



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 15 * № 8 * 1989

УДК 547.455.6'118.057

СИНТЕЗ 6-О- α -D-ГЛЮКОПИРАНОЗИЛФОСФО- И 6-О-(2-АЦЕТАМИДО-2-ДЕЗОКСИ- α -D- ГЛЮКОПИРАНОЗИЛФОСФО)- α -D-МАННОПИРАНОЗИДОВ — ТЕРМИНАЛЬНЫХ ФРАГМЕНТОВ СПЕЦИФИЧЕСКИХ ЦЕПЕЙ ГЛИКОПРОТЕИНОВ

Елисеева Г. И., Николаев А. В., Шибаев В. Н.,
Кочетков Н. К.

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

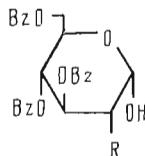
Функционально важными компонентами ряда бактериальных и дрожжевых углеводсодержащих биополимеров, а также некоторых гликопротеинов высших организмов являются гликозилфосфосахара [1]. Недавно предложенный водородфосфонатный метод получения этих соединений, основанный на конденсации производных гликозилводородфосфонатов с моногидроксильными соединениями и последующем окислении образующихся фосфонодиэфиров, показал высокую эффективность в синтезе маннозилфосфоманнозидов с различными типами фосфодиэфирной связи [2—4]. В настоящей публикации мы сообщаем об использовании данного подхода для получения соединений указанного класса, содержащих остатки α -D-глюкопиранозилфосфата и 2-ацетамидо-2-дезокси- α -D-глюкопиранозилфосфата.

В качестве объектов синтеза были выбраны гликозилфосфосахара (I) — (IV) — производные фосфодиэфиров, в которых фрагменты упомянутых гликозилфосфатов присоединены по C6 остатка α -D-маннопиранозы. Соединение Glc(α)-P-6Man(α) — терминальный, выполняющий рецепторные функции компонент гликопротеинов, специфически связывающихся с лигатином в ретикулярной ткани птиц [5], а также иммунодетерминанта фосфоманнана дрожжей *Hansenula polymorpha* [6]. Фрагмент GlcNAc(α)-P-6Man(α) обнаружен в составе целого ряда лизосомных ферментов и интермедиаторов биосинтеза гликопротеинов, содержащих остатки маннозо-6-фосфата — маркера для переноса ферментов в лизосомы [7]. Соединения (II) и (III) были получены ранее из соответствующих гликозилфосфатов с использованием фосфодиэфирного подхода [8, 9].

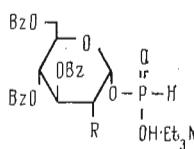
Синтез соединений (I) — (IV) был осуществлен путем конденсации бензоатов гликозилводородфосфонатов (VII) и (VIII) (в отличие от использованных нами ранее бензиловых эфиров [2—4]) и частично ацилированных гликозидов маннозы (IX) [10] и (X) [8] с последующим окислением и удалением защитных групп. Исходными для получения соединений (VII) и (VIII) служили пента-O-бензоил- α -D-глюкопираноза и 2-ацетамидо-2-дезокси-1,3,4,6-тетра-O-бензоил- α -D-глюкопираноза. Было найдено, что *tert*-бутиламин — удобный реагент для их селективного 1-O-дезацилирования, которое проводили в смесях тетрагидрофуран — MeOH (2,4 : 1; 72 ч; 20° С) и ацетонитрил — MeOH (2,5 : 1; 6 ч; 20° С) соответственно. Образующиеся α -1-гидроксипроизводные (V) ($\delta_{\text{H}1}$ 5,78 дд; $J_{1,2} = J_{1,\text{OH}} = 3,6$ Гц)* и (VI) ($\delta_{\text{H}1}$ 5,40 д; $J_{1,2}$ 3,5 Гц)* выделяли кристаллизацией с выходом 70 %. Дальнейшая обработка триимиазолидофосфитом в ацетонитриле [2, 11] давала гликозилводородфосфонаты (VII) (95 %) и (VIII) (82 %).

* Спектры ЯМР сняты в CDCl_3 .

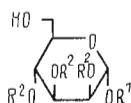
Гликозилфосфитилирование спиртов (IX) и (X) производным (VII) выполняли в пиридине в присутствии 2,5 экв. trimетилацетилхлорида (15 мин для (IX), 5 мин для (X); 20° С), окисляя получающиеся диэфиры водородфосфоновой (фосфористой) кислоты раствором I₂ (2 экв.) в смеси пиридин — вода (98 : 2) в присутствии Et₃N (5 экв.). В результате получали защищенные производные глюкозилфосфоманнозидов (XI) (δ_p — —2,89) * и (XII) (δ_p —2,49) *, которые выделяли хроматографией на SiO₂ с выходами 62 и 73% соответственно. Аналогичным образом при конденсации моногидроксильных соединений (IX) и (X) с гликозилводородфосфонатом (VIII) (10 мин, 20° С) и последующем окислении были получены защищенные N-ацетилглюкозаминилфосфоманнозиды (XIII) (72%; δ_p —3,97) * и (XIV) (74%).



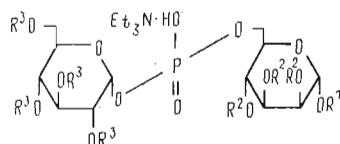
(V) R = OBz
(VI) R = NHAc



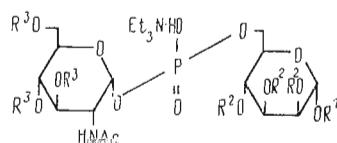
(VII) R = OBz
(VIII) R = NHAc



(IX) R¹ = Me; R² = Ac
(X) R¹ = Np; R² = Bz



(I) R¹ = Me; R² = R³ = H
(II) R¹ = Np; R² = R³ = H
(XI) R¹ = Me; R² = Ac; R³ = Bz
(XII) R¹ = Np; R² = R³ = Bz
Np — n-нитрофенил



(III) R¹ = Me; R² = R³ = H
(IV) R¹ = Np; R² = R³ = H
(XIII) R¹ = Me; R² = Ac; R³ = Bz
(XIV) R¹ = Np; R² = R³ = Bz

* Спектры ЯМР сняты в CDCl₃.

Данные спектров ^{31}P - и ^{13}C -ЯМР * и удельное вращение ** гликозилфосфосахаров (I)–(IV)

Параметр	(I)	(II)	(III)	(IV)
δ_{P}	—0,32	—0,32	—0,59	—0,64
$\delta_{\text{C}1'} ({}^2J_{\text{C}, \text{P}})$	96,5 (6,1)	96,6 (6,1)	95,2 (4,2)	95,2 (6,1)
$\delta_{\text{C}2'} ({}^3J_{\text{C}, \text{P}})$	72,5 (7,2)	72,6 (8,5)	54,9 (7,3)	54,9 (8,3)
$\delta_{\text{C}3'}$	74,0	74,0	71,6	71,7
$\delta_{\text{C}5'}$	73,7	73,7	74,1	74,1
$\delta_{\text{C}6} ({}^3J_{\text{C}, \text{P}})$	72,5 (7,2)	73,8 (7,3)	72,6 (7,3)	73,8 (8,4)
$\delta_{\text{C}6} ({}^2J_{\text{C}, \text{P}})$	65,7 (4,9)	65,5 (6,1)	65,8 (~5)	65,6 (4,3)
$[\alpha]_D^{20}$	+65	+117	+59	+76

* В D_2O , δ, м.д., J, Гц.

** В H_2O , град.

О-Дезацилирование синтезированных фосфодиэфиров (XI)–(XIV) проводили обработкой смесью Et_3N –МeОН–вода (1 : 2 : 1; 16 ч; 20° С) с последующей гель-хроматографией продуктов на фрактогеле TSK HW-40(S) в воде. В результате были выделены соединения (I)–(IV), выходы которых составили 97, 86, 92 и 68% соответственно. Строение целевых гликозилфосфосахаров (I)–(IV) согласовывалось с данными спектроскопии ^{31}P - и ^{13}C -ЯМР (см. таблицу), а также с электрофоретической подвижностью в 0,05 М триэтиламмонийбикарбонате (рН 7,5; $E_{\text{пикр}}$ 0,50–0,57). Сигналы в спектрах ^{31}P -ЯМР лежали в области, характерной для положений резонанса диэфиров фосфорной кислоты данной природы [2–4, 8]. Наличие фосфодиэфирной связи между С1'- и С6-атомами подтверждалось значениями химических сдвигов и дублетной формой сигналов С1', С2', С5 и С6, связанной с расщеплением этих сигналов на атоме фосфора. α -Конфигурация при С1' следовала из положений резонанса С1', С3' и С5'.

Таким образом, водородфосфонатный подход к синтезу гликозилфосфосахаров может быть успешно использован для получения производных глюкозил- и N-ацетилглюказаминилфосфатов из соответствующих бензилированных сахаров. Быстроота протекания реакций и высокие выходы продуктов делают этот подход предпочтительным для получения специфических фосфодиэфирных фрагментов углеводных цепей гликопротеинов и их *n*-нитрофенилгликозидов. Последние потенциально пригодны для присоединения к белкам и полимерам-носителям, что открывает путь к получению гликоконъюгатов и иммunoсорбентов, содержащих фрагменты гликозилфосфосахаров.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

- Шибаев В. Н. // Успехи биол. химии. 1982. Т. 23. С. 61–101.
- Николаев А. В., Шибаев В. Н., Кочетков Н. К. // Биоорган. химия. 1987. Т. 13. № 11. С. 1591–1593.
- Николаев А. В., Рябцева Е. В., Шибаев В. Н., Кочетков Н. К. // Биоорган. химия. 1989. Т. 15. № 5. С. 710–711.
- Николаев А. В., Иванова И. А., Шибаев В. Н., Кочетков Н. К. // Биоорган. химия. 1989. Т. 15. № 6. С. 847–849.
- Marchase R. B., Koro L. A., Kelly C. M., McClay D. R. // Cell. 1982. V. 28. № 4. P. 813–820.
- Lipke P. N., Raschke W. C., Ballou C. E. // Carbohydr. Res. 1974. V. 37. № 1. P. 23–35.
- Von Figura K., Hasilik A. // Ann. Rev. Biochem. 1986. V. 55. P. 167–194.
- Srivastava O. P., Hindsgaul O. // Carbohydr. Res. 1985. V. 143. № 1. P. 77–84.
- Madiyalakan R., An S.-H., Jain R. K., Matta K. L. // Carbohydr. Res. 1985. V. 145. № 1. P. 89–98.
- Кочетков Н. К., Дмитриев Б. А., Байрамова Н. Э., Николаев А. В. // Изв. АН СССР. Сер. хим. 1978. № 3. С. 652–656.
- Garegg P. J., Regberg T., Stawinski J., Strömberg R. // Chem. scr. 1986. V. 26. P. 59–62.

Поступило в редакцию
2.II.1989

SYNTHESIS OF 6-O- α -D-GLUCOPYRANOSYLPHOSPHO-
AND 6-O-(2-ACETAMIDO-2-DEOXY- α -D-GLUCOPYRANOSYLPHOSPHO)-
 α -D-MANNOPYRANOSIDES--TERMINAL FRAGMENTS
OF GLYCOPROTEIN SPECIFIC CHAINS

ELISEYEVA G. I., NIKOLAEV A. V., SHIBAEV V. N., KOCHETKOV N. K.

*N. D. Zelinsky Institute of Organic Chemistry, Academy of Sciences
of the USSR, Moscow*

Hydrogenphosphonate approach was developed for a synthesis of glucosyl and 2-acetamido-2-deoxyglucosyl phosphosugars. The title compounds were obtained by phosphorylation of suitably protected methyl and 4-nitrophenyl α -D-mannopyranosides with 2,3, 4, 6-tetra-0-benzoyl- α -D-glucopyranosyl- of 2-acetamido-2-deoxy-3,4,6-tri-0-benzoyl- α -D-glucopyranosyl-H-phosphonate in the presence of trimethylacetyl chloride followed by oxidation and deprotection.