

виключено, що в організмі не весь попередник реніну переходить в ренін. Можливо, що частина його відповідальна за еритропоетин. Можна припустити, що гіпертензивний і еритропоетичний ефект ЮГА взаємозв'язані і залежать від якогось загального попередника. Підтвердженням цієї думки є відсутність гематологічного ефекту, підвищення артеріального тиску і підвищення індексу ЮГА після введення еритролізату із зруйнованою ангіотензиназою.

### Висновки

1. Введення тваринам продуктів розпаду зрілих еритроцитів викликає паралельно із стимуляцією еритропоезу збільшення індексу ЮГА.
2. Введення тваринам продуктів розпаду молодих еритроцитів — ретикулоцитів паралельно з пригніченням еритропоезу знижує індекс ЮГА.
3. Функціональний стан ЮГА пов'язаний не тільки з артеріальним тиском, а й з еритропоезом.

### Література

1. Богомолець А. А. — Феномен аутокатализа и трансфузия крові. Избр. труды, 1958, 3, 143.
2. Вихерт А. М., Серебровская Ю. А. — Кардиология, 1962, 4, 10.
3. Новиков Н. М.— В кн.: Вопросы гематологии и радиологии, Томск, 1966, 209.
4. Скуратов В. Л.— Тезисы 5-й конференции молодых научных сотрудников по актуальным вопросам гематологии и переливания крови. Москва, 1965, 46.
5. Скуратов В. Л.— Пат. физиология и экспер. терапия, 1966, 5, 28.
6. Ужанский Я. Г.— Роль разрушения эритроцитов в механизме регенерации крови. Л., 1949.
7. Goormaghtigh N., Handovsky H.— Arch. Path., 1938, 26, 1144.
8. Hartroft P. M., Hartroft W. S.— J. exp. Med., 1953, 97, 415.
9. Hirashima K., Takaku F.— Blood, 1962, 20, 1.
10. Imamura F.— Acta Haemat. Jap, 1964, 27, 489.
11. Iacobson Z. O., Goldwasser E., Fried W., Plzak L.— Nature, 1957, 179, 4560, 633.
12. Naets I. P.— Nature, 1958, 181, 4616, 1134.
13. Osnes S.— Brit. med. J., 1958, 2, 1387.

Надійшла до редакції  
26.XII 1966 р.

### Дезоксирибонуклеазна активність сечі у тварин, опромінених швидкими нейтронами

Є. Ю. Чеботарьов, Е. З. Рябова

Відділ радіобіології Інституту фізіології  
ім. О. О. Богомольця АН УРСР, Київ

Зміни дезоксирибонуклеазної активності в тканинах, крові і сечі тварин, опромінених іонізуючим випромінюванням, описані численними дослідниками [1, 7—11].

Вже через 24 год після опромінення спостерігається активація деполімераз нуклеїнових кислот [2, 3].

За даними  
тися раніше,  
ДНКаза I зос-  
Зв'язок ДНК  
опроміненні.

Збільшена  
не як істинна  
зульгаті пору-  
проникності.

В з'язку  
зульгаті опро-  
тестом ранньо-  
ну активності  
тивності дії д-  
ураженнях.

Одержані  
нізм дії засоб-  
вах опромінені.

Особливої  
жені, виклика-  
торів насамперед  
клейновим обре-  
стану обміну д-  
ні ДНКазої в  
в літературі не  
нію впливу не  
а також переве-  
захисту і ліку-  
рогенної ДНК.

Досліди пров-  
Тварин опро-  
ного реактора шв-  
вищував 10%.

Досліджували  
лізу гетерогенної  
лози телят. ДНК  
кому щиру подяку

ДНКазу акти-  
після опромінення,

Почергово ви-  
Про зміни ак-  
кості полімерної д-  
активність сечі шу-

Одержані дані  
достовірними при

На рисунку  
у опромінених т-

На відміну  
γ-променів, коли  
опромінення при

При опромі-  
нені ДНК значи-

За даними деяких дослідників [6], активність ДНКази I підвищується раніше, ніж ДНКази II. Цей факт можна пояснити тим, що ДНКаза I зосереджена переважно у високорадіочутливих мітохондріях. Зв'язок ДНКази з мітохондріями нестійкий та швидко руйнується при опроміненні.

Збільшення активності ДНКази після опромінення розглядається не як істинна активування цих ферментів, а як посиленій їх вихід в результаті порушення зв'язку ферменту з внутріклітинними структурами, проникності клітинних структур та міжклітинних субстанцій.

В зв'язку з ранніми і значними змінами активності ДНКази в результаті опромінення кількісне визначення ферменту в сечі служить тестом ранньої діагностики ступеня променевого ураження [4, 5]. Зміну активності ферменту можна використати також для оцінки ефективності дії деяких захисних і лікувальних речовин при променевих ураженнях.

Одержані результати можуть дати додаткові відомості про механізм дії засобів хімічного захисту на обмін нуклеїнових кислот в умовах опромінення.

Особливої цінності ці дослідження набувають при вивчені уражень, викликаних нейтронним опроміненням. Як відомо, при дії нейтронів насамперед та найглибше уражуються процеси, пов'язані з нуклеїновим обміном. Зміна активності ДНКази є непрямим показником стану обміну дезоксирибонуклеїнової кислоти. Праць, присвячених зміні ДНКазної активності під впливом швидких нейтронів на організм, в літературі нема. Це й спонукало нас провести дослідження по вивченю впливу нейтронного опромінення на ДНКазну активність сечі, а також перевірити придатність цього тесту для оцінки ефективності захисту і лікування променевих уражень продуктами гідролізу гетерогенної ДНК.

### Методика досліджень

Досліди проведені на білих щурах-самцях вагою 130—140 г.

Тварин опромінювали на ротаційному столику в горизонтальному каналі атомного реактора швидкими нейтронами в дозі 215 рад. Домішок гамма-фону не перевищував 10%.

Досліджували лікувальну і профілактичну дію продуктів температурного гідролізу гетерогенної ДНК, одержаної за методом Мирського і Полістера із зобної зализи телят. ДНК одержували в біохімічній групі Г. М. Рекуна, за що висловлюємойому ширу подяку.

ДНКазну активність сечі досліджували двічі до опромінення, потім через добу після опромінення, потім через кожні чотири дні протягом місяця.

Почергено визначали активність ДНКази I (рН 7,4) і ДНКази II (рН 5,8). Про зміни активності ферменту в сечі судили на підставі змін відносної в'язкості полімерної ДНК. Активність ДНКази виражали в процентах, беручи вихідну активність сечі щурів до опромінення за 100%.

Одержані дані статистично обробляли за методом Стьюдента. Дані вважали достовірними при  $p \leq 0,05$ .

### Результати досліджень

На рисунку наведені дані про зміни ДНКазної активності сечі у опромінених тварин.

На відміну від змін, що виникають під впливом рентгенівських і  $\gamma$ -променів, коли більшою мірою активується ДНКаза I, нейтронне опромінення призводить до змін як лужної, так і кислої ДНКази.

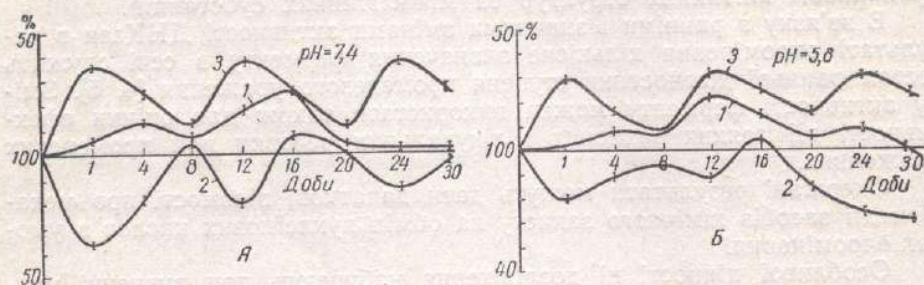
При опроміненні рентгенівським промінням активність деполімераз ДНК значно підвищується вже через 24 год після опромінення,

а під впливом швидких нейтронів максимальне збільшення деполімераз у сечі відзначається лише на 12–16 добу.

Підвищення активності ДНКази I і II здійснюється повільно, починаючи з перших діб. Досягнувши максимум на 12–16 добу, так само плавно зменшується кількість ферменту в сечі.

Введення ДНК різко змінює характер активації ферменту.

При профілактичному введенні ДНК активність ферменту не підвищується. Навпаки, якщо вихідну в'язкість субстрату прийняти за



Активність ДНКази в сечі опромінених щурів (%).

A — активність ДНКази I, B — активність ДНКази II. 1 — активність ферменту у щурів, опромінених швидкими нейтронами; 2 — активність ферменту у щурів, яким перед опроміненням вводили ДНК; 3 — активність ферменту у щурів, яким після опромінення вводили ДНК. По горизонталі — доби після опромінення.

100%, то у цих тварин спостерігається зменшення кількості ДНКази в сечі.

При лікувальному введенні ДНК вже через добу після першого введення препарату спостерігається різке збільшення ферментативної активності сечі. Збільшення буває хвилеподібного характеру (див. рисунок).

Який саме механізм цього явища, сказати важко. Якщо розглядати механізм дії нейtronного випромінення з позицій структурно-метаболічної теорії, то зниження активності ДНКази при профілактичному введенні ДНК можна пояснити захистом нуклеїнового обміну в момент опромінення.

Збільшення ферментативної активності при лікувальному застосуванні ДНК може бути результатом стимуляції захисних сил організму, спрямованих на видалення токсичних продуктів метаболізму у опромінених тварин. Так, наприклад, А. М. Кузін відзначає, що сприятливий захисний ефект можуть давати різні нуклеотиди, які своїми аміногрупами можуть зв'язувати карбоксильні групи хіонів і ортохіонів.

Деякую відмінність в активації ферменту після опромінення рентгенівськими променями і нейтронами можна пояснити різним ступенем іонізації тканин цими видами радіації. Якщо рентгенівське випромінення уражує насамперед міtotично активну тканину, то нейtronне опромінення призводить до ураження як клітин, що діляться, так і таких, що не діляться.

При рентгенівському опроміненні дуже рано спостерігається ураження мітохондрій (носій ДНКази I); лізозоми (носій ДНКази II) уражуються меншою мірою.

Нейтрони уражують мітохондрії та лізозоми однаковою мірою.

Тому й характер активації ДНКази під впливом нейtronного опромінення дещо відмінний від змін, що настають при рентгенівському опроміненні.

Поступове підвищення нейtronного відновлення ферментів та вивільнення нейтронів викликає рентгенівське опромінення про захист.

1. Голубцов Д. IV съезда рентгенологов СССР, Тб.
2. Какулия М. И. «Месниереба», Тб.
3. Керова Н. И. лучевых повреждений. Л. Ильинова Н. И.
4. Правдина К. Успенская М.
5. Іоанович М. Kowlessar O. and Biophys., 1954.
6. Іоанович М. Kowlessar O. and Biophys., 1954.
7. Okada S. Goto and Biophys., 1957.
8. Weymouth R.

## Вплив нейтронного опромінення на ферментативну активність

Макіївська фізіологічна кафедра фізичного опромінення

В літературі вже багато даних, які відзначають, що мітохондрії, як колінного суглоба, є особливими синовіальною сферами.

При дії на відповідні суглоби відзначено, що мітохондрії на цьому фоні відповідно до суглоба Р<sup>32</sup> не змінюють свою активність.

В цій роботі ми дослідили вплив рентгенівського опромінення на ферментативну діяльність в сечі.

Досліди проведено на селезенці, яку отримали з макіївської фізіологічної кафедри.