



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 13 * № 7 * 1987

УДК 547.963.32.057

СИНТЕЗ И АНТИМЕТАБОЛИТНЫЕ СВОЙСТВА 5-ЗАМЕЩЕННЫХ 2'-ДЕЗОКСИУРИДИНОВ. АНОМЕРНЫЕ 5-(2-АМИНОГЕКСАФТОРПРОП-2-ИЛ)- И 5-(2-ТРИФТОРАЦЕТИЛАМИНОГЕКСАФТОРПРОП-2-ИЛ)- 2'-ДЕЗОКСИУРИДИНЫ

*Мельник С. Я., Бахмедова А. А., Ярцева И. В.,
Кочеткова М. В., Преображенская М. Н., Свиридов В. Д.*,
Чкаников Н. Д.*, Коломиец А. Ф.*; Фокин А. В.**

Всесоюзный онкологический научный центр

Академии медицинских наук СССР, Москва;

** Институт элементоорганических соединений им. А. И. Несмейнова
Академии наук СССР, Москва*

Алкилированием 2,4-бис-O-(тристетицил)урацила трифторацетилимином гексафторацетона получен 5-(2-трифторацетиламиногексафторпроп-2-ил)урацил, который превращен в 5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацил. При его гликозилировании 3,5-ди-O-n-толуил-D-рибофуранозилхлоридом по методу Форбрюгена с последующим дезацилированием образуется преимущественно один аномер — 1-(2-дезокси- β -D-рибофуранозил)-5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацил. В подобных условиях из 5-(2-трифторацетиламиногексафторпроп-2-ил)урацила получен 5-(2-трифторацетиламиногексафторпроп-2-ил)-2'-дезоксиуридин и его α -аномер, которые превращены в 1-(2-дезокси- β -D-рибофуранозил)- и 1-(2-дезокси- α -D-рибофуранозил)-5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацил. Показано, что 1-(2-дезокси- β -D-рибофуранозил)-5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацил в концентрации 250 мг/мл ингибирует *in vitro* репликацию вируса осповакцины.

Продолжая исследования 5-замещенных 2'-дезоксиуридинов в качестве потенциальных антиметаболитов с противоопухолевыми или противовирусными свойствами, мы осуществили синтез аналогов тимицина с разветвленным фторсодержащим заместителем при С5 пиримидинового цикла. Ранее было показано, что введение перфторизопропильной или 2-гидроксигексафторпроп-2-ильной группы в С5- положение 2'-дезоксиуридина приводит к появлению у аналога цитотоксических (5-перфторизопропил-2'-дезоксиуридин) [1] или противовирусных свойств [α -аномер 5-(2-гидроксигексафторпроп-2-ил)-2'-дезоксиуридин] [2]. В настоящем сообщении описан синтез аномерных 5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)- и 5-(2-трифторацетиламиногексафторпроп-2-ил)-2'-дезоксиуридинов и представлены результаты по изучению их биологической активности.

Алкилирование урацила осуществляли взаимодействием его 2,4-бис-O-тристетицильного производного с трифторацетилимином гексафторацетона с последующей обработкой метанолом. В полученным соединении (I) амидную группировку расщепляли 10% NaOH, в результате чего был получен 5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацил (II) с выходом 79%. При его гликозилировании сильным методом ацилгалогенозой (III) в хлористом метилене в присутствии SnCl₄, по данным ТСХ, образуется только β -аномер (IV), выделенный кристаллизацией с выходом 60%. Правильность определения β -конфигурации соединения (IV) подтверждена данными КД- и ¹Н-ЯМР-спектров продукта его дезацилирования (V).

Для получения α -аномера (X) мы изменили условия гликозилирования и в соответствии с рекомендациями работы [3] раствор ацилгалогенозы (III) в ацетонитриле выдерживали 1 ч перед прибавлением сильного производного, полученного из 5-замещенного урацила (II). Однако как в присутствии SnCl₄, так и без него через 48 ч реакционная смесь содержала незначительное (~10%) количество β -дезоксинуклео-

Таблица 1

Данные УФ- и КД-спектров синтезированных соединений

Соединение	УФ-спектр		КД-спектр	
	λ_{max} , нм	ε , $M^{-1} \cdot cm^{-1}$	λ_{max} , нм	$[\theta]$, мград· $cm^2 \cdot M^{-1}$
V	263	9600	275	+9500
VII	269	9600	273	+11 600
IX	269	9600	271	-17 300
X	267	9800	270	-12 500

зида (IV), исходный урацил (II) и продукты деструкции ацилгалогенозы.

Искомый α -аномер (X) удалось получить, гликозилируя ацилгалогенозой (III) бис-O-триметилсилильное производное соединения (I) (а не (II)) в дихлорэтане без катализатора, что привело к смеси аномерных O-защищенных дезоксинуклеозидов (VI) и (VIII). Дезацилирование углеводного остатка с последующим хроматографическим разделением привело к β -(VII) и α -аномеру (IX) в соотношении 1:2. Щелочным гидролизом удаляли N-трифторацетильную группу, при этом из нуклеозида (VII) получили соединение, идентичное β -дезоксирибозиду (V), а из нуклеозида (IX) – 1-(2-дезокси- α -D-рибофуранозил)-5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацил (X).

Синтезированные соединения охарактеризованы данными элементного анализа и совокупностью спектральных методов. Положение дезоксирибозного остатка в нуклеозидах (V), (VII), (IX), (X) подтверждено тем, что максимум поглощения в УФ-спектрах этих соединений не изменяется при переходе pH от 7 к 11. Отнесение конфигурации гликозидного центра в β -аномерах (V), (VII) и в α -аномерах (IX), (X) согласуется с данными спектров КД (табл. 1) и 1H -ЯМР (табл. 2). Наличие в масс-спектрах дезоксинуклеозидов (VII) и (IX) пиков молекулярных ионов с m/z 489, а также в спектрах ^{19}F -ЯМР этих соединений сигнала с δ –2,1 м.д. (табл. 2) однозначно свидетельствует о сохранении после O-дезацилирования N-трифторацетильной группы. В спектрах ^{19}F -ЯМР β -дезоксинуклеозидов (V) и (VII) сигналы CF_3 -групп синглетны, для α -аномеров (IX) и (X) удается наблюдать магнитную неэквивалентность двух CF_3 -групп (рисунок).

Изучение цитотоксических и противовирусных свойств соединений (V), (VII), (IX), (X) *in vitro* показало, что β -дезоксинуклеозид (V) умеренно активен в отношении вируса осповакцины: в концентрации 250 мкг/мл он снижает титр вируса на 3 Ig ЦПД₅₀*; при исследовании на культуре клеток рака яичника человека CaOv соединение (X) проявило слабую цитотоксическую активность (СЕ₅₀ 100 мкг/мл).

Авторы выражают признательность Б. С. Кикотю и Ю. Ю. Володину за получение данных УФ- и КД-спектров, М. В. Галахову за съемку и помошь в интерпретации ^{19}F -ЯМР-спектров, С. С. Марениковой и Э. В. Чекуновой за изучение противовирусных свойств, О. С. Жуковой и Я. Б. Добринину за исследование цитотоксического действия синтезированных соединений.

Экспериментальная часть

Спектры 1H -ЯМР соединений (I) и (II) получены на приборе Bruker WP-200 (ФРГ), остальных соединений – на приборе Bruker WH-360 (ФРГ), внутренний стандарт – тетраметилсилан. Спектры ^{19}F -ЯМР записаны на приборе Bruker WP-200 (ФРГ) с рабочей частотой 188,31 МГц, внешний стандарт – CF_3COOH ; теоретические параметры спектра дезоксинуклеозида (X) получены итерационным машинным расчетом по стандартной программе «PANIC» до значения среднеквадратичной ошибки итерации 0,02 Гц. Масс-спектры записаны на приборе Varian MAT-311 A (США); энергия понижации 80 эВ; УФ-спектры – на спектрофотометре Specord UV-VIS

* 50%-ная цитопатическая доза.

Соединение	^1H								
	δ , м. д.								
	H6	III'	H2'a	H2'б	H3'	II4'	H5'a	H5'б	NH
V 2*	8,15 с	6,14 т	2,21 м	2,04 м	4,21 м	3,85 м	3,50— 3,15 м	—	11,74 с
VII 3*	8,26 с	6,27 т	2,38 м	2,15 м	4,37 м	4,00 м	3,70 м	—	
VII 2*	8,11 с	6,18 т	2,23 м	1,97 м	4,23 м	3,89 м	3,52 м	10,73 с; 11,70 с	
IX 3*	8,24 с	6,24 дд	2,67 м	2,07 м	4,34 м	4,28 м	3,56 м	—	
IX 2*	8,15 с	6,14 дд	2,58 м	1,87 м	4,21 м	4,12 м	3,45— 3,15 м	10,69 с; 11,58 с	
X 3*	8,24 с	6,18 дд	2,63 м	2,09 м	4,33 м	4,30 м	3,56 м	—	

* Спектры ^{19}F -ЯМР соединений (V) и (VII) в DMSO, соединений (IX) и (X) — в MeOH.

** Спектр ^1H -ЯМР в DMSO- d_6 .

** Спектр ^1H -ЯМР в CD₃OD.

** Система A₃B₃ (см. рисунок).

(ГДР), длина оптического пути 1 см, растворитель — этанол. Круговой диахиазм измеряли на диахроматографе Rousell-Jouan III (Франция) в этаноле в 1-см кювете. Для ТСХ использовали силуфол UV₂₅₄ (Kavalier, ЧССР), препаративную хроматографию проводили на пластинах (20×20 см), используя силикагель LSL₂₅₄ 5–40 мкм (Chemapol, ЧССР) при толщине слоя 1 мм; для колончной хроматографии применяли силикагель L 40–100 мкм (Chemapol, ЧССР). Противовирусную активность дезокси-нуклеозидов изучали *in vitro* на культуре клеток куриных фибробластов, инфицированных вирусом простого герпеса HSV-1 или вирусом осповакцины, как описано в работе [4]. Цитотоксическое действие синтезированных соединений исследовали на культуре клеток рака яичника человека CaOv по методике [5].

5-(2-Трифторацетилами ногексафторпроп-2-ил)урацил (I). Смесь 3,84 г 2,4-бис-O-(trimетилсилил)урацила и 5,2 г трифторацетилимина гексафторацетона в 10 мл ацс. CHCl₃ нагревали 24 ч в запаянной стеклянной ампуле при 90° С, после охлаждения упарили, добавили 50 мл метанола, осадок отделили и перекристаллизовали из этилацетата. Получили 3,64 г (65%) вещества (I), т. пл. 285° С, R_f 0,81 (метилэтилкетон — CCl₄, 1 : 1). ^1H -ЯМР (δ , м.д., DMSO- d_6): 7,50 (1H, H6), 10,80; 11,40; 11,49 (3H, NH). ^{19}F -ЯМР (DMSO, δ , м.д.): -10,6, -6,6 (3CF₃, 2 : 1). Масс-спектр: M^+ 373. Найдено, %: C 29,35; H 1,20; N 11,35. C₉H₇F₉N₃O₃. Вычислено, %: C 28,95; H 1,07; N 11,26.

5-(2-Аминогексафторпроп-2-ил)урацил (II). Кипятили 2 г соединения (I) в 40 мл 10% NaOH в течение 8 ч, нейтрализовали 10% HCl и выпавший осадок кристаллизовали из ацетонитрила. Выход соединения (II) 1,16 г (79%), т. пл. 295° С, R_f 0,68 (метилэтилкетон — CCl₄, 1 : 1). ^1H -ЯМР (ацетон- d_6 , δ , м.д.): 3,66 (2H, NH₂), 7,83 (1H, H6), 10,33 (2H, NH). ^{19}F -ЯМР (ацетон, δ , м.д.): -3,9 (2CF₃). Масс-спектр: M^+ 277. Найдено, %: C 30,54; H 1,77; N 14,57. C₇H₅F₆N₃O₂. Вычислено, %: C 30,32; H 1,80; N 15,16.

1-(2-Дезокси-β-D-рибофuranозил)-5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацил (V). а) Смесь 1,5 г (5,4 ммоль) 4-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацила (II), 1 мг сульфата аммония и 18 мл гексаметилдисилазана кипятили 12 ч. Избыток гексаметилдисилазана отогнали в вакууме, остаток растворили в 15 мл хлористого метиленса, к раствору прибавили 1,89 г (4,86 ммоль) 2-дезокси-3,5-ди-O-n-толуил-α-D-рибофuranозилхлорида (III) [6] и 0,17 мл SnCl₄ в 15 мл хлористого метиленса. Реакционную смесь перемешивали 4 ч при 20–22° С, затем промыли последовательно насыщ. NaHCO₃, водой, высушивали сульфатом магния, упарили в вакууме, остаток кристаллизовали из метанола. Получили 1,27 г 1-(2-дезокси-3,5-ди-O-n-толуил-β-D-рибофuranозил) - 5 - (2 - аминогексафторпроп-2-ил)урацила (IV). Из маточного раствора дополнительно выделили 0,6 г защищенного дезоксинуклеозида (IV), общий выход 60%. Вещество

синтезированных соединений

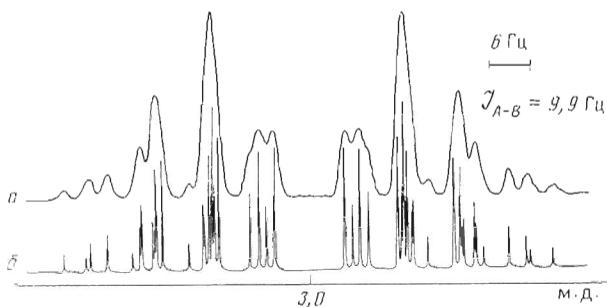
¹ H						¹⁹ F *
<i>J</i> , Гд						δ , м. д.
1'2'a	1'2'6	2'a2'6	2'a3'	2'63'	3'4'	CF ₃
5,9	7,2	13,1	2,8	5,7	2,6	-4,8 с
6,0	7,2	13,5	2,7	6,0	1,7	-8,5 с, -2,1 с (2 : 1)
-	-	-	-	-	-	
7,5	1,5	14,8	5,5	1,5	1,3	-8,4, -8,6 **; -2,1 с (1 : 1 : 1)
-	-	-	-	-	-	
7,3	1,5	14,7	5,4	-	-	-2,9; -3,1 (1 : 1)

хроматографически однородно в системе CCl_4 — ацетон (4 : 1). Найдено, %: С 53,81; Н 4,23; N 6,54. $C_{28}H_{25}F_6N_3O_7$. Вычислено, %: С 53,42; Н 4,00; N 6,66.

Раствор 1,27 г соединения (IV) в 50 мл 0,1 М MeONa в метаноле выдерживали 4 ч при 20—22°С, нейтрализовали дауэксом-50 (H^+) до pH 7, смолу отделили, промыли метанолом и объединенные фильтраты упарили в вакууме. Остаток растворили в воде, метилтолуилат проэкстрагировали петролейным эфиром. Водный раствор упарили в вакууме, получили 0,65 г (82%) 1-(2-дезокси- β -D-рибофуранозил)-5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацила (V). Найдено, %: С 36,86; Н 3,86; N 10,70. $C_{12}H_{13}F_6N_3O_5$. Вычислено, %: С 36,65; Н 3,33; N 10,89.

б) Раствор 1,2 г (3,09 ммоль) 2-дезокси-3,5-ди-O-n-толуил- α -D-рибофуранозилхлорида (III) в 10 мл безводного ацетонитрила выдержали 1 ч при 20—22° С и прибавили к раствору бистриметилсilyльного производного, полученного из 1,0 г (3,61 ммоль) 5-(2-аминогексафторпроп-2-ил)урацила (II) как описано выше, в 10 мл ацетонитрила. Через 24 ч к реакционной смеси прибавили 0,1 мл $SnCl_4$ и оставили на 48 ч при 20—22° С. Растворитель упарили в вакууме, остаток растворили в 20 мл хлороформа и промыли последовательно насыщ. $NaHCO_3$ (2×10 мл) и водой. После отгонки растворителя остаток (0,7 г) хроматографировали на пластинах с силикагелем в смеси CCl_4 — ацетон (4 : 1). Выделили 0,22 г (11%) защищенного β -аномера (IV), из которого после дезацилирования в условиях опыта (a) получили 0,1 г (80%) дезоксинуклеозида, идентичного, по данным ТСХ, соединению (V).

Аномерные 5-(2-трифторацетиламиногексафторпроп-2-ил)-2'-дезоксиуридины (VII) и (IX). Смесь 1,0 г (2,68 ммоль) 5-(2-трифторацетиламинопроп-2-ил)урацила (I), 10 мг сульфата аммония и 12 мл гексаметилдисилазана кипятили 10 ч, избыток силилирующего реагента отогнали в вакууме, остаток растворили в 4 мл безводного дихлорэтана и прибавили к супензии 0,95 г (2,45 ммоль) ацилгалогенозы (III) в 8 мл того же растворителя. Реакционную смесь перемешивали 2,5 ч при 20—22° С, затем промыли последовательно раствором $NaHCO_3$ (2×10 мл), водой. После отгонки растворителя остаток (1,9 г) нанесли на колонку со 120 г силикагеля, хлороформом элюировали 1,65 г смеси защищенных аномеров (VI) и (VIII). Растворили 1,65 г этой смеси в 40 мл 0,1 н. MeONa в метаноле, через 4 ч нейтрализовали дауэксом-50 (H^+). После отделения смолы и упаривания остаток высушивали в вакууме над P_2O_5 и хроматографировали на пластинах с силикагелем в этилацетате. Из верхней зоны выделили 0,23 г (20%) 1-(2-дезокси- β -D-рибофуранозил)-5-(2-трифторацетиламинопроп-2-ил)урацила (VII). Найдено, %: С 34,96; Н 3,20. $C_{14}H_{12}F_9N_3O_6$. Вычислено, %: С 34,37; Н 2,47.

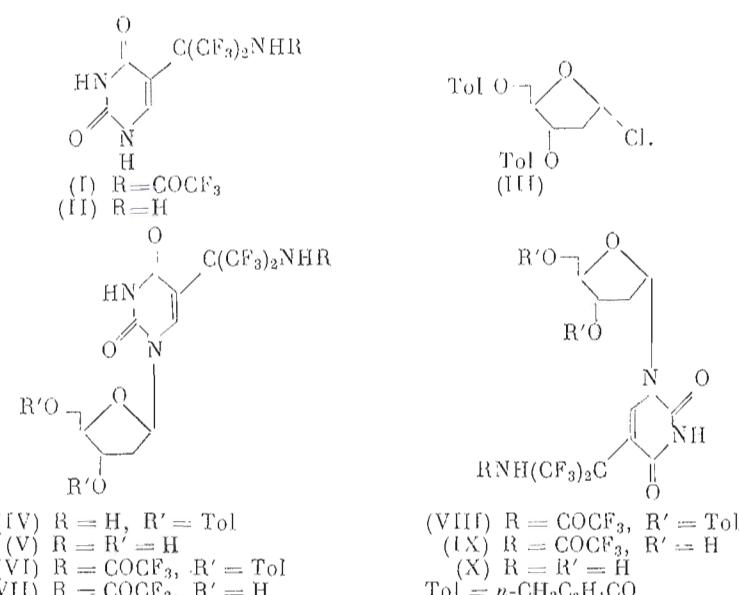


Система А₃В₃ в спектре ¹⁹F-ЯМР соединения (Х): *a* — эксперимент, *δ* — теория

Из нижней зоны выделили 0,42 г (38%) 1-(2-дезокси- α -D-рибофуранозил)-5-(2-трифторацетиламинопроп-2-ил)урацила (IX). Найдено, %: С 34,04; Н 3,60. С₁₁H₁₂F₉N₃O₆. Вычислено, %: С 34,37; Н 2,47.

I - (2-Дезокси- α -D-рибофуранозил)-5-(2-аминоhexaфторпроп-2-ил)урацил (Х). Суспензию 0,39 г (0,8 ммоль) α -нуклеозида (IX) в 27 мл 10% водного NaOH кипятили 2,5 ч, нейтрализовали дауэксом-50 (Н⁺), фильтраты упарили в вакууме и остаток (0,3 г) хроматографировали на пластинах с силикагелем в этилацетате. Выделили 0,14 г (44,5%) 1-(2-дезокси- α -D-рибофуранозил)-5-(2-аминоhexaфторпроп-2-ил)урацила (Х). Найдено, %: С 37,15; Н 3,78; Н 10,70. С₁₂H₁₃F₆N₃O₅. Вычислено, %: С 36,65; Н 3,33; Н 10,69.

В аналогичных условиях из соединения (VII) получили β -аномер, идентичный, по данным спектра ¹H-ЯМР и ТСХ, дезоксинуклеозиду (V).



5. Мельник С. Я., Бахмедова А. А., Недорезова Т. П., Ярцева И. В., Жуков О. С., Добрынин Я. В., Преображенская М. Н., Колесников С. П., Ли В. Я., Рогожин И. С., Нефедов О. М., Чекунова Э. В., Мареникова С. С. // Биоорганическая химия. 1985. Т. 11. № 9. С. 1248–1252.
6. Hoffer M. // Chem. Ber. 1960. B. 93. № 8. S. 2477–2481.

Поступила в редакцию
10.XI.1986

**SYNTHESIS AND ANTIMETABOLITE PROPERTIES
OF 5-SUBSTITUTED 2'-DEOXYURIDINES.
ANOMERIC 5-(2-AMINOHEXAFLUOROPROP-2-YL)- AND
5-(2-TRIFLUOROACETYLAMINOHEXAFLUOROPROP-2-YL)-
2'-DEOXYURIDINE**

MELNIK S. Ya., BAKHMEDOVA A. A., YARTSEVA I. V., KOCHETKOVA M. V.,
PREOBRAZHENSAYA M. N., SVIRIDOV V. D.*, CHKANIKOV N. D.*,
KOLOMIETS A. F.*, FOKIN A. V.*

*All-Union Cancer Research Centre, Academy of Medical Sciences
of the USSR, Moscow;*

**A. N. Nesmeyanov Institute of Elemento-Organic Compounds
Academy of Sciences of the USSR, Moscow*

Alkylation of 2,4-bis-O-(trimethylsilyl)uracil with hexafluoroacetone trifluoroacetyl imine gave 5-(2-trifluoroacetylaminohexafluoroprop-2-yl)uracil, which was transformed by alkaline hydrolysis to 5-(2-aminohexafluoroprop-2-yl)uracil. The latter was glycosylated with 2-deoxy-3,5-di-O- ρ -toluoyl- α -D-ribofuranosyl chloride by means of various modifications of the silyl method leading to the predominant formation of β -deoxy-nucleoside; after deacylation 1-(2-deoxy- β -D-ribofuranosyl)-5-(2-aminohexafluoroprop-2-yl)uracil was obtained. Interaction of silylated 5-(2-trifluoroacetylaminohexafluoroprop-2-yl)uracil with acylgalactose gave anomeric O-substituted deoxynucleosides, which were deblocked to give 5-(2-trifluoroacetylaminohexafluoroprop-2-yl)-2'-deoxyuridine and corresponding α -anomer. Alkaline hydrolysis of N-trifluoroacetyl group in both individual anomers produced 1-(2-deoxy- α -D-ribofuranosyl)-5-(2-aminohexafluoroprop-2-yl)uracil and the abovementioned β -anomer. Of all compounds synthesised only 1-(2-deoxy- β -D-ribofuranosyl)-5-(2-aminohexafluoroprop-2-yl)uracil has a moderate inhibitory effect on replication of vaccinia virus *in vitro*.