

УДК 612.451:612.018—092.9

ГЛЮКОКОРТИКОЇДНА ФУНКЦІЯ КОРИ НАДНИРКОВИХ ЗАЛОЗ У ЩУРІВ РІЗНОГО ВІКУ

Л. А. Бондаревський, К. В. Мелліна

Лабораторія біохімії і ендокринології
Київського інституту педіатрії, акушерства і гінекології

На протязі онтогенезу в міру росту, розвитку і старіння тварини функція надніркових залоз, як і інші функції організму, закономірно змінюється [2, 6]. До цього часу функція кори надніркових залоз в ембріональному і ранньому постнатальному періодах недостатньо повно вивчена. Встановлено, що надніркові залози ссавців починають функціонувати в ембріональному періоді і до моменту пологів становлять сформовану біосинтетичну систему, здатну продукувати кортикостероїди [7, 14, 18, 22]. Проте вся система гіпоталамус—гіпофіз—кора надніркових залоз, на думку багатьох дослідників, не досягає повної функціональної зрілості у перинатальному і ранньому постнатальному періодах [8, 12, 13]. Скебельською [9] встановлено, що лімітуючою ланкою є гіпоталамус. Становлення функції надніркових залоз має велике значення і пов'язане зі зміною умов існування тварини, адаптації його до позаутробного існування і дальшою зміною зовнішнього середовища. Експериментальні дослідження ряду авторів демонструють значну роль глюокортикоїдних гормонів, які мають регулюючий вплив на всі види обміну речовин. Показано, що зміни у ендокринному статусі у ранньому віці глибоко позначаються у наступних функціях організму.

У літературі мало даних щодо вікової фізіології кори надніркових залоз. В цьому плані вивчення глюокортикоїдної функції кори надніркових залоз у віковому аспекті становить великий інтерес.

Методика дослідження

Досліди проведенні на 196 білих безпородних щурах обох статей різного віку. Тварин забивали методом одномоментної декапітації. Кортикостерон визначали флюорометричним методом [15] у плазмі периферичної крові у ембріонів на 19- і 21-й день внутріутробного життя; у новонароджених щурів на 1—9-й, 14-й дні та у дорослих тварин одного, двох, трьох, п'яти, восьми місяців і старше одного року. Крім того, у дорослих щурів визначали кортикостерон у плазмі крові, що відтікає від надніркової залози. Всі ці дослідження проведені у другій половині дня з урахуванням добового ритму виділення кортикостероїдів [1]. Варіаційно-статистичну обробку одержаних результатів провадили за методом Фішера — Стьюдента.

Результати дослідження та їх обговорення

Дослідження кортикостерону у плодів щурів внутріутробного життя (див. таблицю) показало, що у 19-денних ембріонів концентрація кортикостерону ($44,7 \pm 1,87 \text{ мкг\%}$) у периферичній крові максимальна у порівнянні з наступними періодами життя тварини. На 20- і 21-й день рівень кортикостерону знижувався і перед пологами становив $37,74 \pm 1,62 \text{ мкг\%}$, зберігаючись на цьому рівні перші два дні постнатального життя.

Результати наших досліджень узгоджуються з даними, одержаними Коен [15]. На третій день виникає різке зниження вмісту кортикостерону у плазмі крові й до п'ятого дня він утримується на низькому рівні. За часом мінімальний вміст кортикостерону у плазмі крові збігається з наявністю у новонароджених щурів рефракторного періоду системи гіпофіз — кора надніркових залоз у відповідь на стресорні впливи.

Кортикостерон у плазмі білих щурів різного віку

Вік тварин	<i>n</i>	Вага тварин (г)	Кортикостерон (мкг %)
Внутріутробне життя			
Дні	19	13	1,54±0,04
	21	19	2,5±0,02
Постнатальне життя			
-зовні слизової оболонки	1	14	5,75±0,08
стоматичний	2	8	6,65±0,21
конога язика	3	10	5,25±0,30
онітога шлункової	4	9	5,98±0,14
водо-сіроваткової	5	10	7,25±0,17
тонкої киші	6	12	8,48±0,15
умовної	7	9	8,49±0,1
животної	8	9	10,08±0,24
зілля	9	8	11,12±0,34
стоматичної	14	8	19,3±0,35
Місяці	1	9	62,7±0,91
	2	13	93,67±1,71
	3	15	127,63±28,48
	5	27	162,87±2,56
	8	18	181,39±3,44
Більше року	17	233,24±7,36	29,22±2,21

До цього часу точно не встановлено, чому на третю-четверту добу відбувається зниження функціональної активності надніркових залоз. На думку, авторів, це пов'язано з пригніченням аденогіпофіза новонароджених тварин великими дозами глюкокортикоїдів, які виробляються в організмі матері і проникають через плаценту в організм плода [20]. Проте у щурів, що народилися від адреналектомованих тварин, рівень кортикостерону у крові виявився ще вищим.

К. Мілкович і С. Мілкович [19] вважають, що пологи, являючись сильним стресорним фактором, приводять до виснаження гіпофізарно-адреналової системи. Але з цим не узгоджується той факт, що в перші два дні життя тварини рівень кортикостерону у крові достовірно не змінюється.

Цілком ймовірно, зміни у вмісті кортикостерону залежать від функціонально-морфологічної незрілості системи гіпоталамус — гіпофіз, яка має регулюючий вплив на кору надніркових залоз.

В дослідженнях Бартова [14] було показано, що CRF, безпосередньо стимулюючи клітини передньої частки гіпофіза для виведення АКТГ, не є достатньо активним, крім того формування гіпофізарної постнатальної системи і зв'язки між гіпоталамусом і гіпофізом виникають тільки на п'ятий день постнатального життя тварини [17].

В наступні дні CRF-активність гіпоталамуса зростає, встановлюються звичайні корелятивні зв'язки системи гіпофіз — кора надніркових залоз, підсилюється секреція АКТГ, що в свою чергу, починаючи з п'ятого дня, приводить до підвищення рівня кортикостерону і до 14-го дня він не відрізняється від спостережуваного у новонароджених щурів перших днів життя.

Максимальний вміст кортикостерону спостерігається в одно-дво-місячних молодих тварин. Це узгоджується з дослідженнями Бартова [14], які показують, що у ранньому постнатальному періоді вміст АКТГ активність CRF у серединному підвищенні гіпоталамуса протягом перших двох тижнів залишались низь-

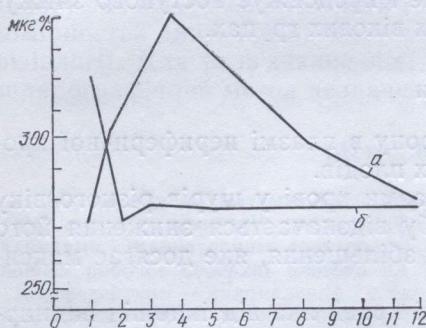


Рис. 1. Вміст кортикостерону в плазмі крові, що відтікає від надніркової залози.

а — самки, б — самці. По горизонталі — вік у місяцях, по вертикальній — кортикостерон у $\mu\text{kg} \cdot \%$.

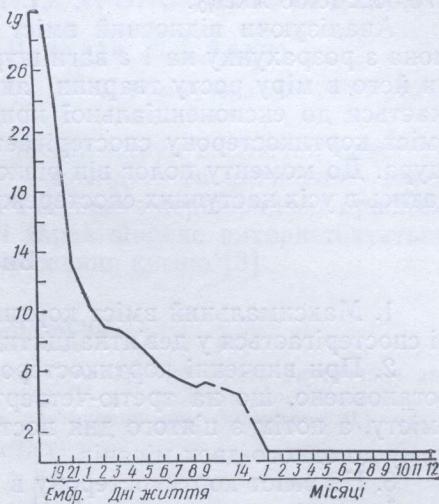


Рис. 2. Відносний вміст кортикостерону у щурів різного віку.

По горизонталі — вік щурів (19—21 — дні внутріутробного життя; 1—14 дні, 1—12 місяці постнатального життя). По вертикальній — Ig відносного вмісту кортикостерону.

кими і лише наприкінці другого тижня продукція цих речовин зменшується. Аналогічні дані одержані Ставицькою (10), яка при досліджуванні активності гіпоталамуса щурів у віці 7—8, 14—15 днів і щурів старшого віку відзначила, що активність CRF зростає з віком. В міру старіння щура рівень кортикостерону у плазмі периферичної крові зменшується і у тварин понад один рік дорівнює $29,22 \pm 2,21 \mu\text{kg} \cdot \%$.

При дослідженні кортикостерону у плазмі крові, яка відтікає від надніркової залози, було виявлено, що у самок, на відміну від самців, найбільший вміст кортикостерону спостерігається у дорослих статевозрілих тварин дво-, тримісячного віку, складаючи у середньому $368,43 \pm 27,1 \mu\text{kg} \cdot \%$ (рис. 1).

Можливо, що це пов'язано з стимуллюючим впливом ендогенних естрогенів. Відомо, що у кастрованих щурів замісне введення естрогенів стимулює функцію кори надніркових залоз [11]. З віком вміст кортикостерону у плазмі крові, яка відтікає від надніркової залози зменшується і дорівнює $279,23 \pm 26,6 \mu\text{kg} \cdot \%$ у самок старше одного року. До цього періоду відзначається деяке зменшення базальної інкреції АКТГ гіпофізом білих щурів [2], знижується реактивність надніркової тканини і АКТГ гіпофіза.

У самців найбільший вміст кортикостерону у плазмі крові, яка відтікає від надніркової залози, відзначається у молодих статевонезрілих тварин і становить у середньому $319,2 \pm 14,6 \mu\text{kg} \cdot \%$. До двох місяців, у

період статевої зрілості самців, вміст кортикостерону знижується і достовірно не змінюється в усіх наступних вікових групах. Зниження вмісту кортикостерону, можливо, пов'язане зі збільшенням продукції андрогенів, які за Саффраном і Форга [20], зменшують глюокортикоїдну функцію кори надниркових залоз.

У самців віком понад один рік вміст кортикостерону у плазмі крові, яка відтікає від надниркової залози достовірно не відрізняється від визначеного у самок цієї ж вікової групи і становить у середньому $276,36 \pm 18,38 \text{ мкг\%}$.

Аналізуючи відносний вміст кортикостерону, тобто кількість гормона з розрахунку на 1 г ваги щура, відзначається закономірне зниження його в міру росту тварини, яке при графічному зображені наближається до експоненціальної кривої (рис. 2). Найбільший відносний вміст кортикостерону спостерігається у плодів на 19-й день вагітності щура. До моменту полог він різко падає і продовжує поступово знижуватись в усіх наступних спостережуваних вікових групах.

Висновки

1. Максимальний вміст кортикостерону в плазмі периферичної крові спостерігається у дев'ятнадцятиденних плодів.
2. При вивченні кортикостерону плазми крові у щурів різного віку встановлено, що на третю-четверту добу відзначається зниження його вмісту, а потім з п'ятого дня поступове збільшення, яке досягає максимуму до одного-двох місяців.
3. На вміст кортикостерону в плазмі крові, яка відтікає від надниркової залози, впливає стать і вік тварини.
4. Відносний вміст кортикостерону з віком тварини значно зменшується і при графічному зображені наближається до експоненціальної кривої.

Література

1. Баркалая А. И.—Пробл. эндокринол., 1971, 17, 2, 75.
2. Блок Л. Н.—Бюлл. экспер. бiol. и мед., 1962, 11, 14.
3. Клочкова Т. М.—В сб.: VI научн. совещ. и Симпоз. по эвол. физиол., посвящ. 90-летию со дня рожд. акад. Л. А. Орбели, Л., 1972, 97.
4. Мицкевич М. С.—В кн.: Ведущие факторы онтогенеза, К., 1972, 207.
5. Мишина Г. А.—В сб.: Молекулярная биология старения, К., 1969, 139.
6. Никитин В. Н.—Успехи соврем. бiol., 1970, 69, 2, 288.
7. Сахацкая Т. С.—Пробл. эндокринол., 1967, 13, 1, 81.
8. Скебельская Ю. Б.—Пробл. эндокринол., 1971, 17, 3, 60.
9. Скебельская Ю. Б.—Пробл. эндокринол., 1973, 19, 3.
10. Ставицкая Л. И.—В кн.: Матер. XI съезда Всес. физиол. об-ва, Л., 1970, 2, 325.
11. Сурина М. Н.—Пробл. эндокринол., 1972, 18, 2, 88.
12. Щедрина Р. Н.—Пробл. эндокринол., 1973, 19, 2, 114.
13. Эскин И. А., Щедрина Р. Н., Михайловна Н. В., Конопацкая В. Н.—В кн.: Становление эндокрин. функций в зародыш. развитии, Л., 1966, 62.
14. Bartdva A.—Endocr. exp., 1967, 1, 79.
15. Cohen A.—Hormone and Metabol. Res., 1973, 5, 66.
16. De Moor P., Steeno O., Raskin M., Heudrich A.—Acta Endocr., 1960, 33, 297.
17. Glydon R. St.—J. Anat. (Lond.), 1957, 97, 237.
18. Lanman J., Silverman L.—Endocrinology, 1957, 60, 433.
19. Milcovic K., Milcovic S.—Endocrinology, 1963, 73, 535.
20. Saffran M., Vogt M.—J. Physiol. (Lond.), 1960, 151, 123.
21. Schapiro S.—Endocrinology, 1962, 71, 986.
22. Solomon S., Lanman J., Lind J., Liberman S.—Biol. Chem., 1958, 233, 1084.