

УДК 615.361.453:612.744

ВМІСТ БІЛКІВ ТА ІХ РЕАКТИВНИХ ГРУП У М'ЯЗАХ КРОЛИКІВ ПІСЛЯ ВВЕДЕННЯ ГІДРОКОРТИЗОНУ

А. Я. Местечкіна, Л. М. Калянська

Київський інститут ендокринології та обміну речовин

З літературних даних відомо, що введення стероїдних гормонів кори надніркових залоз експериментальним тваринам супроводжується значними змінами в азотистому обміні [22].

За даними одних дослідників, кортикостероїди посилюють розпад тканинних білків [33], інші відзначають гальмування синтезу білкових речовин [25]. Сучасне уявлення про характер дії стероїдів пов'язане з тканиною та органною специфічністю регулюючого впливу кортикостероїдів на білковий обмін. Так, ін'єкції кортизону стимулюють утворення білків у печінці та кишково-шлунковому тракті і гальмують його синтез у м'язах та кістках [6, 20, 21, 35].

Висновки про вплив кортикостероїдів на обмін білків ґрунтуються на вивчені включення міченіх амінокислот у білки [6, 20, 25], кількості азоту в сечі і досліджуваних органах [19, 25, 35], стимуляції біосинтезу рибосомної РНК і матричної активності ДНК [12, 32], адаптивних змін активності деяких ферментів [4, 13, 21]. Відомо також, що під впливом гормонів кори надніркових залоз і АКТГ змінюється ступінь амідування білків, їх електрофоретична рухливість, характер ультрафіолетових спектрів поглинання і рівень сульфгідрильних груп [18, 27, 29].

Численні літературні дані свідчать про те, що у властивостях і структурних перетвореннях білків важливу роль відіграють їх реактивні групи, серед яких найбільш активними і лабільними є сульфгідрильні групи [2, 16, 17, 23].

З метою розширення уявлень про характер впливу глюкокортикоїдів на вміст та структурні властивості білків м'язів становило інтерес дослідити вплив гідрокортизону на вміст загального та розчинного білків, рівень сульфгідрильних та дисульфідних груп, а також на ультрафіолетові спектри поглинання білків.

Методика досліджень

Досліди проведені на кролях-самцях вагою 2,0–2,6 кг. М'язи стегна гомогенізували у фосфатному буфері pH 7,4, у співвідношенні 1:10. Гомогенат фільтрували через два шари марлі. Розчинну фракцію виділяли центрифугуванням гомогенатів при 10000 об/хв на протязі 30 хв. Кількість білка визначала в гомогенатах і в розчинній фракції за методом Лоурі [34] після екстракції ліпідів. Вміст сульфгідрильних груп визначали методом амперометричного титрування 0,001 M розчином азотнокислого срібла за методом Кольтгофф і Гарріс [31].

Ацетонові препарати білка виділяли з м'язів за методом Мортон, описаним Келлер і Блок [5]. Пірофосфатні екстракти білків діалізували проти фізіологічного розчину.

Визначення вільнореагуючих SH-груп проводили в гомогенатах, розчинній фракції і ацетонових препаратах білка титруванням в аміачному буфері, pH 9,2. Кількість замаскованих SH-груп в ацетонових препаратах білка обчислювали за різницю між кількістю їх при титруванні в 8 M сечовині і в аміачному буфері. Дисульфідні групи в ацетонових препаратах визначали за методом Картера [24].

Ультрафіолетову абсорбцію білків СФ-4. Білкові екстракти виділяли центрифугуванням іх у термостаті при 37°С на 15 хв. виникало при 280 мкм. Ступінь протеолізу визначали за методом Адамса [14] з використанням 0,1 N-гідрохідросульфіту натрію. Відношення оптичної густини при 280 мкм до 290 мкм визначали за методом Крамме [15].

Гідрокортизон фірми «Ріхтер» вводили в дозі 10 мг/кг. Досліди проводили через 4, 8, 16 та 24 год після щоденного введення гідрокортизону і після щоденного введення гідрокортизону і після щоденного введення гідрокортизону.

Одержані експериментальні дані обробляли за методом диференціальної статистики.

Результати досліджень

У першій серії дослідів видалося відзначити зменшення вмісту загального гомогената м'язів кроликів.

Як видно з даних, наведених в таблиці 1, після введення гідрокортизону в дозі 1 та 5 мг/кг не відмічено змін вмісту загального гомогената м'язів кроликів. Зменшенням загального білка з введенням гідрокортизону не викликано.

Тривале введення гідрокортизону в дозі 20 днів спричиняє чітке зменшення кількості вільнореагуючих SH-груп у гомогенатах м'язів (табл. 1). Двадцятиденне введення гідрокортизону в меншій дозі — 1 мг/кг — приводить до подібних змін вмісту SH-груп, навпаки, спостерігається тенденція до збільшення рівня. Слід відзначити, що одноразове введення 10 мг/кг гідрокортизону через 24 год також супроводжується збільшенням числа вільних SH-груп (табл. 1). Проте через 24 год після одноразового введення гідрокортизону в дозі 5 мг/кг вміст змін у вмісті SH-груп поміж гідрокортизоном та м'язів не виявлено. При одноразовому введенні гідрокортизону в дозі 5 мг/кг через 4 год і при тривалому введенні на протязі трьох і чотирьох днів в дозі 5 і 10 мг/кг вміст вільнореагуючих SH-груп гомогенатів відповідає рівно його у контролі.

Необхідно відзначити, що в інтратімальніх тварин в м'язах зменшується титрування, спостерігається зменшення вмісту загального білка.

На рисунку вказані результати введення гідрокортизону на вміст розчинного білка.

Через 24 год після одноразового введення гідрокортизону в дозі 5 мг/кг зменшується титрування до

($6,65 \pm 0,19$ до $5,14 \pm 0,15$; 0,14).

Вміст білків та їх реактивних груп

УДК 615.361.453:612.744

ГРУП У М'ЯЗАХ КРОЛИКІВ
ГОДОРОТИЗОНУКалинська
І та обміну речовин

ведення стероїдних гормонів ім тваринам супроводжується [2].

Стероїди посилюють розпад альбузування синтезу білкових тер дії стероїдів пов'язане з лючого впливу кортикоステ-изону стимулюють утворення актів і гальмуєуть його синтез

на обмін білків ґрунтуються у білки [6, 20, 25], кількості [5, 35], стимуляції біосинтезу НК [12, 32], адаптивних змін омо також, що під впливом мінюються ступінь амідування характер ультрафіолетових груп [18, 27, 29].

ро те, що у властивостях іль відіграють їх реактивні більшими є сульфідрильні

тер впливу глукокортикоїв м'язів становило інтересального та розчинного біл-групп, а також на ультра-

нь

-2,5 кг. М'язи стегна гомогенізовані 1:10. Гомогенат фільтрували трифутуванням гомогенатів при в. Вміст сульфідрильних груп 11 M розчином азотнокислого

етодом Мортон, описаним Кел-и проти фізіологічного розчину. Гомогенатах, розчинний фракції му буфері, pH 9,2. Кількість обчислювали за різницю між му буфері. Дисульфідні групи [24].

Ультрафіолетову абсорбцію білків вимірювали за допомогою спектрофотометра СФ-4. Білкові екстракти виділяли центрифугуванням гомогенатів при 10000 об/хв після інкубації їх у термостаті при 37°C на протязі 30 хв. Оптичну густину екстрактів визначали при 280 мкм. Ступінь протеолізу вивчали вимірюванням ультрафіолетової абсорбції тканинних екстрактів при 280 мкм до і після осадження білка трихлороцтвою кислотою. Відношення оптичної густини при pH 12,0 до оптичної густини при pH 7,0 характеризує, за даними Краммера і Нойбергера [26], ступінь іонізації SH-груп цистеїну (в межах 245 мкм) і OH-груп тирозину (в межах 300 мкм).

Гідрокортизон фірми «Ріхтер» вводили кроликам внутрім'язово з розрахунку 1,5 та 10 мг/кг. Досліди проводили через 4 та 24 год після одноразового введення гідрокортизону і після щоденного введення гормона на протязі 3; 5 та 20 днів.

Одержані експериментальні дані оброблені статистично.

Результати досліджень та їх обговорення

У першій серії дослідів вивчали вплив гідрокортизону в дозі 1,5 та 10 мг/кг на вміст загального білка і вільнореагуючих SH-груп у гомогенатах м'язів кроликів.

Як видно з даних, наведених у табл. 1, через 24 год після одноразового введення гормона в дозі 5 мг/кг виявлено статистично достовірне підвищення вмісту загального білка. Тривале введення гідрокортизону в дозі 1 та 5 мг/кг протягом 20 днів супроводжується чітким зниженням загального білка в м'язах кроликів. Інші дози і строки введення гормона не викликали змін у вмісті загального білка.

Тривале введення кроликам гідрокортизону в дозі 5 мг/кг на протязі 20 днів спричиняє чітке зниження кількості вільнореагуючих SH-груп у гомогенатах м'язів (табл. 1). Двадцятиденне введення гормона в меншій дозі — 1 мг/кг не призводить до подібних змін у вмісті SH-груп, навпаки, спостерігається тенденція до збільшення їх рівня. Слід відзначити, що одноразове введення 10 мг/кг гідрокортизону через 24 год також супроводжується збільшенням числа титрованих SH-груп (табл. 1). Проте через 24 год після одноразового введення гормона в дозі 5 мг/кг виразних змін у вмісті SH-груп гомогенатів м'язів не виявлено. При одноразовому введенні гормона в дозі 5 мг/кг через 4 год і при тривалому його введенні на протязі трьох і п'яти днів в дозі 5 і 10 мг/кг вміст вільнореагуючих SH-груп гомогенатів відповідає рівню їх у контролі.



Вплив гідрокортизону на вміст білка і сульфідрильних груп у розчинній фракції м'язів кроликів.

А — блок (%), Б — сульфідрильні групи (мкмоль/мг білка). 1 — контроль; після введення 5 мг/кг гідрокортизону через: 2 — 24 год, 3 — 4 год, 4 — 3 дні, 5 — 20 днів, 6 — через 20 днів після введення 1 мг/кг гідрокортизону.

Необхідно відзначити, що кількість SH-груп у гомогенатах м'язів контролюваних тварин в мкмолях на 100 мг тканини, визначених амперометричним титруванням, співпадає з літературними даними [3, 8].

На рисунку наведені результати другої серії дослідів по впливу гідрокортизону на вміст розчинного білка м'язів кроликів і на SH-групи цих білків.

Через 24 год після одноразового введення 5 мг/кг гідрокортизону спостерігається тенденція до зниження кількості розчинного білка (з $6,65 \pm 0,19$ до $5,14 \pm 0,15$; $0,1 > p > 0,05$). Тривале введення препарату

Таблиця 1

Доза гідрокортизону	Строки дослідження після введення гормона ¹	Загальний блок (%)			Вільнореагуючі SH-групи (мкмоль на 100 мг сирої тканини)		
		Контроль ¹	Дослід	n	Контроль ¹	Дослід	n
5 мг/кг	4 год	11,44±0,91	5	10,95±0,88	8	>0,5	0,74±0,04
	24 год	11,44±0,91	5	14,81±0,92	12	<0,02	0,74±0,04
	3 дні	10,78±1,16	9	11,60±1,09	11	>0,5	0,75±0,07
10 мг/кг	20 днів	12,98±0,61	16	10,32±0,87	11	<0,02	0,78±0,06
	24 год	11,44±0,91	5	12,17±1,10	8	>0,5	0,74±0,04
	5 днів	10,78±1,16	9	10,43±0,96	6	>0,5	0,75±0,07
1 мг/кг	20 днів	12,98±0,61	16	9,58±0,80	6	<0,01	0,78±0,06
	1	Кожній серії дослідів відповідав контроль за тривалістю введення фізіологічного розчину.					0,94±0,05
							6 >p>0,05

протягом 20 днів в дозах 1 та 5 мг/кг викликає більш чітке зменшення кількості розчинного білка м'язів ($z 5,65\pm 0,19$ у контролі до $4,12\pm 0,48$; $p<0,05$ і до $3,73\pm 0,61$; $p<0,02$, відповідно).

Кількість вільнореагуючих сульфогідрильних груп розчинних білків м'язів в розрахунку на 1 мг білка збільшується через 20 днів після введення обох доз гідрокортизу — з $0,065\pm 0,003$ до $0,100\pm 0,010$ ($p<0,01$) при введенні 1 мг/кг і до $0,110\pm 0,017$ ($p<0,05$) при введенні 5 мг/кг. Через 24 год після одноразового введення 5 мг/кг гідрокортизу також спостерігається збільшення числа титрованих SH-груп з $0,065\pm 0,003$ до $0,090\pm 0,008$ ($p<0,05$).

При одноразовому введенні 5 мг/кг гідрокортизу через 4 год і при тривалому його введенні на протязі трьох днів достовірних змін у вмісті розчинного білка і його SH-груп не виявлено (див. рисунок).

Одержані результати свідчать про те, що тривале введення гідрокортизу здійснює аналогічний вплив на загальний і розчинний білок м'язів, що узгоджується з даними Лебедової [6], Сільбера і Портера [35], Станосек та ін. [36], які виявили зниження вмісту білка в м'язах при введенні кортизу і гідрокортизу.

Заслуговує на увагу той факт, що зменшення розчинного білка під дією гідрокортизу, в порівнянні з кількістю його у контрольних тварин, супроводжується збільшенням вмісту SH-груп згаданої фракції в розрахунку на 1 мг білка через 24 год і 20 днів після введення гормона в дозі 1 і 5 мг/кг, що може свідчити про деякі конформаційні зміни в структурі білкової молекули.

Поряд з вивченням вмісту вільнореагуючих SH-груп становило інтерес дослідити характер впливу гідрокортизу на кількість замаскованих SH і S-S-груп білків.

Досліди провадилися на ацетонових препаратах білка м'язів кро-

Вміст білків та їх реактивних груп

ликів через 4 год після одноразового і 20 днів введення гідрокортизу в дозах.

Незалежно від тривалості введення змін у вмісті вільнореагуючих SH замаскованих SH-груп ацетонових препаратів через 4 год після одноразового введення $\pm 0,73$ мкмоль на 100 мг білка в дозі ($p<0,05$). Збільшення числа дисульфідів тільки після одноразового введення $\pm 0,22$; ($p<0,01$).

При денатурації ацетонових препаратів вдалось виявити незначну кількість 0,05 мкмоль). За даними Хемм і Хоффмана умовах не призводить до збільшення кількості SH-груп, реагуючих з AgNO_3 .

Четверта серія дослідів полягала в спектрів поглинання білків м'язів і впли-

Коефіцієнт іонізації бокових груп білка (КІБГ) і процент кислоторозчинної фракції при введенні гідрокортизу в дозі

Група тварин та умови досліду	Сроки дослідження після введення гормона	n	245 мкм
Контроль	4 год	7	$1,96\pm 0,04$
Дослід		7	$2,02\pm 0,05$
<i>p</i>			>0,2
Контроль	3 дні	5	$1,97\pm 0,04$
Дослід		6	$2,14\pm 0,09$
<i>p</i>			>0,1
Контроль	20 днів	7	$1,97\pm 0,04$
Дослід		7	$1,72\pm 0,04$
<i>p</i>			<0,001

¹ Оптична густина.

З даних, наведених у табл. 2, видно, що в фіолетових спектрах білків спостерігається збільшення гідрокортизу в дозі 5 мг/кг на

тривалий вплив гідрокортизу веде до зниження іонізації SH-груп цистеїну (245 мкм) зниженням процента кислоторозчинної фракції розчинного білка, вимірюваного за оптичними трактів при 280 мкм.

Виходячи з наведених даних, можна зробити висновок, що вплив гідрокортизу значною мірою залежить від дози гормона. Водночас, слід підкреслити, що вплив гідрокортизу зумовлюється неоднаковими фракціями м'язів. Так, тривале введення гідрокортизу веде до зниження вмісту загальної кислоторозчинності за цим збільшується фракція розчинного білка за методом, описаним Унгар [37] і доказано. Літературні дані також свідчать про те,

том 20 днів в дозах 1 та 5 мг/кг викликає більш чітке зменшення кількості розчинного білка (з $5,65 \pm 0,19$ у контролі до $0,48$; $p < 0,05$ і до $3,73 \pm 0,61$; $p < 0,05$, відповідно).

Кількість вільнореагуючих гідроільних груп розчинних м'язів в розрахунку на 1 мг збільшується через 20 днів введення обох доз гідрокортизу — з $0,065 \pm 0,003$ до $0,100 \pm 0,003$ ($p < 0,01$) при введенні і до $0,110 \pm 0,017$ ($p < 0,05$) дозі 5 мг/кг. Через 24 год одноразового введення 5 мг/кг гідрокортизу також спостерігається збільшення числа титрованих груп з $0,065 \pm 0,003$ до $0,090 \pm 0,003$ ($p < 0,05$).

В одноразовому введенні гідрокортизу через 4 год і тривалому його введенні на трьох днів достовірних змін в розчинному білку і його не виявлено (див. рисунок).

Результати свідчать, що тривале введення гідрокортизу здійснює аналогічний загальний і розчинний білки, що узгоджується з даними [6], Сільбера і Портера, Станосек та ін. [36], які зниження вмісту білка в при введенні кортизу і гідрокортизу.

Поганує на увагу той факт, що розчинного білка під гідрокортизу, в порівнянні з його у контрольних тварин, зменшується збільшенням SH-груп згаданої фракції в 2 рази на 1 мг білка через 20 днів після введення в дозі 1 і 5 мг/кг, що може проявлятися в деякій конформації в структурі білкової мікрофібр.

З вивченням вмісту вільнореагуючих SH-груп становило інтересити характер впливу гідрокортизу на кількість замаскованих SH і S-S-груп білків. Дослідження проводилися на ацетонових препаратів білків м'язів кро-

Вміст білків та їх реактивних груп

ликові через 4 год після одноразового та тривалого на протязі трьох і 20 днів введення гідрокортизу в дозі 5 мг/кг.

Незалежно від тривалості введення гормона не виявлено достовірних змін у вмісті вільнореагуючих SH-груп білків. Зміни в кількості замаскованих SH-груп ацетонових препаратів білків чітко виражені лише через 4 год після одноразового введення гормона ($2,38 \pm 0,73$ мкмоль на 100 мг білка в досліді проти $0,50 \pm 0,05$ у контролі; $p < 0,05$). Збільшення числа дисульфідних груп також спостерігається тільки після одноразового введення гормона (з $0,75 \pm 0,22$ до $1,99 \pm 0,22$; $p < 0,01$).

При денатурації ацетонових препаратів білка м'язів сечовою нам вдалось виявити незначну кількість замаскованих SH-груп ($0,50 \pm 0,05$ мкмоль). За даними Хемм і Хоффман [28], денатурація в тих же умовах не призводить до збільшення в м'язовій тканині і міофібралах кількості SH-груп, реагуючих з AgNO_3 .

Четверта серія дослідів полягала у вивченні ультрафіолетових спектрів поглинання білків м'язів і впливу на них гідрокортизу.

Таблиця 2

Коефіцієнт іонізації бокових груп білка (КІБГ), оптична густина білкових екстрактів і процент кислоторозчинної фракції при одноразовому і тривалому введенні гідрокортизу в дозі 5 мг/кг

Група тварин та умови досліду	Сроки дослідження після введення гормона	n	КІБГ		ОД/мг ¹ тканини	% кислоторозчинної фракції
			245 мкм	300 мкм		
Контроль	4 год	7	$1,96 \pm 0,04$	$1,93 \pm 0,08$	$0,087 \pm 0,003$	$54,2 \pm 2,9$
Дослід		7	$2,02 \pm 0,05$	$2,00 \pm 0,22$	$0,081 \pm 0,002$	$57,7 \pm 1,6$
<i>p</i>			$>0,2$	$>0,5$	$>0,1$	$>0,2$
Контроль		5	$1,97 \pm 0,04$	$2,04 \pm 0,06$	$0,095 \pm 0,004$	$52,7 \pm 2,1$
Дослід	3 дні	6	$2,14 \pm 0,09$	$1,92 \pm 0,12$	$0,094 \pm 0,006$	$58,3 \pm 2,7$
<i>p</i>			$>0,1$	$>0,2$	$>0,5$	$>0,1$
Контроль		7	$1,97 \pm 0,04$	$2,00 \pm 0,07$	$0,087 \pm 0,005$	$55,4 \pm 3,3$
Дослід	20 днів	7	$1,72 \pm 0,04$	$1,49 \pm 0,07$	$0,104 \pm 0,004$	$45,9 \pm 2,1$
<i>p</i>			$<0,001$	$<0,001$	$<0,05$	$<0,05$

¹ Оптична густина.

З даних, наведених у табл. 2, видно, що достовірні зміни в ультрафіолетових спектрах білків спостерігаються тільки при тривалому введенні гідрокортизу в дозі 5 мг/кг на протязі 20 днів.

Тривалий вплив гідрокортизу веде до істотного зниження ступеня іонізації SH-груп цистеїну (245 мкм) і OH-груп тирозину (300 мкм), зниження процента кислоторозчинної фракції та збільшення кількості розчинного білка, вимірюваного за оптичною густиною білкових екстрактів при 280 мкм.

Виходячи з наведених даних, можна зробити висновок, що ефект дії гідрокортизу значною мірою залежить від дози та строку введення гормона. Водночас, слід підкреслити, що певні строки і дози введення гідрокортизу зумовлюють неоднотипні зміни в різних білкових фракціях м'язів. Так, тривале введення гідрокортизу в дозі 5 мг/кг призводить до зниження вмісту загального та розчинного білка, поряд з цим збільшується фракція розчинного білка, яку екстрагують з м'язів за методом, описаним Унгар [37] і досліджують спектрофотометрично. Літературні дані також свідчать про те, що під впливом кортикостероїдів

дів зміни синтезу білків у печінці не у всіх білкових фракціях здійснюються однаковою мірою [20].

У характері змін сульфгідрильних груп різних білкових фракцій також спостерігається неоднакова спрямованість. Так, при тривалому введенні гідрокортизуону в дозі 5 мг/кг знижується кількість вільно-реагуючих SH-груп у гомогенатах і ступінь іонізації SH-груп цистеїну, підвищується кількість SH-груп розчинної фракції і залишається в межах норми титр SH-груп ацетонових препаратів білка.

На зв'язок між збільшенням кількості титрованих SH-груп та зміною конфігурації білкової молекули вказують деякі автори [14, 18, 38]. Необхідно підкреслити те, що підвищення реактивності функціональних груп білка, в тому числі і сульфгідрильних, є найбільш характерною ознакою зміни макроструктури білків [1].

Зміни ультрафіолетових спектрів поглинання білків є доказом впливу багатьох факторів (збудження, набряку, уремії, деяких фарма-кологічних і гормональних препаратів, сечовини тощо) на просторову конфігурацію білків [7, 9, 14, 15, 18, 26, 37, 38].

У зв'язку з цим одержані нами результати дослідів дозволяють припустити, що тривале введення гідрокортизуону супроводжується зміною конформаційного стану білків м'язів, про що свідчить збільшення титру SH-груп розчинної фракції та зміна ультрафіолетових спектрів поглинання білків.

Наведені в цій статті дані по впливу гідрокортизуону на сульфгідрильні групи і білки м'язів кроликів доповнюють наведені нами раніше дослідження по характеру впливу цього гормона на білки головного мозку кроликів. Тривале введення гормона в дозі 5 мг/кг викликає аналогічні зміни в м'язах і в головному мозку — зменшення загального і розчинного білка, а також зниження кількості SH-груп у гомогенатах в розрахунку на 100 мг сирої тканини [10, 11]. При одноразовому введенні гідрокортизуону в дозі 5 мг/кг через 4 і 24 год не виявлено відповідності в характері його дії на білок і SH-групи м'язів і головного мозку, що свідчить про деякую тканину специфічність впливу гормона.

Висновки

1. Одноразове введення кроликам гідрокортизуону в дозі 5 мг/кг ваги через 24 год супроводжується підвищеннем кількості загального білка і зниженням розчинного білка в м'язах. При тривалому введенні гормона в дозі 1 і 5 мг/кг виявлено значне зниження рівня загального і розчинного білка в м'язах.

2. Введення гідрокортизуону в дозі 5 мг/кг на протязі 20 днів викликало зниження рівня SH-груп гомогенатів м'язів. Через 24 год після одноразового введення гормона в дозі 10 мг/кг відбувається підвищення числа титрованих SH-груп гомогенатів. Чітке підвищення рівня SH-груп розчинної фракції гомогенату м'язів спостерігається при тривалому введенні гідрокортизуону в дозі 1 та 5 мг/кг. Аналогічні зміни виявлено через 24 год після одноразового введення гормона в дозі 5 мг/кг.

3. Через 4 год після одноразового введення гідрокортизуону в дозі 5 мг/кг кількість замаскованих SH-груп і дисульфідних груп в ацетонових препаратах білка м'язів збільшується.

4. Гідрокортизон, введений у дозі 5 мг/кг протягом 20 днів, призводить до істотного зниження ступеня іонізації бокових груп цистеїну і тирозину, до зниження процента кислоторозчинної фракції і збільшення концентрації білка в екстрактах м'язів.

1. Беліцер В. А.—Укр. біолім.
2. Гольдштейн Б. И.—О тканевых белков, К., 1955.
3. Зотова М. Г.—В кн.: Тиолы.
4. Капланский С. Я., Вавиль.
5. Келлер С., Блок Р.—В кн.
6. Лебедева М. Б.—Вопр. мед.
7. Левина Ц., Тарве У. С.—фер. Прибалт. респ. і БССР, Рига, 1969, 80.
9. Мартинсон Э. Э., Тяжелі гормон. регуляция, Хар'кова, 1962.
10. Мєстечкіна А. Я.—В сб.
11. Мєстечкіна А. Я.—В сб. 26.
12. Покровский Б. В.—В кн.
13. Протасова Т. Н.—В кн.
14. Тарве У. С.—В сб.: Тез. III конф., 1965, 30.
15. Тайгіміяэ Э. К., Тяжелі балт. респ. і БССР, Рига, 1965.
16. Торчинський Ю. М.—В кн.
17. Торчинський Ю. М.—Справник. Ізд-во «Наука», 1971.
18. Тяжелі А. К., Тяжелі балт. респ. і БССР, Рига, 1965.
19. Шабанова Н. О.—Укр. біолім.
20. Юдаєв Н. А., Лебедєва і гормонотерапии, 1957, III, 6.
21. Юдаєв Н. А.—Проблемы гормонотерапии, 1957, III, 6.
22. Ashmore J., Morgan D.—Advances in Endocrinology, 1962, 1.
23. Barron E.—Advances in Endocrinology, 1962, 1.
24. Carter J.—J. Biological Chemistry, 1962, 237, 103.
25. Clark I.—J. Biol. Chem., 1962, 237, 103.
26. Стаммер I., Neuberger J., Goldzieher J., Rawis, 1962, 5, 580.
27. Hamm R., Hofmann K.—Hess W., Kyle L., Deol 3, 418.
30. Ingle D., Prestreil M., 1962, 75, 3, 801.
31. Kolthoff I., Harris W.—Korner A.—Bulletin de la Soc. Chim. Belg., 1957, 66, 641.
33. Long C., Katzin B., Try 1957, 40, 4, 635.
34. Lowry O., Rosebrough 1957, 40, 4, 635.
35. Silber R., Porter C.—Endocrinology, 1957, 40, 4, 635.
36. Stanosek J., Нера J., 1957, 40, 4, 635.
37. Ungar G., Aschheim E., 1957, 40, 4, 635.
38. Ungar G., Romano D.—

с білкових фракціях здійснюють різних білкових фракцій заність. Так, при тривалому відсутності кількість вільної іонізації SH-груп цистеїну, її фракції і залишається в епітапів білка.

сті титрованих SH-груп та азують деякі автори [14, 18, 19], цення реактивності функціональних, є найбільш характерні [1].

змінання білків є доказом ряку, уремії, деяких фармавин (тощо) на просторову [3].

п'ятати дослідів дозволяють кортизону супроводжується ів, про що свідчить збільшення зміна ультрафіолетових

ідрокортизону на сульфідують наведені нами раніше формона на білки головного мозку — зменшення загального сті SH-груп у гомогенатах [11]. При одноразовому вживанні 4 і 24 год не виявлено і SH-групи м'язів і головного мозку — специфічність впливу

кортизону в дозі 5 мг/кг знижує кількості загального мозку. При тривалому введенні зниження рівня загального

мозку на протязі 20 днів вим'язів. Через 24 год після вживання відбувається підвищення. Чітке підвищення рівня спостерігається при трибутаті 5 мг/кг. Аналогічні зміни введення формона в дозі

5 мг/кг на гідрокортизону в дозі сульфідних груп в ацето-

протягом 20 днів, призводить білкових груп цистеїну озчинної фракції і збільшенні

Література

- Беліцер В. А.—Укр. біохім. журн., 1962, XXXIV, 2, 290.
- Гольдштейн Б. И.—О влиянии сульфидильных групп на биол. свойства тканевых белков, К., 1955.
- Зотова М. Г.—В кн.: Тиоловые соединения в медицине, К., 1957, 223.
- Капланский С. Я., Вань Чжун-янъ — Вопр. мед. химии, 1961, VII, 3, 227.
- Келлер С., Блок Р.—В кн.: Аналитич. методы белковой химии, М., 1963, 10.
- Лебедева М. Б.—Вопр. мед. химии, 1956, 11, 4, 278.
- Левина Ц., Тарве У. С., Тяхепильд Л. Я.—В сб.: Тез. II біохим. конфер. Прибалт. респ. і БССР, Рига, 1965, 25.
- Маньковская И. Н.—В сб.: Нервная трофида и дистрофич. процесс, К., 1969, 80.
- Мартинсон Э. Э., Тяхепильд Л. Я.—В сб.: Кортико-висцер. взаимоотн. и гормон. регуляция, Харьков, 1963, 185.
- Местечкина А. Я.—В сб.: Гормоны и головной мозг, К., 1968, 74.
- Местечкина А. Я.—В сб.: Вопросы эндокринол. и обмена веществ, К., 1970, 26.
- Покровский Б. В.—В кн.: Соврем. вопросы эндокринол., М., 1969, 3, 100.
- Протасова Т. Н.—В кн.: Соврем. вопросы эндокринол., М., 1969, 3, 110.
- Тарве У. С.—В сб.: Тез. II біохим. конфер. Прибалт. респ. і БССР, Рига, 1965, 30.
- Тайгимяэ Э. К., Тяхепильд Л. Я.—В сб.: Тез. II біохим. конфер., Прибалт. респ. і БССР, Рига, 1965, 31.
- Торчинский Ю. М.—В кн.: Ферменты, М., 1964, 124.
- Торчинский Ю. М.—Сульфидильные и дисульфидные группы белков, М., Изд-во «Наука», 1971.
- Тяхепильд А. К., Тяхепильд Л. Я.—В сб.: Тез. II біохим. конфер., Прибалт. респ. і БССР, Рига, 1965, 33.
- Шабанова Н. О.—Укр. біохім. журн., 1962, XXXIV, 3, 338.
- Юдаев Н. А., Лебедева М. Б., Завальская Н. П.—Пробл. эндокринол. и гормонотерапии, 1957, III, 6, 13.
- Юдаев Н. А.—Пробл. эндокринол., 1967, XIII, 1, 112.
- Ashmore J., Morgan D.—In: The Adrenal cortex, 1967, 249.
- Barron E.—Advances in Enzymology, 1951, 11, 201.
- Carter J.—J. Biological Chemistry, 1959, 234, 7, 1705.
- Clark I.—J. Biol. Chem., 1953, 200, 1, 69.
- Crammer I., Neuberger A.—Biochemical J., 1943, 37, 2, 302.
- Goldzieher J., Rawis W., Goldzieher M.—Endocrinology, 1953, 52, 5, 580.
- Hamm R., Hofmann K.—Nature, 1965, 207, 5003, 1269.
- Hess W., Kyle L., Doolan P.—Proc. Soc. Exp. Biol. and Med., 1951, 76, 3, 418.
- Ingle D., Prestreid M., Necamis J.—Proc. Soc. Exp. Biol. Med., 1950, 75, 3, 801.
- Kolthoff I., Harris W.—Ind. Eng. Chem. Analyt., 1946, 18, 161.
- Korner A.—Bulletin de la Societe de Chimie Biologique, 1966, 48, 10, 1031.
- Long C., Katzin B., Try E.—Endocrinology, 1940, 26, 309.
- Lowry O., Rosebrough N., Farr A., Randall R.—J. Biol. Chem., 1951, 193, 1, 265.
- Silber R., Porter C.—Endocrinology, 1953, 52, 5, 518.
- Stanosek J., Nepa J., Matyszczuk J.—Endokrynol. Polska, 1968, 19, 6, 641.
- Ungar G., Aschheim E., Psychoyos S., Romano D.—J. Gen. Physiol., 1957, 40, 4, 635.
- Ungar G., Romano D.—Proc. Soc. Exp. Biol. Med., 1958, 97, 2, 324.

Надійшла до редакції
11.X 1971 р.