



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 11 * № 9 * 1985

УДК 547.854'.455.522'246.057.577.113.3:541.69

СИНТЕЗ АНОМЕРНЫХ

5-ТРИМЕТИЛГЕРМИЛ-2'-ДЕЗОКСИУРИДИНОВ И ИЗУЧЕНИЕ ИХ ПРОТИВОВИРУСНЫХ И ЦИТОТОКСИЧЕСКИХ СВОЙСТВ

Мельник С. Я., Бахмедова А. А., Недорезова Т. П.,
Ярцева И. В., Жукова 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. **

Всесоюзный онкологический научный центр
Академии медицинских наук СССР, Москва;

* Институт органической химии им. Н. Д. Зелинского Академии наук СССР, Москва;

** Московский научно-исследовательский институт вирусных препаратов
Министерства здравоохранения СССР

Гликозилированием сильильного производного 5-триметилгермилурацила 2-дезокси-3,5-ди-O-n-толуил- α -D-рибофуранозилхлоридом в дихлорэтане в присутствии SnCl_4 и последующим дезацилированием синтезированы аномерные 5-триметилгермил-2'-дезоксиуридины. α -Нуклеозид подавляет репликацию вируса простого герпеса HSV-1 *in vitro*, в концентрации $5 \cdot 10^{-4}$ М ингибирует включение 2'-дезоксиуридина и тимидина в ДНК клеток гепатомы 22A на 88 и 27% соответственно, а также включение тимидина в ДНК клеток CaOv (CE_{50} 5 мкг/мл). Введение α -нуклеозида в дозе 125 мг/кг \times 5 сут не увеличивает продолжительности жизни мышей с лейкозом Р388.

При изучении модифицированных пиримидиновых 2'-дезоксинуклеозидов с разветвленным заместителем в пятом положении агликона мы впервые обнаружили антигерпетическую активность у α -аномеров 5-изопропил- [1], 5-(α -оксизопропил)- [2], 5-(α -оксигексафторизопропил)- [3], 5-изобутил- [2] и 5-триметилсилил-2'-дезоксиуридина [4]. α -Аномеры 5-трет-бутил-, 5-перфторизопропил-, 5-втор-бутил- и 5-триэтилсилил-2'-дезоксиуридина не обладали противовирусными свойствами. Мы предположили, что удаленность C5-заместителя определенного размера от пиримидинового ядра определяет возможность биоактивации (fosфорилирования) α -дезоксинуклеозида или возможность взаимодействия его с ферментом-мишенью. По-видимому, длина связи C5-C ($\sim 1,5$ Å), например, в 5-трет-бутил-2'-дезоксиуридине недостаточна для специфического связывания с ферментом, тогда как длина связи C5-Si ($\sim 1,8$ Å) в 5-триметилсилил-2'-дезоксиуридине оптимальна или близка к таковой.

Для проверки этого предположения было решено синтезировать ряд новых аномерных 5-замещенных 2'-дезоксиуридинов, в частности 5-триметилгермил-2'-дезоксиуридин (длина связи C—Ge составляет ~ 2 Å [5]).

С этой целью из 5-бромурацила (I) последовательным взаимодействием с n-бутиллитием и триметилбромгерманом в гексаметилфосфотриамиде при -70 – 75°C синтезировали 5-триметилгермилурацил (II) (схема). Действием гексаметилдисилазана превращали соединение (II) в бис-O-триметилсилильное производное, которое гликозилировали 2-дезокси-3,5-ди-O-n-толуил- α -D-рибофуранозилхлоридом (III) в дихлорэтане в присутствии SnCl_4 . При этом образовалась смесь O-ацилированных 2'-дезоксинуклеозидов (IV) и (V), соотношение аномеров α : $\beta \approx 1:2$. После обработки реакционной смеси отделяли основное количество β -нуклеозида (V) кристаллизацией из метанола, затем колоночной хроматографией выделяли α -нуклеозид (IV) и дополнительное количество β -апомера (V). Деблокированием соединений (IV) и (V) получали аномерные 5-триметилгермил-2'-дезоксиуридины (VI) и (VII).

Положение остатка 2-дезокси-D-рибозы при атоме азота N1 пирамидинового цикла доказано сохранением максимума поглощения в УФ-спектрах нуклеозидов (VI) и (VII) при переходе от pH 7 к pH 11. Конфигурация аномеров (VI) и (VII) отнесена на основании данных спектров КД и ПМР (см. «Экспер. часть»). В спектре КД β -аномера (VII) имеется положительный, а у α -аномера (VI) — отрицательный эффект Коттона при 270 нм.

В спектрах ПМР соединений (VI) и (VII) отмечены различия, характерные для аномеров 5-замещенных 2'-дезоксиуридинов [3, 4]: характер расщепления сигнала аномерного протона (дублет дублетов для α - (VI) и псевдотриплет для β -аномера (VII)), величины химических сдвигов протонов при C2' (две группы сигналов при 2,02 и 2,69 м.д. для α - и мультиплет при 2,16—2,34 м.д. для β -нуклеозида), а также смещение в слабое поле сигнала протона H4' у α -аномера (VI) по сравнению с β -аномером (VII).

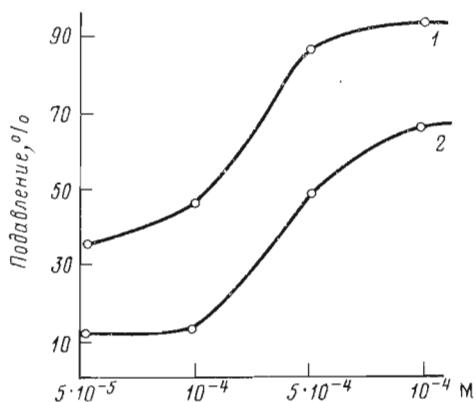
Изучение противовирусной и цитотоксической активности соединений (VI) и (VII) показало, что наибольший интерес представляет α -нуклеозид (VI). При исследовании на культуре клеток куриных фибробластов, инфицированных вирусом простого герпеса HSV-1, соединение (VI) в концентрации 250 мкг/мл ингибирует репликацию вируса герпеса на 3,5 Ig ЦПД₅₀. * α -Аномер (VI) в концентрации $5 \cdot 10^{-4}$ М подавляет включение 2'-дезоксиуридина в ДНК клеток гепатомы 22A *in vitro* на 88%, а β -аномер (VII) — на 50% (рисунок). В этом тесте в присутствии соединения (VI) отмечено 27%-ное торможение включения тимицина в ДНК, соединение (VII) не влияет на включение этого предшественника. При изучении на культуре клеток карциномы яичника человека СаОч цитотоксические свойства найдены только у α -нуклеозида (VI): СЕ₅₀ составляет $5 \pm 0,5$ мг/мл. Нуклеозиды (VI) и (VII) не обладают противоопухолевой активностью: введение их в дозе 125 мг/кг $\times 5$ сут не увеличивало продолжительности жизни мышей с лейкозом Р388.

Таким образом, 5- trimethylgermил-2'-дезоксиуридины (VI) и (VII) по своим антиметаболитным свойствам близки соответствующим аномерным 5-trimethylsilyl-2'-дезоксиуридинам [4]: β -аномеры обладают слабым биологическим действием, α -аномеры ингибируют репликацию вируса простого герпеса HSV-1, проявляют цитотоксические свойства в опытах *in vitro* и не оказывают противоопухолевого действия *in vivo*.

Авторы выражают признательность Н. Я. Юрченко (ВОНЦ АМН СССР) за изучение противоопухолевой активности.

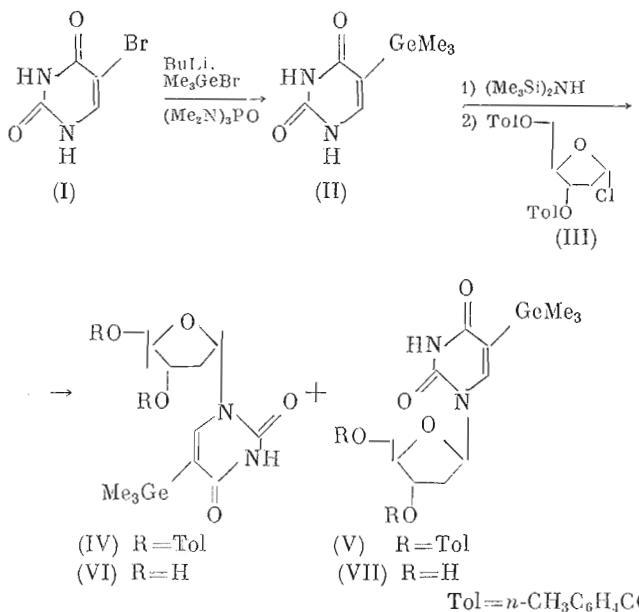
Экспериментальная часть

Спектр ПМР соединения (II) записан на приборе Tesla BS467 (ЧССР), спектры соединений (VI) и (VII) — на приборе Bruker WH-360 (ФРГ), внутренний стандарт — тетраметилсиликан. УФ-спектры получены на спектрофотометре Specord UV-VIS (ГДР), длина оптического пути 1 см, растворитель — этанол. ИК-спектры записаны на приборе Perkin — Elmer 283 (США) в таблетках с KBr. Измерения кругового диахроизма проводили на диахромографе Rousell-Jouan III (Франция) в этаноле в кювете с длиной оптического пути 1 см. Для ТСХ использовали силикон UV₂₅₄ (Kavalier, ЧССР), колоночную хроматографию проводили на силикателе



Подавление соединениями (VI) и (VII) включения 2'-дезоксиуридина (1 и 2 соответственно) в ДНК клеток гепатомы 22A *in vitro*

* ЦПД₅₀ — 50% цитопатическая доза [1]; СЕ₅₀ — цитотоксический эффект.



L 40–100 мкм (Chempol, ЧССР). Опыты с гепатомой 22A проводили на мышах липии СЗНА. Гепатому 22A перевивали внутрибрюшинно, вводя по 0,25 мл асцитной жидкости с клетками. Клетки CaOv выращивали в стандартных условиях [6], рассевали по $(2-3) \cdot 10^5$ клеток в 2 мл среды 199 в стеклянные фляконы (d 2 см) и выдерживали 24 ч при 37° С. В качестве меченого предшественника использовали [^3H]тимидин (уд. акт. 444 ГБк/ммоль) фирмы «Изотоп» (СССР). Радиоактивность ДНК измеряли на счетчике Mark III (Nuclear Chicago, США) и выражали в расп/мин. Противовирусную активность дезоксинуклеозидов изучали *in vitro* на культуре клеток куриных фибробластов, инфицированных вирусом простого герпеса HSV-4, как описано в работе [1].

Тетраметилгерман. К 449,1 г (3,77 ммоль) CH_3MgBr в 1 л ди-*n*-бутилового эфира при перемешивании и охлаждении до –20° С прибавляли по каплям 163 г смеси $(\text{CH}_3)_2\text{GeBr}_2$ и CH_3GeBr_3 (3 : 1) [7]. Поднимали температуру до 20° С и перемешивали 5 ч. Из реакционной смеси отгоняли 49,7 г тетраметилгермана, т. кип. 46–47° С. Лит. [8]: т. кип. 44° С/748 мм рт. ст.

Триметилбромгерман. Получали из 44 г (0,33 моль) тетраметилгермана в 22 мл бромистого пропила и 56 г (0,35 моль) брома по методике [8]. Выход 60 г (92%), т. кип. 114–116° С. Лит. [8]: т. кип. 113° С/735 мм рт. ст.

5-Триметилгермилурацил (II). К раствору 13 г (0,068 моль) 5-бромурацила (I) в смеси 620 мл тетрагидрофурана и 90 мл гексаметилфосфотриамида при перемешивании в атмосфере аргона при –75–70° С прибавляли по каплям 18,6 г (0,29 моль) *n*-бутиллития (116 мл 2,5 н. раствора в тексане). Смесь перемешивали 1 ч при –75° С, прибавляли по каплям 56,9 г (0,288 моль) триметилбромгермана в течение 20 мин, выдерживали 2 ч при –75° С, затем поднимали температуру реакционной смеси до 20° С. Растворитель отгоняли в вакууме, остаток выливали в 400 мл воды, нейтрализовали 50% уксусной кислотой, через 1 ч осадок отделяли, сушили. После кристаллизации из этанола получали 4,65 г 5-триметилгермилурацила (II), из маточного раствора дополнительные выделяли 0,5 г продукта. Общий выход 33%, т. пл. 245–247° С. Найдено, %: С 37,49; Н 5,68; Ge 31,23; N 12,13. $\text{C}_9\text{H}_{13}\text{GeN}_3\text{O}_2$. Вычислено, %: С 36,75; Н 5,25; Ge 31,76; N 12,25. Спектр ПМР, δ, м. д.: 0,22 (9Н, $\text{Ge}(\text{CH}_3)_3$), 7,04 (1Н, Н6).

Аномерные 5-триметилгермил-2'-дезоксиуридины (VI) и (VII). Смесь, состоящую из 4,38 г (19 ммоль) соединения (II), 4 мг сульфата аммония и 35 мл гексаметилдисилазана, кипятили 7 ч. Избыток гексаметилдисилазана отгоняли в вакууме, остаток растворяли в 30 мл дихлорэтана и при-

бавляли к смеси 7,05 г (18 ммоль) галогенозы (III) и 0,2 мл SnCl₄ в 40 мл того же растворителя. Реакционную смесь перемешивали 4,5 ч при 20–22° С, затем промывали последовательно насыщенным раствором бикарбоната натрия, водой. Растворитель отгоняли в вакууме, остаток обрабатывали 15 мл метанола, отделяли 3,87 г О-ацилированного β -аномера (V). Фильтрат упаривали в вакууме, остаток паносили на колонку с силикагелем. Смесью бензол — этилацетат, 20 : 1, вымывали углеводные примеси и 1,23 г (45%) соединения (V), затем смесью бензол — этилацетат, 10 : 1, элюировали 2,78 г (25%) О-ацилированного α -аномера (IV).

Раствор 2,78 г соединения (IV) в 70 мл 0,1 н. метилата натрия в метаноле выдерживали 5 ч при 20–22° С. Реакционную смесь нейтрализовали дауэксом 50 (H⁺) до pH 7 по универсальному индикатору, смолу отделяли, промывали метанолом, объединенные фильтраты упаривали в вакууме. Остаток растворяли в воде, раствор экстрагировали петролейным эфиром (40–70° С), воду упаривали, остаток сушили над P₂O₅. Получено 1,47 г (90%) α -нуклеозида (VI). УФ-спектр: $\lambda_{\text{макс}}$ 267 нм, ε 9850. ИК-спектр, ν, см⁻¹: 3420, 1682, 1625. Спектр КД: $\lambda_{\text{макс}}$ 270 нм, [0] –3800. Спектр ПМР, δ, м. д.: 7,89 (1Н, H6), 6,27 (1Н, H1', J_{1'2'a} 2,0, J_{1'2'b} 7,5 Гц), 2,02 (1Н, H2'_a, J_{2'a2'b} 14,5, J_{2'a3'} 1,5 Гц), 2,69 (1Н, H2'_b, J_{2'b3'} 6,0 Гц), 4,37 (1Н, H3', J_{3'4'} 1,5 Гц), 4,26 (1Н, H4'), 3,56 (2Н, H5'_a, H5'_b), 0,35 (9Н, (CH₃)₃Ge). Найдено, %: С 41,77; Н 5,98; N 8,15. C₁₂H₂₀GeN₂O₅. Вычислено, %: С 41,78; Н 5,85; N 8,12.

Аналогично из 3,83 г соединения (V) в 97 мл 0,1 н. метилата натрия в метаноле получали 1,97 г (88%) β -нуклеозида (VII). УФ-спектр: $\lambda_{\text{макс}}$ 268 нм, ε 9700. ИК-спектр, ν, см⁻¹: 3420, 1680, 1610. Спектр КД: $\lambda_{\text{макс}}$ 272 нм, [0] +7900. Спектр ПМР, δ, м. д.: 7,83 (1Н, H6), 6,31 (1Н, H1', J_{1'2'a} ≈ J_{1'2'b} ≈ 6,3 Гц), 2,16–2,34 (2Н, H2'_a, H2'_b), 4,41 (1Н, H3', J_{3'4'} 3,0 Гц), 3,94 (1Н, H4', J_{4'5'a} = J_{4'5'b} 3,0 Гц), 3,77 (1Н, H5'_a, J_{5'a5'b} 11,0 Гц), 3,72 (1Н, H5'_b), 0,35 (9Н, (CH₃)₃Ge). Найдено, %: С 41,51; Н 5,85; N 8,05. C₁₂H₂₀GeN₂O₅. Вычислено, %: С 41,78; Н 5,85; N 8,12.

Изучение влияния соединений (VI) и (VII) на синтез ДНК в клетках гепатомы 22A. На седьмой день роста гепатомы животных забивали смещением шейных позвонков, клетки извлекали из брюшной полости, освобождали от эритроцитов и сусиендирировали в среде Игла с добавлением глутамина. После инкубации с препаратом в течение 15 мин в 5% суспензию клеток добавляли [¹⁴C]тимидин (3,7 кБк) и [³H]дезоксиуридин (37 кБк) и выдерживали 1 ч. Смесь обрабатывали 1 н. HClO₄ в течение 20 мин при 0° С, осадок отделяли от кислоторастворимой фракции центрифугированием, промывали его последовательно охлажденной до 0–5° С 5 и 2,5% трихлоруксусной кислотой, водой. Для освобождения от фосфолипидов осадок обрабатывали этанолом, смесью этанол — эфир (3 : 1) при 60° С в течение 15 мин, эфиром при 30° С в течение 10 мин. Разделяли РНК и ДНК по методу Шмидта и Таигаузера [9], количество ДНК определяли спектрофотометрически по методу Спиринга [10]. Радиоактивность измеряли жидкостным сцинтилляционным методом в ЖС-8, удельную радиоактивность ДНК выражали в расп/мин·мг. При сопоставлении с контрольной инкубационной смесью, не содержащей препарата, рассчитывали торможение включения меченого предшественника в ДНК.

Изучение цитотоксического действия соединений (VI) и (VII) на культуре клеток CaOv. Растворы дезоксириклоэозидов (VI) и (VII) в 2 мл среды 199 с концентрацией 1, 10 и 100 мкг/мл инкубировали с клетками CaOv 24 ч при 37° С. За 1 ч до окончания срока инкубации вводили [³H]тимидин до конечной концентрации 37 кБк/мл. Включение тимидина останавливало, помещая пробу в лед. Среду сливали, клетки промывали раствором Хенкса, 2,5% HClO₄, затем обрабатывали 20 мин 5% HClO₄ при 80° С. Гидролизаты охлаждали, из каждой пробы отбирали по 0,1 мл, помешали во флаконы с ЖС-8 и определяли радиоактивность в расп/мин. Синтез ДНК в клетках CaOv оценивали по уровню радиоактивности гидролизатов

и выражали в % от контроля. С помощью пробит-анализа кривых зависимости эффекта от концентрации нуклеозида с учетом 95% доверительного интервала графически определяли величину СЕ₅₀.

ЛИТЕРАТУРА

- Бектемиров Т. А., Чекунова Э. В., Анджапаридзе О. Г., Мельник С. Я., Бахмедова А. А., Преображенская М. Н. Вопр. вирусологии, 1979, № 6, с. 603–606.
- Мельник С. Я., Бахмедова А. А., Яруева И. В., Преображенская М. Н., Загуляева О. А., Мамаев В. П. Биоорганская химия, 1982, т. 8, № 8, с. 1102–1107.
- Мельник С. Я., Бахмедова А. А., Недорезова Т. П., Ворновицкая Г. И., Преображенская М. Н., Авегисян Э. А., Герман Л. С., Полищук В. Р., Чекунова Э. В., Бектемиров Т. А., Анджапаридзе О. Г. Биоорганская химия, 1981, т. 7, № 7, с. 1047–1053.
- Мельник С. Я., Бахмедова А. А., Миникер Т. Д., Яруева И. В., Преображенская М. Н., Загуляева О. А., Мамаев В. П., Чекунова Э. В., Маренникова С. С. Биоорганская химия, 1984, т. 10, № 12, с. 1645–1654.
- Glokling F. The Chemistry of Germanium. L.–N. Y.: Acad. Press, 1969, p. 13.
- Добрынина Я. В., Монатова Т. С., Мирзоян Е. Е. Вопр. онкологии, 1974, т. 20, № 3, с. 44–53.
- Зуева Г. Я., Лукьянкина Г. В., Пономаренко В. А. Изв. АН СССР. Сер. хим., 1967, № 1, с. 192–194.
- Миронов В. Ф., Кравченко В. Л. Изв. АПН СССР. Сер. хим., 1965, № 6, с. 1026–1035.
- Schmidt G., Thannhauser S. J. J. Biol. Chem., 1945, v. 161, N 1, p. 83–84.
- Спирин А. С. Биохимия, 1958, т. 23, № 5, с. 656–662.

Поступила в редакцию
11.III.1985

SYNTHESIS OF ANOMERIC 5-TRIMETHYLGERMYL-2'-DEOXYURIDINES AND INVESTIGATION OF THEIR ANTIVIRAL AND CYTOTOXIC PROPERTIES

MEL'NIK S. Ya., BAKHMEDOVA A. A., NEDOREZOVA T. P., YARTSEVA I. V.,
ZHUKOVA O. S., DGBRYNIN Ya. V., PREOBRAZHENSKAYA M. N.,
KOLESNIKOV S. P. *, LEE V. Ya. *, ROGOZHIN I. S. *,
NEFEDOV O. M. *, CHEKUNOVA E. V. **, MARENNIKOVA S. S. **

Cancer Research Center, Academy of Medical Sciences of the USSR, Moscow;

*N. D. Zelinsky Institute of Organic Chemistry, Academy of Sciences
of the USSR, Moscow; ** Moscow Research Institute of Viral
Preparations, Ministry of Public Health of the USSR, Moscow

Glycosylation of silylated 5-trimethylgermyluracil with 2-deoxy-3,5-di-O-p-tolyl- α -D-ribosylchloride in dichloroethane in the presence of SnCl₄ and subsequent deacylation led to anomeric 5-trimethylgermyl-2'-deoxyuridines. The α -nucleoside inhibits HSV-1 replication in vitro, blocks 2'-deoxyuridine incorporation into DNA of hepatoma 22A cells and incorporation of thymidine into DNA of cancer ovarian cells as well. Treatment with 125 mg/kg×5 days of α -nucleoside fails to increase the life-span of mice with leukemia P388.