally Induced Sperm of Pool Frog (*Pelophylax lessonae*) / V. Uteshev, N. Shishova, S. Kaurova, A. Manokhin, E. Gakhova // Russian Journal of Herpetology, 2013. – Vol 20, No 2. – P. 105-109.

**Нарушения фертильности у межвидовых гибридов зеленых лягушек из Северско-Донецкого центра разнообразия *Pelophylax esculentus* complex. Боброва А. А., Макарян Р. М., Шейко В. П., Шабанов Д. А.** – Исследовано 46 диплоидных самцов *P. esculentus* и 14 самцов *P. ridibundus* из Северско-Донецкого центра разнообразия *Pelophylax esculentus* complex. Определены способность производить активные сперматозоиды в ответ на гормональную стимуляцию сурфагоном, наличие активных сперматозоидов в суспензии из разрезанных семенников, а также размеры семенников. 85% *P. esculentus* и 29% *P. ridibundus* среди исследованных особей имеют нарушения фертильности. Особи *P. esculentus* с нарушениями фертильности имеют семенники, меньшие по размеру, в сравнении с нормальными особями.

**Ключевые слова:** *Pelophylax esculentus* complex, *Pelophylax ridibundus*, Северско-Донецкий центр разнообразия зеленых лягушек, семенники, фертильность.

УДК636.92:599.323.4:615.849  
<http://orcid.org/0000-0002-8775-8898>

## ВПЛИВ ГАМА-ОПРОМІНЕННЯ НА АКТИВНІСТЬ ФЕРМЕНТІВ АНТИОКСИДАНТНОЇ СИСТЕМИ КРОЛІВ

Костюк С.С.

*НДІ фізіології та екоімунології тварин та птиці ЛНУВМ та БТ  
імені С.З. Гжицького*

У роботі вивчався вплив гамма-опромінення на активність ферментів антиоксидантної системи в лізатах еритроцитів кролів. Установлено, що гамма-опромінення викликало зменшення активності всіх трьох ферментів антиоксидантної системи, а саме каталази, глутатіонпероксидази та супероксиддисмутази. Найбільш чутливою до впливу гамма-опромінення була каталаза, активність якої після опромінення зменшилася майже вдвічі. Зменшення активності ферментів антиоксидантної системи свідчить про зменшення відбірності організму тварин до утворення вільних радикалів, що є попередниками новоутворень.

**Ключові слова:** кролі, гамма-опромінення, каталаза, глутатіонпероксидаза, супероксиддисмутаза.

**The effect of gamma irradiation on the antioxidant enzyme activity of rabbits. Kostiuk S.S.** – In this paper we studied the effect of gamma irradiation on antioxidant enzyme activity in lysates of erythrocytes of rabbits. As a result of the experimental data it was revealed that gamma irradiation caused a decrease in the activity of all three enzymes of antioxidant system, such as catalase, glutathioneperoxidase and superoxidedismutase.

Catalase was the most sensitive to the effects of gamma-irradiation, after exposure its activity grew nearly twice less. The reduction of antioxidant enzyme activity indicates to a decrease of the selectness of animals' organisms to the formation of free radicals that are precursors of neoplasms.

**Key words:** rabbits, gamma irradiation, catalase, glutathioneperoxidaza, superoxide dismutase.

### ВСТУП

Вивчення характеру біологічної дії різних доз опромінення на живий організм, діагностика захворювань та профілактика опромінення залишаються актуальними і на сьогоднішній день, особливо коли існує загроза опромінення під час різних аварійних ситуацій на численних атомних електростанціях України.

Ефективне використання тварин в умовах інтенсифікації тваринництва вимагає глибокого розуміння особливостей фізіологічних процесів у тварин і птиці, а також змін, що виникають в організмі під впливом різноманітних факторів зовнішнього середовища, одним із яких є іонізуюча радіація. Через інтенсивне використання ядерної енергетики, виникнення аварій на атомних електростанціях перед нами постають нові завдання вивчення особливостей дії

іонізуючого випромінювання на живий організм і необхідність пошуку речовин, що зменшували б шкідливий вплив іонізуючої радіації, суттєву роль серед яких як радіопротектор відіграє піридоксин (вітамін В<sub>6</sub>) [6; 8].

Застосування антиоксидантів (АТ) засноване на зв'язуванні ними вільних радикалів – реакційних з'єднань з неспареним електроном, що виникають у процесі метаболізму, кількість яких збільшується з віком. Ці радикали, ушкоджуючи високомолекулярні сполуки (ДНК, РНК), колагену й інших білків, викликаючи перекісне окислювання ліпідів мембран клітин, можуть порушувати обмін речовин в організмі. У ссавців є могутня антиоксидантна система, що регулює дію вільних радикалів, однак з віком ефективність цієї системи знижується.

Про стан антиоксидантного захисту може свідчити активність антиоксидантних ферментів – каталази і супероксиддисмутази [3].

Іонізуюча радіація є одним із найбільш агресивних індукторів лавиноподібних вільнорадикальних реакцій, які, як показав аналіз сучасних медико-біологічних досліджень, відіграють важливу роль у розвитку морфофункціональних і регуляторних ушкоджень клітин під час дії на організм будь-якого несприятливого чинника.

## МАТЕРІАЛИ ТА МЕТОДИ ДОСЛІДЖЕНЬ

Таблиця 1

### Характеристика піддослідних тварин

Номер варіанта	Вік, місяців	Маса тіла, кг
1	5,0	3,2
2	5,2	3,3
3	5,1	3,6
4	5,2	3,7
5	5,0	3,8
6	5,2	3,5
7	5,0	3,7
8	5,0	3,6
9	5,0	3,5
10	5,1	3,6

Для дослідження було відібрано десять кролів породи білий велетень. Тварин опромінювали рентгенівськими променями DL = 50, 1000 рентген (V – 190 кV, A – 20 mA), фокусна відстань – 62 см, потужність 20 P/хв. З метою фільтрації м'яких променів застосовували алюмінієвий і мідний фільтри (Cu – 0,5, Al – 1 мм). Опромінення було тотальним і одномоментним.

## РЕЗУЛЬТАТИ ДОСЛІДЖЕНЬ ТА ЇХ ОБГОВОРЕННЯ

У таблиці 2 представлена активність супероксиддисмутази, глутатіонпероксидази і каталази лізатів еритроцитів першої і другої серії дослідів. Аналіз даних показує, що обидва ферменти відреагували зменшенням активності під впливом гама-випромінювання. Так, у першій серії досліджень активність супероксиддисмутази одразу після опромінення зменшилася на 5,3%. Надалі активність згаданого вище ферменту мала тенденцію до підвищення, однак до норми вона не повернулася. Так, якщо в нормі активність супероксиддисмутази становила  $11720 \pm 84$  мкм/мл еритроцитів, то в кінці дослідження вона становила  $11174 \pm 87$  мкм/мл еритроцитів.

Щодо активності каталази в лізатах еритроцитів, то, подібно до активності супероксиддисмутази, активність каталази також зменшилася під впливом променевої радіації. Так, якщо в нормі активність каталази в лізатах еритроцитів становила  $21,15 \pm 0,6$  мкм на 1 мл еритроцитів, то одразу після опромінення вона зменшилася на 14,1% і становила 18,8 мкм на 1 мл еритроцитів. Надалі під час дослідження активність каталази збільшувалася, однак до норми не повернулася і в кінці дослідження становила 20,6 сек. на 1 мл еритроцитів, що на 6% менше норми.

Таблиця 2

### Активність ферментів антиоксидантної системи кролів. $M \pm m$ , $N=5$

Доби Фермент	Норма	Після опромі- нення	Перша	П'ята	15-та	36-та	56-та	76-та
Каталаза мкм/сек. на 1 мл)	$21,15 \pm 0,6$	$11,35 \pm 0,7$	$12,16 \pm 0,8$	$14,42 \pm 0,5$	$12,2 \pm 0,6$	$14,28 \pm 0,9$	$14,82 \pm 0,9$	$15,27 \pm 0,8$
Глутатіон пероксида за (мкМ/хв. на 1мл еритр.)	$38,64 \pm 1,1$	$24,44 \pm 1,6$	$20,28 \pm 1,3$	$18,26 \pm 0,6$	$19,18 \pm 1,1$	$23,44 \pm 1,5$	$24,27 \pm 1,4$	$23,40 \pm 1,1$
Суперокс иддисмут аза (мкм/мл еритр.)	$1180 \pm 11,8$	$1060 \pm 11,8$	$1062 \pm 8,2$	$1057 \pm 9,3$	$1048 \pm 8,6$	$1050 \pm 6,9$	$10640 \pm 1,8$	$1070 \pm 7,8$

Гама-опромінення подібно впливає на активність всіх ферментів антиоксидантної системи, а саме викликає істотне пригнічення їх активності, що узгоджується з даними літератури [7; 9; 5; 4; 1]. Так, якщо в нормі активність глутатіонпероксидази в лізатах еритроцитів становила  $38,64 \pm 1,1$  мкМ/хв. на 1 мл еритр., то після опромінення зменшилася до  $24,44 \pm 1,6$  на 1 мкМ/хв. на 1мл еритр., супероксиддисмутази  $1180 \pm 11,81$  на 1 мл еритроцитів, то

після опромінення зменшилася до  $1060 \pm 11,8$  на 1 мл еритроцитів, каталази  $21,15 \pm 0,61$  сек. на 1 мл, то після опромінення зменшилася до  $11,35 \pm 0,7$  сек. на 1 мл, що вказує на інгібування активності цих ферментів, які попереджують утворення таких шкідливих для організму вільних радикалів.

### ВИСНОВКИ

1. Гама-опромінення викликало зменшення активності всіх трьох ферментів антиоксидантної системи, а саме каталази, глутатіонпероксидази та супероксиддисмути.

2. Найбільш чутливою до впливу гама-опромінення була каталаза, активність якої після опромінення зменшилася майже вдвічі.

3. Зменшення активності ферментів антиоксидантної системи свідчить про зменшення відбірності організму тварин до утворення вільних радикалів, які є попередниками новоутворень.

### Література

1. Дунаєвська О. Ф. Вплив імуностимуляторів на імунні органи собак в умовах радіаційного забруднення: Автор. дис. канд. біол. наук / О. Ф. Дунаєвська. – Житомир, 2006. – 26 с.

2. Зозуля Ю. А., Барабой В. А., Сутковий Д. А. Вільнорадикальне окислення і антиоксидантний захист при патології головного мозку / Ю. А. Зозуля, В. А. Барабой, Д. А. Сутковий. – М. : Знание, 2000. – С. 40-45.

3. Кушнірів В. І., Кожем'якін Л. А. Методи визначення активності каталази / В. І. Кушнірів, Л. А. Кожем'якін // Лаб. справа. – 1988. – № 1. – С. 16-18.

4. Меньщикова Е. Б., Ланкин В. З., Зенков Н. К. и др. Окислительный стресс. Проксиданты и антиоксиданты / Е. Б. Меньщикова, В. З. Ланкин, Н. К. Зенков. – М., 2006. – 556 с.

5. Ткаченко В. М. NADH-залежна монооксигеназна система мікросом печінки тварин при дії іонізуючого випромінювання та аліментарних факторів: Автореф. дис... канд. біол. наук: 03.00.04 / В. М. Ткаченко; Харк. нац. ун-т ім. В. Н. Каразіна. – Х., 2005. – 22 с.

6. Чумаченко В. Ю., Стояновський С. В., Лагодюк П. З. та ін. Довідник по застосуванню біологічно активних речовин у тваринництві / В. Ю. Чумаченко, С. В. Стояновський, П. З. Лагодюк. – К. : Урожай, 1989. – 264 с.

7. Arteel G. E., Briviba K., Sies H. // FEBS Lett. – 1999. – 445. – P. 226-230.

8. Hugo Aebi. Action of vitamins on enzymes. Trends pharm. Sci. – 1982. – V. 3. – № 4. – P. 150-15.

9. Mates J. M., Sancher-Jimenez F. Antioxidant / J. M. Mates, F. Sancher-Jimenez // Frontiers in Biosci. – 1999. – № 4. – P. 339-345.

**Влияние гамма-облучения на активность ферментов антиоксидантной системы кроликов. Костюк С. С.** – В данной работе изучалось влияние гамма-облучения на активность ферментов антиоксидантной системы в лизатах эритроцитов кроликов. В результате экспериментальных исследований установлено, что гамма-облучения вызвало уменьшение активности всех трех ферментов антиоксидантной системы, а именно каталазы, глутатионпероксидазы и супероксиддисмутазы.

Наиболее чувствительной к воздействию гамма-облучения была каталаза, активность которой после облучения уменьшилась почти вдвое.

Уменьшение активности ферментов антиоксидантной системы свидетельствует об уменьшении стойкости организма животных к образованию свободных радикалов, которые являются предшественниками новообразований.

**Ключевые слова:** кролики, гамма-облучение, каталаза, глутатионпероксидаза, супероксиддисмутаза.

*Наукове видання*

## **БІОЛОГІЯ ТА ВАЛЕОЛОГІЯ**

Збірник наукових праць

**Випуск 16**

Відповідальний за випуск *Т.Ю. Маркіна*

Комп'ютерна верстка: *Г.М. Голоднікова*

Коректори: *О.А. Чередниченко, О.С. Скічко*

Підп. до друку 15.09.14. Формат 60x90 1/16. Гарнітура Times New Roman.  
Спосіб друку – ризографія. Ум. друк. арк. 6,2. Обл.-вид. арк. 5,4.  
Тираж 300 прим. Ціна договірна.

Харківській національний педагогічний університет ім. Г.С. Сковороди  
Україна, 61002, м. Харків, вул. Артема, 29.

Свідоцтво про державну реєстрацію:  
Серія ДК № 1635 від 25.12.03 р.

Віддруковано ФОП Андреев К.В.  
Харків, просп. Леніна, 14