

ЕКСПЕРИМЕНТАЛЬНІ РОБОТИ

УДК 577.112.3:612.39

ВПЛИВ ФОРМИАТУ НА ВМІСТ ВІЛЬНИХ АМІНОКИСЛОТ У ТКАНИНАХ ТА ОРГАНАХ ЩУРІВ IN VITRO ТА IN VIVO

М. Ф. ГУЛИЙ, Н. В. СІЛОННОВА, Т. М. ПЕЧЕНОВА, Н. Ф. ШЕВЦОВА, Л. П. КЛІМЕНКО

Інститут біохімії ім. О. В. Палладіна НАН України, Київ;
e-mail: sylonova@biochem.kiev.ua

В опытах in vitro и in vivo изучали влияние формиата на содержание свободных аминокислот в различных тканях и органах крыс. Результаты проведенных экспериментов свидетельствуют о возможности протекания процесса формилирования аминокислот во всех исследованных тканях животных. Формилирование, возможно, является ферментативным, а его эффективность зависит от концентрации свободных аминокислот и формиата. Наиболее эффективно процесс формилирования происходит в органах с повышенной метаболической активностью.

Ключевые слова: формиат, свободные аминокислоты, формилирование, метаболизм.

В останні десятиріччя відбувається переоцінка наукових уявлень щодо біологічної ролі нормальних, високоефективних, низькомолекулярних метаболітів, які виявляють високу багатовекторну біологічну активність. В першу чергу це стосується форміату, що є одним із найсильніших природних біологічних відновників який бере участь у різних процесах обміну речовин [1]. Він містить у своїй структурі карбоксильну та альдегідну групу, і саме завдяки такому поєднанню властивостей забезпечується широкий спектр його дії: синтез аміно- та кетокислот [2], пуринових і піримідинових основ [3], ліпідів [4], ініціація білкового синтезу [5] тощо. У кількості 2 мг на 100 г маси тіла форміат значно збільшує включення міченіх аміноциклот у білки та ^{14}C -ацетату – в ліпіді [6].

Метою роботи було вивчення впливу форміату на вміст вільних аміноциклот у тканинах та органах щурів in vitro та in vivo.

Матеріали і методи

Для дослідів використовували статевозрілих щурів-самців з масою тіла 200–230 г. Процеси формілювання аміноциклот in vitro досліджували на гомогенатах скелетних м'язів, серця, нирок, гонад, мозку, печінки, легенів та селезінки. Готовали гомогенати на 0,1 М фосфатному буфері (рН 7,4) у співвідношенні 1 : 3. Інкубаційна суміш містила 1 мл того самого буфера та 1 мл гомогенату. В окремі проби додавали 2 мг аміноциклоти (валіну) та 2 мг форміату натрію. Інкубація тривала протягом 30 хв при 37 °C. Білки осаджували рівним об'ємом 3%-ї сульфосаліцилової кислоти. У безбілковому фільтраті та у фільтраті після гідролізу (105 °C, 2 н. HCl, 45 хв) визначали загальний вміст вільних аміноциклот, а також рівень індивідуальних вільних аміноциклот та форміату. Результати статистично обробляли і оцінювали за допомогою t-критерію Стьюдента [10].

вої кислоти. У безбілковому фільтраті визначали вміст аміноциклот і форміату.

Частину фільтрату гідролізували при 105 °C в 2 н. HCl протягом 45 хв. Умови гідролізу було підібрано в попередніх дослідах зі спеціально синтезованими формілгліцином, формілметіоніном та формілтирозином, за яких відбувається розщеплення форміламіноциклоти [7]. Сумарний вміст аміноциклот визначали нінгідриновим методом [8], вільні індивідуальні аміноциклоти – методом рідинної хроматографії на аміноциклотному аналізаторі Т-339, вміст форміату – за допомогою форміатдегідрогенази [9].

Досліди in vivo проводили на щурах з масою тіла 200–230 г. Контролем були інтактні тварини. Дослідним щурам у черевну порожнину вводили форміат натрію в дозі 10 мг/100 г маси тіла. Через 60 хв тварин декапітували під ефірним наркозом. Тканини (скелетні м'язи, серце, нирки, гонади, селезінка, мозок, печінка, легені) гомогенізували у 0,1 М фосфатному буфері (рН 7,4). Через 30 хв після екстракції білки осаджували рівним об'ємом 3%-ї сульфосаліцилової кислоти. У безбілковому фільтраті та у фільтраті після гідролізу (105 °C, 2 н. HCl, 45 хв) визначали загальний вміст вільних аміноциклот, а також рівень індивідуальних вільних аміноциклот та форміату. Результати статистично обробляли і оцінювали за допомогою t-критерію Стьюдента [10].

Результати та обговорення

В дослідах, проведених in vitro, визначали вплив форміату на загальний вміст вільних амі-

нокислот. За інкубації гомогенату з форміатом виявлено зниження кількості амінокислот в безбілкових фільтратах в усіх досліджуваних пробах — у м'язах, серці, нирках, гонадах, мозку, печінці, легенях, селезінці на 20, 11, 10, 34, 13, 21, 15, 15% відповідно (дані в таблицях не наведено). Аналогічні результати було одержано і щодо вмісту в них більшості індивідуальних амінокислот.

Приріст вмісту вільних амінокислот у безбілковому фільтраті після гідролізу і за інкубації гомогенату з форміатом та без нього і становить, відповідно, 44 та 24% для м'язів, 33 та 14% для легень (дані в таблиці не наведено). Подібні результати було одержано і для гонад (52 та 38%), мозку (47 та 38%) та печінки (35 та 26%). Це дозволяє нам припустити, що інкубація з форміатом призводить до утворення формільованих амінокислот, які, як і вільні амінокислоти, не визначаються, але розщеплюються у процесі гідролізу. Процес формілювання напевне має ензиматичний характер, оскільки витримування амінокислот з форміатом у вищезгаданих умовах, але без гомогенатів, не спричинює зміни у концентрації амінокислот.

Про можливість утворення форміламінокислот у наших дослідах *in vitro* свідчать і результати визначення змін вмісту форміату як до, так і після гідролізу (табл. 1). В усіх досліджуваних тканинах після гідролізу кількість форміату зростає. Внаслідок додавання форміату до гомогенатів різних тканин спостерігається підвищення його рівня в безбілковому фільтраті після гідролізу від 13 до 25%. За сумісного внесення до інкубаційного середовища форміату з валіном рівень форміату у пробі як до гідролізу, так і після нього нижчий відносно цього показника в разі внесення лише форміату, що свідчить про можливе зв'язування його з амінокислотою і утворенням форміламінокислоти. Збільшення кількості форміату після гідролізу підтверджує наше припущення про розщеплення раніше утворених форміламінокислот. Той факт, що після гідролізу спостерігається приріст форміату в гомогенатах переважної більшості досліджуваних тканин може означати, що в організмі відбувається формілювання, рівень якого дуже низький (не перевищує 6%). Подібні результати було одержано за використання в експериментах лейцину, гліцину, серину, аланіну та треоніну (дані в таблиці не наведено).

В попередніх дослідах було з'ясовано, що за фізіологічних величин рН створюються оптимальні умови для взаємодії форміату з вільними амінокислотами.

При вивчені впливу тривалості інкубації на інтенсивність утворення формільованих амі-

нокислот встановлено, що додавання до гомогенату форміату супроводжується зменшенням його вмісту на 17% за 15 хв (табл. 2). За присутності аланіну зниження його рівня досягало майже 30% ($p \leq 0,001$). Після 15-хвилинної інкубації рівень форміату починає підвищуватися, можливо, внаслідок розщеплення, і через 30 хв повертається до вихідних величин.

Одержані дані дозволяють вважати, що під час інкубації гомогенатів із форміатом можуть відбуватись одночасно, але з різною інтенсивністю два процеси: зв'язування вільних амінокислот із форміатом і утворення формільованих похідних та вивільнення амінокислот унаслідок розщеплення утворених комплексів.

Результати, одержані в дослідах *in vivo* (табл. 3), свідчать про вірогідне зниження під впливом форміату вмісту вільних амінокислот у скелетних м'язах, нирках, гонадах та печінці, а також про тенденцію до його зниження в серці, селезінці та легенях. Після гідролізу безбілкових фільтратів з метою розщеплення форміат-амінокислотних комплексів, вміст вільних амінокислот зростає як у контрольних, так і в дослідних пробах скелетних м'язів, серця, селезінки, мозку, печінки та легень. При цьому *in vivo* зберігається вірогідне зниження вмісту вільних амінокислот у дослідних пробах порівняно з інтактними щурами в скелетних м'язах, нирках, гонадах, селезінці, печінці.

Ці результати підтверджують можливість того, що введення форміату призводить до утворення формільованих амінокислот у тканинах організму, та їхнє розщеплення.

За визначення вмісту форміату (табл. 4) в пробах різних органів контрольних тварин та в разі введення щурам форміату і після гідролізу безбілкових фільтратів з'ясовано, що в різних тканинах в інтактних щурів після гідролізу спостерігається зростання (до 30%) вмісту форміату, яке найбільш виражене в печінці та нирках. При введенні щурам форміату збільшення його кількості після гідролізу в різних тканинах було вищим, а у гонадах та мозку рівень його підвищувався до 42%. Порівняно з експериментами *in vitro* в дослідах *in vivo* одержані нами зміни більш вираженні, і ця різниця може бути обумовлена тим, що ензиматичні системи поза клітиною функціонують без природного мікрооточення.

Результати визначення вмісту сумарних вільних амінокислот і форміату в печінці та гонадах щурів за введення тваринам *in vivo* форміату в різних дозах свідчать, що у печінці та гонадах найбільше зниження сумарних амінокислот спостерігається в разі введення 5 мг форміату. Після гідролізу безбілкового фільтрату найбільший

Таблиця 1. Вміст форміату (мкмоль/г тканини) в безбілковому фільтраті скелетних м'язів і тканин різних органів щурів ($M \pm m$, $n = 5$)

Об'єкт дослідження	Умови досліду	Гомогенат	Гомогенат + форміат	Гомогенат + форміат + валін
Скелетні м'язи	До гідролізу	0,255 ± 0,071	6,446 ± 0,342	5,502 ± 0,144
	Після гідролізу	0,273 ± 0,087	8,073 ± 0,348*	6,796 ± 0,297*
Серце	До гідролізу	0,579 ± 0,112	5,405 ± 0,340	4,842 ± 0,223
	Після гідролізу	0,540 ± 0,096	6,132 ± 0,266	5,669 ± 0,533
Нирки	До гідролізу	0,434 ± 0,069	5,811 ± 0,289	4,254 ± 0,261
	Після гідролізу	0,466 ± 0,094	6,995 ± 0,341*	4,866 ± 0,285
Сім'янки	До гідролізу	0,289 ± 0,053	5,970 ± 0,149	5,645 ± 0,436
	Після гідролізу	0,302 ± 0,049	7,006 ± 0,400	6,895 ± 0,198*
Селезінка	До гідролізу	0,390 ± 0,062	6,086 ± 0,245	5,535 ± 0,359
	Після гідролізу	0,370 ± 0,081	7,005 ± 0,381	6,271 ± 0,452
Мозок	До гідролізу	0,423 ± 0,054	6,934 ± 0,218	6,569 ± 0,224
	Після гідролізу	0,394 ± 0,037	8,197 ± 0,286*	7,840 ± 0,330*
Печінка	До гідролізу	0,376 ± 0,061	5,712 ± 0,388	4,871 ± 0,178
	Після гідролізу	0,399 ± 0,049	6,825 ± 0,384*	5,730 ± 0,218*
Легені	До гідролізу	0,266 ± 0,027	5,072 ± 0,404	4,850 ± 0,411
	Після гідролізу	0,278 ± 0,019	5,740 ± 0,361	5,364 ± 0,517

Тут і в табл. 2: * дані вірогідні порівняно з пробами до гідролізу, $p < 0,05$.

Таблиця 2. Вплив тривалості інкубації на вміст форміату (мкмоль/г тканини) в гомогенатах печінки щурів ($M \pm m$, $n = 7$)

Час інкубації, хв	Гомогенат	Гомогенат + форміат	Гомогенат + форміат + аланін
5	0,653 ± 0,061	6,070 ± 0,333	5,523 ± 0,282
10	0,566 ± 0,063	6,045 ± 0,239	4,896 ± 0,248
15	0,563 ± 0,047	5,047 ± 0,289	3,886 ± 0,148*
20	0,548 ± 0,038	5,894 ± 0,329	5,726 ± 0,289
30	0,546 ± 0,046	5,889 ± 0,298	5,746 ± 0,306

* Різниця по відношенню до проби з форміатом вірогідна, $p < 0,05$.

Таблиця 3. Вміст вільних амінокислот (мг/г сирої тканини) в скелетних м'язах і різних органах щурів за введення форміату щурам *in vivo* ($n = 5$; $M \pm m$)

Тканини/органі	Контроль		Форміат (10 мг/100 г маси тіла)	
	До гідролізу	Після гідролізу	До гідролізу	Після гідролізу
Скелетні м'язи	2,20 ± 0,18	2,80 ± 0,20**	1,14 ± 0,06*	1,43 ± 0,10**
Серце	2,54 ± 0,05	3,36 ± 0,11**	2,39 ± 0,08	2,94 ± 0,12**
Нирки	2,27 ± 0,14	2,71 ± 0,15**	1,62 ± 0,05*	2,16 ± 0,30
Гонади	1,60 ± 0,19	1,86 ± 0,10	0,72 ± 0,12*	0,96 ± 0,11
Селезінка	2,16 ± 0,08	3,26 ± 0,27**	1,71 ± 0,23	2,15 ± 0,20
Мозок	1,61 ± 0,27	2,19 ± 0,12	1,76 ± 0,05	2,30 ± 0,21**
Печінка	1,84 ± 0,05	2,54 ± 0,10**	1,24 ± 0,08*	1,66 ± 0,09**
Легені	1,18 ± 0,13	1,45 ± 0,10	1,18 ± 0,11	1,71 ± 0,20**

Тут і в табл. 4–6: * різниця стосовно контролю вірогідна, $p < 0,05$; **різниця відносно проби до гідролізу вірогідна, $p < 0,05$.

приріст кількості амінокислот (табл. 5) спостерігається також у разі введення форміату у дозах 5 та 2 мг/100 мг маси тіла, які є оптимальними для печінки і гонад відповідно.

Вміст форміату в разі введення його в дозі 5 мг знижується на 13%, а 10 мг – на 11%, в той час як 2 мг форміату спричиняють підвищення його вмісту в печінці на 17% відносно контролю. Після гідролізу кількість форміату в контролі

(табл. 6) збільшується на 18 та 29%, у щурів дослідної групи рівень його також зростає на 6, 21 та 38% відповідно до контролю, причому збільшується із зростанням дози введеного форміату. Подібні результати було одержано під час вивчення впливу різних доз форміату на гонади. Одержані дані свідчать про більшу чутливість гонад до дії форміату.

Таким чином, результати проведених екс-

Таблиця 4. Вміст форміату (мкмоль/г тканини, 60 хв) в скелетних м'язах і різних органах у разі його введення щурам *in vivo* ($M \pm m$, $n = 5$)

Об'єкт дослідження	Контроль		Форміат (10 мг/100 г маси тіла)	
	До гідролізу	Після гідролізу	До гідролізу	Після гідролізу
Скелетні м'язи	0,396 ± 0,019	0,459 ± 0,006**	0,471 ± 0,040	0,473 ± 0,029
Серце	0,350 ± 0,065	0,404 ± 0,054	0,403 ± 0,021	0,465 ± 0,030
Нирки	0,358 ± 0,045	0,463 ± 0,061	0,419 ± 0,040	0,429 ± 0,022
Гонади	0,411 ± 0,049	0,455 ± 0,034	0,394 ± 0,040	0,558 ± 0,036**
Селезінка	0,379 ± 0,069	0,465 ± 0,042	0,392 ± 0,026	0,538 ± 0,059**
Мозок	0,393 ± 0,040	0,443 ± 0,041	0,319 ± 0,026	0,455 ± 0,041**
Печінка	0,385 ± 0,035	0,498 ± 0,044**	0,343 ± 0,017	0,476 ± 0,036**
Легені	0,472 ± 0,076	0,502 ± 0,027	0,393 ± 0,039	0,478 ± 0,063**

Таблиця 5. Вміст вільних амінокислот (мг/г сирої тканини) в печінці та гонадах за введення форміату щуром *in vivo* в різних дозах ($M \pm m$, $n = 5$)

Дози форміату, мг/100 г маси тіла	До гідролізу		Після гідролізу	
	Контроль	Дослід	Контроль	Дослід
<i>Печінка</i>				
2	1,38 ± 0,03	1,29 ± 0,03	1,69 ± 0,05**	1,66 ± 0,11**
5	1,84 ± 0,05	1,09 ± 0,08*	2,54 ± 0,16**	1,64 ± 0,06**
10	1,84 ± 0,05	1,24 ± 0,08*	2,54 ± 0,16**	1,66 ± 0,09**
<i>Гонади</i>				
2	1,29 ± 0,04	1,05 ± 0,03	1,44 ± 1,10	1,43 ± 0,05**
5	1,60 ± 0,19	0,74 ± 0,05*	1,86 ± 1,10	1,00 ± 0,04**
10	1,60 ± 0,19	0,72 ± 0,12*	1,86 ± 1,10	0,96 ± 0,11

Таблиця 6. Вміст форміату (мкмоль/г сирої тканини) в печінці та гонадах за введення його щуром *in vivo* в різних дозах ($M \pm m$, $n = 5$)

Дози форміату, мг/100 г маси тіла	До гідролізу		Після гідролізу	
	Контроль	Дослід	Контроль	Дослід
<i>Печінка</i>				
2	0,427 ± 0,028	0,501 ± 0,027	0,507 ± 0,059	0,535 ± 0,038
5	0,385 ± 0,035	0,296 ± 0,021*	0,498 ± 0,044**	0,358 ± 0,022**
10	0,385 ± 0,035	0,343 ± 0,017*	0,498 ± 0,044**	0,476 ± 0,036**
<i>Гонади</i>				
2	0,591 ± 0,069	0,560 ± 0,037	0,608 ± 0,062	0,695 ± 0,039**
5	0,411 ± 0,049	0,292 ± 0,011*	0,455 ± 0,034	0,389 ± 0,032**
10	0,411 ± 0,049	0,394 ± 0,040*	0,455 ± 0,034	0,558 ± 0,036

периментів *in vitro* дозволяють дійти висновку про можливість перебігу процесів формілювання амінокислот у всіх досліджуваних тканинах тварин. Процес є, напевне, ферментативним і оборотним, а його ефективність залежить від присутності форміату. Найефективніше процеси формілювання відбуваються в органах із підвищеною метаболічною активністю.

В дослідах *in vivo* введення щуром форміату призводить до зниження суми вільних амінокислот і вмісту індивідуальних амінокислот та форміату у більшості органів за рахунок формілювання. Різні тканини характеризуються своїм спектром амінокислот, що змінюються під впливом форміату. Найчутливішими до дії форміату *in vivo* є печінка, гонади та нирки, тобто органи з дуже інтенсивним обміном речовин.

INFLUENCE OF FORMIATE ON FREE AMINO ACIDS CONTENTS IN TISSUES AND ORGANS OF RATS IN VITRO AND IN VIVO

*M. F. Guly, N.V. Silonova, T. M. Pechenova,
N. F. Shevtzova, L. P. Klimenko*

Palladin Institute of Biochemistry, National Academy
of Sciences of Ukraine, Kyiv;
e-mail: sylonova@biochem.kiev.ua

Summary

In experiments *in vitro* and *in vivo* influence of formiate on free amino acids contents of tissues and organs of rats has been studied

Results of experiments showed a possibility of amino acids formilation in all investigated tissues.

This process could be enzymatic. Its effectiveness depended on amino acids and formiate concentrations. The most effective processes took place in organs with high metabolic activity.

К e y w o r d s: formiate, amino acids, formulation, metabolism.

1. Гулый М. Ф. О некоторых проблемах биохимии. К.: Наук. думка. 1997. 171 с.
2. Гулий М. Ф., Сілонова Н. В., Печенова Т. М., та ін. // Укр. біохім. журн. 2000. **72**, № 6. С. 27–30.
3. Гулый М. Ф., Сілонова Н. В., Мельничук Д. А. // Укр. біохим. журн. 1982. **54**, № 2. С. 163–166.
4. Sato T., Motokawa Y., Kochi Y. // Biophys. Res. Commununs. 1976. **28**, № 4. P. 495–501.
5. Barker D. P., Ebel J. P., Bruton C. H. // Eur. J. Biochem. 1982. **127**, N 3. P. 449–457.
6. Сілонова Н. В., Мельничук Д. А., Гулый М. Ф. // Докл. АН УССР. Сер. Б. 1979. № 9. С. 92–96.
7. Дринштейн Дж., Виниц М. Химия аминокислот и пептидов. М.: Мир. 1965. 822 с.
8. Lee J. P., Takahashi T. // Anal. Biochem. 1966. **14**, N 1. P. 71–77.
9. Freibig G., Schaller K. H. // Clin. Chim. Acta. 1980. **108**, N 3. P. 355–360.
10. Кокунін В. А. //Укр. біохім. журн. 1975. **47**, № 6. С. 776–790.

Отримано 15.12.2004