



УДК 546.413 + 577.413.3

© 1991 г.

Ю. Л. Каминский, Л. А. Яковлева, О. Н. Козырева,
В. А. Бабаин, Н. В. Тарусова*, М. В. Ясько*,
С. Г. Розенберг**

СИНТЕЗ И СВОЙСТВА 2'-ДЕЗОКСИНУКЛЕОЗИД-5'-ФОСФИТОВ, МЕЧЕННЫХ ТРИТИЕМ В ФОСФИТНОМ ОСТАТКЕ

Радиевый институт им. В. Г. Хлопина, Ленинград;

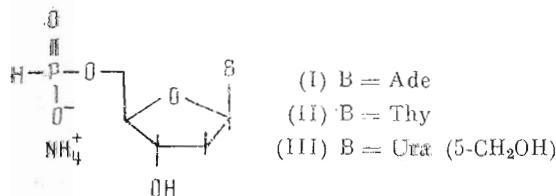
*Институт молекулярной биологии им. В. А. Энгельгардта АН СССР, Москва;

**Институт фармакологии АМН СССР, Москва

Изучен жидкофазный и твердофазный ^1H — ^3H -обмен в 5'-фосфатах тимидина, 2'-дезоксиаденозина, 2'-дезокси-5'-гидроксиметилуридина. Найдены условия получения меченных тритием фосфитов нуклеозидов. Методом ^3H -ЯМР-спектрометрии и данными гидролиза показано, что тритий содержится практически полностью в Р—Н-группе фосфитов. Полученные $[^3\text{H}]$ фосфиты при pH 2–10 устойчивы к гидролизу при 20° С, а при pH 10 устойчивы в течение 2 ч при 100° С; при этом они не вступают в реакцию изотонного обмена с водой. В то же время в условиях обмена в присутствии палладцевого катализатора наблюдается гидролиз фосфитов, сильно зависящий от pH среды.

Известно, что 5'-фосфиты 3'-азидо-2',3'-дидезоксинуклеозидов, аналоги 5'-фосфатов нуклеозидов, ингибирывают репродукцию вируса иммунодефицита человека (ВИЧ, HIV), проявляя в ряде случаев большую эффективность и более низкую токсичность, чем соответствующие нуклеозиды [1]. В связи с этим представляет интерес исследование превращений производных такого типа в клетках и механизма подавления вируса. Проблема эта достаточно сложна и требует использования меченых модельных соединений, 5'-фосфитов модифицированных и природных нуклеозидов с локализацией метки в различных фрагментах молекул. Задача синтеза меченых 5'-фосфитов нуклеозидов усложняется по сравнению с задачей введения метки в нуклеозиды в связи с лабильностью остатка фосфористой кислоты и требует специальных разработок.

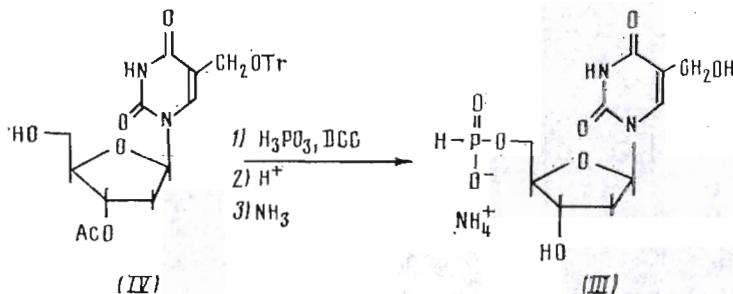
Целью настоящей работы было изучение возможностей введения тритиевой метки с помощью реакций каталитического изотонного обмена в 5'-фосфиты 2'-дезоксинуклеозидов на примере производных 2'-дезоксиаденозина (I), тимидина (II) и 2'-дезокси-5'-гидроксиметилуридина (III).



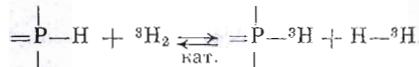
Синтез соединений (I) и (II) был описан в работе [2]. Мы синтезировали эти соединения по модифицированной методике, где в качестве конденсирующего агента был использован доступный N,N'-дициклогексилкарбодиимид (DCC), а реакция конденсации нуклеозида с фосфористой кислотой проводилась при пониженной температуре, что позволило повысить селективность реакции по 5'-ОН-группе.

Возможность восстановления 5'-фосфита 5-гидроксиметил-2'-дезоксиуридина (III) до 5'-фосфита тимидина не была ранее исследована, в то врем-

мя как условия восстановления 5'-гидроксиметил-2'-дезоксиуридуна три-тием до [^3H]тимидина известны [3, 4]. В синтезе производного (III) был использован 3'-О-ацетил-2'-дезокси-5'-О-тритилоксигидроксиметилуридин (IV), полученный из 3',5'-О-диацетил-2'-дезокси-5'-гидроксиметилуридуна [5] в несколько стадий, включая тритиирование гидроксиметильной группы, дезацетилирование, введение *tert*-бутилдиметилсилановой защиты по 5'-гидроксилу, 3'-О-ацетилирование и удаление силильной защиты. Синтез 5'-фосфита (III) из соединения (IV) приведен на схеме.



Реакция введения тритиевой метки может быть представлена в общем виде уравнением



Нами исследован изотопный обмен водорода на тритий в 5'-фосфатах нуклеозидов (I) и (II) в различных условиях. Так, при жидкокомбинированном обмене, проведенном по методике Эванса [6], вещества перемешивали с катализаторами в буферном растворе в атмосфере трития или тритий-водородной смеси. Варьировались типы буферов и катализаторов. В присутствии некоторых катализаторов наблюдался гидролиз фосфатэфирной связи. Смесь продуктов реакции анализировали при помощи ТСХ (табл. 1). Родий на оксидах аллюминия и платина на карбонате кальция не обеспечивали обмен. Использование оксида палладия на сульфате бария приводило к гидролизу до нуклеозида и фосфористой кислоты (опыт 4 табл. 1). Эффективным катализатором обмена оказался 0,5% палладий на сульфате бария, причем в процессе обмена отщепление фосфористой кислоты было незначительным.

В оптимальных условиях (опыты 5 и 8 табл. 1) в двух повторах для каждого опыта были получены: из соединения (I) — меченое производное ($[^3\text{H}]\text{-I}$) с молярной активностью ($A_{\text{мол}}$) 814 и 925 ТБк/моль (22 и 25 кКи/моль), а из соединения (II) — тритиевое производное ($[^3\text{H}]\text{-II}$) с $A_{\text{мол}}$ 962 и 999 ТБк/моль (26 и 27 кКи/моль). Выходы составляли 25—30%, радиохимическая чистота — 97—100%. Соединение ($[^3\text{H}]\text{-I}$) было также получено твердофазным изотопным обменом: соединение (I) наносили на катализатор (Pd/BaSO_4 , 5%), высушивали и проводили обмен с газообразным тритием при 100°C . $A_{\text{мол}}$ полученного таким образом соединения ($[^3\text{H}]\text{-I}$) имела ту же величину, что и для производного, полученного в оптимальных условиях жидкокфазного обмена, но выход был ниже (3—5%).

Расположение метки в фосфитах ($[^3\text{H}]\text{-I}$) и ($[^3\text{H}]\text{-II}$) было установлено при помощи ^3H -ЯМР-спектрометрии. ^3H -ЯМР-спектр соединения ($[^3\text{H}]\text{-I}$) содержал только дублет с J 678,4 Гц, спектр вещества ($[^3\text{H}]\text{-II}$) — только дублет с J 676,6 Гц (табл. 2). Сопоставление данных спектров ^3H - и ^{31}P -ЯМР меченных тритием 5'-фосфитов нуклеозидов и спектров ^{31}P -ЯМР немеченных соединений однозначно показало, что тритий содержится только в Р-Н-связи. Отсутствие трития в положении 8 аденина в соединении ($[^3\text{H}]\text{-I}$) — неожиданный результат, поскольку обмен водорода на тритий в этом положении проходит в соответствующем нуклеозиде, а также осуществлен в близких условиях реакции для 5'-фосфата дезоксиаденозина

Таблица 1

Жидкофазный катализитический обмен водорода в 5'-фосфитах 2'-дезоксинуклеозидов

Опыт	5'-Фосфит	Катализатор ^{**}	Растворитель ^{***}	Условия реакции		Распределение радиоактивности в смеси продуктов реакции обмена, % ^{**}		
				время, ч	давление газа, атм	5'-фосфит нуклеозида	нуклеозид ^{**}	H ₃ PO ₃ ·NH ₂
1	I	A	D	2,5	1	17	58	25
2		A	E	2	1	41	34	25
3		A	F	2	1	27	39	34
4		B	E	2	1	—	90	10
5		C	E	2	0,5	76	8	16
6	II	C	E	2	0,5	—	—	100
7		C	E	0,5	0,5	30	—	70
8		C	D	0,5	0,5	95	—	5
9	III	C	E	2	0,5	20	30	50

^{*} A — 50% Pd/BaSO₄; B — 10% PdO/BaSO₄; C — 0,5% Pd/BaSO₄.^{**} D — 0,05 М карбонат-гидрокарбонатный буфер, pH 10; E — 0,1 М фосфатный буфер, pH 7.^{***} Данные получены из радиохроматографического анализа после разделения продуктов реакции при помощи ТСХ в системах I и 2.^{**} Прочерк означает, что в смеси присутствует немеченный тимидин.

Таблица 2

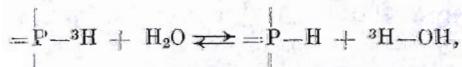
Данные ЯМР-спектров 5'-фосфитов 2'-дезоксинуклеозидов *

5'-Фосфит	Константы спин-спинового взаимодействия, Гц (±0,15 Гц)				Изотопный сдвиг ³¹ P на ³ H, м.д.
	¹ J _{P-H}	² J _{P-H}	³ J _{P-H}	⁴ J _{P-H}	
Тимидина 2'-Дезоксиаденозина	637,4	6,7	1,1	676,6 ** 678,4	0,22±0,02

^{*} Спектры сняты на приборе Bruker AC-250.^{**} ¹J_{P-³H} теор 679,8 Гц (¹J_{P-H} 1,0666).

[6]. Как уже упоминалось (см. данные табл. 1, опыты 1—5), при проведении обмена для соединения (I) наряду с (³H-I) образовывался и меченный тритием 2'-дезоксиаденозин. Образование меченого нуклеозида, по-видимому, является результатом гидролитического расщепления исходного фосфита.

Исследована стабильность тритиевой метки в соединениях (³H-I) и (³H-II) в условиях гомогенного обмена в водных растворах по уравнению



а также устойчивость меченых соединений к гидролизу с расщеплением гликозидной и фосфитэфирной связей. Известно, что гомогенный обмен водорода P—H-связи в H₃PO₃ и диалкилфосфитах с водой практически отсутствует в нейтральной среде, но может проходить при низких значениях pH [7—9].

Меченные 5'-фосфиты (³H-I) и (³H-II) при хранении в водно-спиртовых растворах (1 : 1 по объему) при —5—0° С в течение 2 мес проявляли достаточно высокую устойчивость. Радиохимическая чистота веществ оставалась неизменной, A_{мол} снижалась не более чем на 5%. Хранение в тех же условиях в течение 6 мес приводило к снижению радиохимической чистоты и A_{мол} приблизительно на 15%. При выдерживании соединения

($[^{3}\text{H}]\text{-I}$) при комнатной температуре в течение 24 ч в растворах с различным значением pH (7 у 0,07 М фосфатного буфера, 10 у 0,05 М карбонат-гидрокарбонатного буфера, 2 у 0,01 н. HCl) величина $A_{\text{мол}}$ не изменилась; не было также обнаружено продуктов гидролиза — 2'-дезоксиаденозина и аденина. Гидролиз не проходил также при нагревании вещества в растворе с pH 10 при 100° С в течение 2 ч.

Гидролиз соединения ($[^{3}\text{H}]\text{-I}$) 0,1 н. HCl при 100° С в течение 2,5 ч приводил к аденину, а в случае ($[^{3}\text{H}]\text{-II}$) — к тимидину. Радиоактивность аденина составляла 2,5% от исходной, а тимидин тритиевой метки не содержал. Это стало дополнительным подтверждением того, что тритиевая метка содержится только в группе P—Н фосфитов.

Поскольку получить меченный тритием по основанию 5'-фосфит тимидина прямым обменом не удалось, была сделана попытка получить его восстановлением 5'-фосфита 2'-дезокси-5-гидроксиметилуридуна (III). Известно, что соответствующий нуклеозид восстанавливали до тимидина в 50% уксусной кислоте [3] или смеси диоксан — ледяная уксусная кислота [4]. Однако соединение (III) в этих условиях в присутствии катализаторов гидролизовалось до нуклеозида. В ледяной уксусной кислоте и диметоксистане восстановления не наблюдалось. При перемешивании вещества (III) в буфере с pH 7 с 0,5% Pd/BaSO₄ в атмосфере тритий-водородной смеси был получен меченный по фосфиту ($[^{3}\text{H}]\text{-III}$). Реакция сопровождалась значительным гидролизом до нуклеозида, содержащего метку (см. табл. 1). В условиях твердофазного обмена на 5% Pd/BaSO₄ при 100° С также происходит образование ($[^{3}\text{H}]\text{-III}$) из исходного соединения (III) с низким выходом, при этом обнаружена примесь меченого тимидина.

Таким образом, гетерогенный обмен водорода при атоме фосфора в 5'-фосфитах 2'-дезоксинуклеозидов на тритий с газообразным тритием в условиях как жидкофазного, так и твердофазного обмена может быть осуществлен с использованием палладиевого катализатора в нейтральных и щелочных условиях. Тритиевая метка локализована в P—Н-группе, обмена водорода на тритий в нуклеиновых основаниях 5'-фосфитов нуклеозидов не наблюдается. Тритиевая метка в фосфитах нуклеозидов стабильна в водных растворах при довольно широком диапазоне значений pH. Меченные 5'-фосфиты 2'-дезоксинуклеозидов достаточно устойчивы к гидролизу, что дает возможность использовать их для исследования их метаболических превращений в клетках.

Экспериментальная часть

В синтезах использовали тимидин и 2'-дезоксиаденозин (Fluka, Швейцария). ТСХ полученных соединений проводили на пластинках Silufol UV₂₅₄ (Kavalier, ЧСФР) и Kieselgel 60F₂₅₄ (Merck, ФРГ). Системы растворителей: изопропанол — этанол — 25% аммиак — вода, 60 : 20 : 20 : 1 (1); изопропанол — 25% аммиак — вода, 7 : 1 : 2 (2); хлороформ — этанол, 9 : 1 (3). Для ионообменной хроматографии применяли DEAE-целлюлозу DE-32 (Whatman, Англия).

УФ-спектры регистрировали на спектрофотометре Specord UV VIS M-40 и СФ-46. Радиоактивность растворов измеряли с помощью жидкостного сцинтилляционного метода [10]; радиоактивность веществ на хроматограммах измеряли на сканирующем сцинтилляционном счетчике [11]. Спектры ^1H -ЯМР растворов образцов в D₂O регистрировали на спектрометре Varian XL-100-15 с рабочей частотой 100 МГц, а спектры ^1H -, ^3H - и ^{31}P -ЯМР — на спектрометре Bruker AC-250 с рабочими частотами 250,13; 266,8; 101,256 МГц соответственно.

3'-O-Ацетил-2'-дезокси-5-тритилоксиметилуридин (IV) синтезирован из 3',5'-ди-O-ацетил-2'-дезокси-5-гидроксиметилуридуна [5]. Общий выход 29%, R_f 0,27 (система 3). УФ-спектр: λ_{max} 265,8 нм (CH₃OH, pH 7). ^1H -ЯМР-спектр в CD₃OD (δ , м. д.): 2,13 с, 3Н (Ac), 2,40м, 2Н (H-2'), 3,82м, 2Н (H-5'), 4,00с, 2Н (CH₂-5), 4,14м, 1Н (H-4'), 5,33м, 1Н (H-3'), 6,27т, J 7 Гц, 1Н (H-1'), 7,19—7,53м, 15Н (Tr), 7,85с, 1Н (H-6).

Общая методика синтеза 5'-фосфитов нуклеозидов. К раствору 1 ммоль 2'-дезоксиаденозина, тимидина или защищенного 2'-дезоксиметилуридуна (IV) в 5 мл абсолютного пиридина добавляли 1,2 ммоль монотрибутиламмониевой соли H_3PO_3 в 10 мл пиридина и 290 мг (1,4 ммоль) N,N'-дициклогексилкарбодиимида, перемешивали 24 ч при 4° С. Осадок отделяли, к фильтрату добавляли 30 мл воды, экстрагировали хлороформом, водный слой упаривали. Остаток, содержащий соединение (I) или (II), растворили в 300 мл воды, доводили pH до 7,5 водным аммиаком, фильтровали и наносили на колонку с DE-32 (HCO_3^- -форма, 200 мл), колонку промывали 300 мл воды. Элюировали линейным градиентом NH_4HCO_3 (0—0,2 М), общий объем 2 л. УФ-поглощающие фракции элюата (при концентрации NH_4HCO_3 0,05 М) упаривали досуха, а затем 2—3 раза упаривали с водой и этанолом до удаления NH_4HCO_3 , остаток лиофилизовали. Выходы соединений (I) и (II) составили 40—42 %, их характеристики соответствовали данным работы [2].

5'-Фосфит соединения (IV) детритилировали в 50 мл дихлорэтана, содержащего 3 мл трифтормукусной кислоты, в течение 6 ч при 20° С, упаривали, дополнительно упаривали с 50 мл толуола, остаток растворяли в 20 мл 25 % водного аммиака, через 12 ч раствор упаривали досуха. Очистку на DE-32 проводили аналогично процедуре для соединений (I), (II). Выход фосфита (III), считая на (IV), составил 75 %, R_f 0,4 (система 2). УФ-спектр (H_2O , pH 7): λ_{\max} 264,6 нм. ^1H -ЯМР-спектр (δ , м. д.): 2,50 м, 2Н (H-2'), 4,27 м, 3Н (H-4', 2H-5'), 4,54 д, J 0,5 Гц, 2Н (CH₂-5), 4,71 м, 2Н (H-3'), 6,46 т, J 6,6 Гц, 1Н (H-1'), 6,94 д, J 630,5 Гц, 1Н (H-P), 8,04 с 1Н (H-6).

Жидкофазный обмен проводили в условиях, аналогичных описанным в работе [6]. Раствор 5 мкмоль 5'-фосфита нуклеозида, 15 мг катализатора в 0,5 мл буфера перемешивали при 20° С в атмосфере трития или тритий-водородной смеси. Катализатор удаляли фильтрацией, лабильный тритий удаляли упариванием с водой, продукты реакции разделяли при помощи TCX в системах 1 и 2.

Твердофазный обмен. Раствор 5 мкмоль 5'-фосфита нуклеозида в виде натриевой соли в 0,5 мл воды наносили на 100 мг катализатора порциями по 0,2 мл, воду удаляли упариванием с этанолом (2 × 0,2 мл) и выдерживали в атмосфере тритий-водородной смеси (давление 0,5—1 атм) при 100° С в течение 1 ч. Продукты реакции разделяли при помощи TCX (системы 1 и 2). Данные по распределению радиоактивности получены из радиохроматографического анализа при помощи сканирующего сцинтилляционного счетчика.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Тарусова Н. Б., Хорлин А. А., Краевский А. А., Корнеева М. Н., Носик Д. Н., Круглов И. В., Галегов Г. А., Бивилашвили Р. Ш. // Молекулярн. биология. 1989. Т. 23. № 6. С. 1716—1724.
2. Chen J. T., Bencovic C. Y. // Nucl. Acids Res. 1983. V. 11. № 11. P. 3737—3751.
3. Cline R. E., Fink R. M., Fink K. // J. Amer. Chem. Soc. 1959. V. 51. № 8. P. 2521.
4. Viswanathan K. V., Garana A. U., Lakshmy R., Sarkar R. R. // Proc. of the Chem. Sympos. V. 1. Aligarh Muslim University. Aligarh. December 21—23. 1972. P. 85—88.
5. Baerwolff D., Langen P. // Nucl. Acid. Chem. / Eds L. B. Townsend, R. S. Tipson. N. Y. 1978. V. 2. P. 359—366.
6. Evans E. A., Shepard H. C., Turner J. C., Warrell D. C. // J. Labell. Comp. 1974. V. 10. № 4. P. 569—587.
7. Бродский А. И., Суламиль В. // Докл. АН СССР. 1952. Т. 85. № 6. С. 1277—1280.
8. Попровская М. Ю., Шумяццева В. В., Лесник Е. А. // Изв. АН СССР. Сер. хим. 1990. № 9. С. 1966—1969.
9. Luz Z., Silver B. // J. Amer. Chem. Soc. 1961. V. 83. № 11. P. 4518—4521.
10. Рысьев О. А., Жарков А. В., Долгирев Е. И. Сцинтилляционный метод измерения трития в биологии и медицине. М.: Атомиздат, 1970.
11. Куделин Б. К., Суров Н. А. // Радиохимия. 1986. Т. 25. № 11. С. 146—148.

Поступила в редакцию
29.I.1991

После доработки
12.V.1991

Yu. L. KAMINSKY, L. A. YAKOVLEVA, O. I. KOZYREVA, V. A. BABAIN,
N. B. TARUSOVA *, M. V. YASKO *, S. G. ROSENBERG **

SYNTHESIS AND PROPERTIES OF 2'-DEOXYNUCLEOSIDE
5'-PHOSPHITES LABELLED BY TRITIUM IN THE PHOSPHITE GROUP

V. G. Khlopin Radium Institute, Leningrad;
V. A. Engelhardt Institute of Molecular Biology, Academy of
Sciences of the USSR, Moscow;
**Institute of Pharmacology, Academy of Medical Sciences
of the USSR, Moscow

Liquid-phase and solid-phase heterogeneous isotopic exchange of gaseous tritium with hydrogen in thymidine 5'-phosphite, 2'-deoxyadenosine 5'-phosphite and 2'-deoxy-5-oxymethyluridine 5'-phosphite has been studied. The exchange reactions are catalysed by palladium on barium sulfate.

It was shown by ^3H NMR and hydrolysis data that tritium is localized completely in the phosphite P—H group.

The [^3H]phosphites are hydrolytically stable at 20° C within the pH range 2 to 10 and within 2 h at pH 10 and 100° C; no isotope exchange with water was observed under these conditions.