



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 15 * № 12 * 1989

УДК 547.455.6'118.057

ФРАГМЕНТЫ БИОПОЛИМЕРОВ, СОДЕРЖАЩИХ ОСТАТКИ ГЛИКОЗИЛФОСФАТОВ

3*. ИСПОЛЬЗОВАНИЕ ВОДОРОДФОСФОНАГНОГО ПОДХОДА В СИНТЕЗЕ ГЛИКОЗИЛФОСФОСАХАРОВ — ИММУНОДЕМИНАНТНЫХ ФРАГМЕНТОВ ДРОЖЖЕВЫХ ФОСФОГЛИКАНОВ

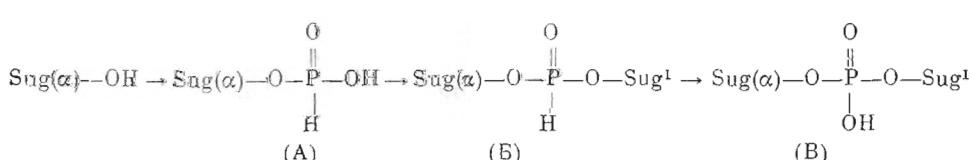
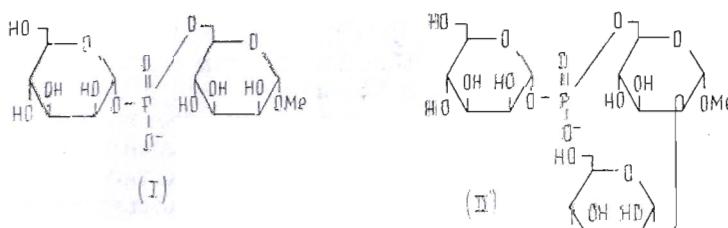
*Николаев А. В., Рябцева Е. В., Шибаев В. Н.,
Кочетков Н. К.*

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

Водородфосфонатный подход успешно применен в синтезе 1→6-связанных гликозилфосфосахаров — метил-6- α -D-манноциранозилфосфо- α -D-манноциранозида /и/ метил-2- α -D-манноциранозил-6-O- α -D-манноциранозилфосфо- α -D-манноциранозида. Эти фосфодиэфиры были получены конденсацией 2,3,4,6-тетра-O-бензил- α -D-манноциранозилводородфосфоната с соответствующими моно- и дисахаридным спиртовыми компонентами в присутствии триметилацетилхлорида с последующим окислением иодом образующихся диэфиров водородфосфоновой кислоты и удалением защитных групп. Приведены данные спектров ^1H -, ^{13}C - и ^{31}P -ЯМР синтезированных углеводных эфиров водородфосфоновой и фосфорной кислот.

Настоящая работа продолжает наши предыдущие исследования [1, 2] по разработке эффективных методов синтеза гликозилфосфосахаров — фрагментов полимеров клеточной стенки и капсулы бактерий и дрожжей. Цель ее — синтез соединений (I) и (II) — производных фосфодиэфиров, входящих в состав ряда дрожжевых фосфоманнанов, и исследование на этом примере возможности использования водородфосфонатного подхода для синтеза гликозилфосфосахаров.

Соединение (II) представляет собой гликозид боковой цепи разветвленных фосфоманнанов, выделенных из клеточной стенки дрожжей *Kloeckera brevis* и *Saccharomyces cerevisiae* [3—5]. Фосфодиэфир (I) — производное 6-O- α -D-маннозилфосфо-D-маннозы, выполняющей функции иммунодетерминанты указанных биополимеров. Этот гликозилфосфосахар является также внутренним звеном основных цепей фосфоманнанов *Hansenula capsulata* Y-1842 [6] и *Hansenula holstii* NRRL Y-2448 [7].



* Сообщения 1, 2 см. [1, 2].

Химические сдвиги ^{13}C -ЯМР (δ , CDCl_3) * О-бензилированных производных *D*-маннозы (III)–(V), (XVII) и (XVIII)

АТОМ	(III) [16]	(IV)		(V) **	(XVII) ***	(XVIII) ****
		α	β (10 : 1)			
C1	99,0	92,7	93,9	93,7 д	98,4	98,5
C2	74,9	74,7	76,3	75,5 д	75,0	78,6
C3	80,2	79,8	83,0	79,7	80,3	71,8
C4	75,0	75,3	74,7	74,9	75,2	76,6
C5	71,8	71,6	73,5	73,3	72,2	71,4
C6	69,5	69,8	69,3	69,6	62,4	62,4
OCH ₃	54,6	—	—	—	54,9	54,8
OCH ₂ Ph	2	72,6	72,7	72,7	73,0	73,3
	3	72,1	72,2	72,1	72,3	—
	4	74,9	75,3	75,3	75,0	74,6
	6	73,3	73,3	73,3	—	—
C ₆ H ₅	127,4–128,5; 138,4; 138,6	127,6–128,5; 138,2; 138,5	127,5–128,4; 138,9	127,6–128,4; 138,4; 138,6	127,1–128,7; 137,9; 138,6	

* Отнесение сигналов проведено путем сравнительного анализа со спектрами частично бензилированных производных α -*D*-маннопиранозидов [17, 18]. Для соединения (IVa) отнесение подтверждено методом двойного гетероядерного резонанса.

** В спектре соединения (V) имелись также сигналы Et₃N (8,6 и 45,6).

*** Соединение (XVII) — метил-2,3,4-три-О-бензил- α -*D*-маннопиранозид [19].

**** Соединение (XVIII) — метил-2,4-ди-О-бензил- α -*D*-маннопиранозид [20].

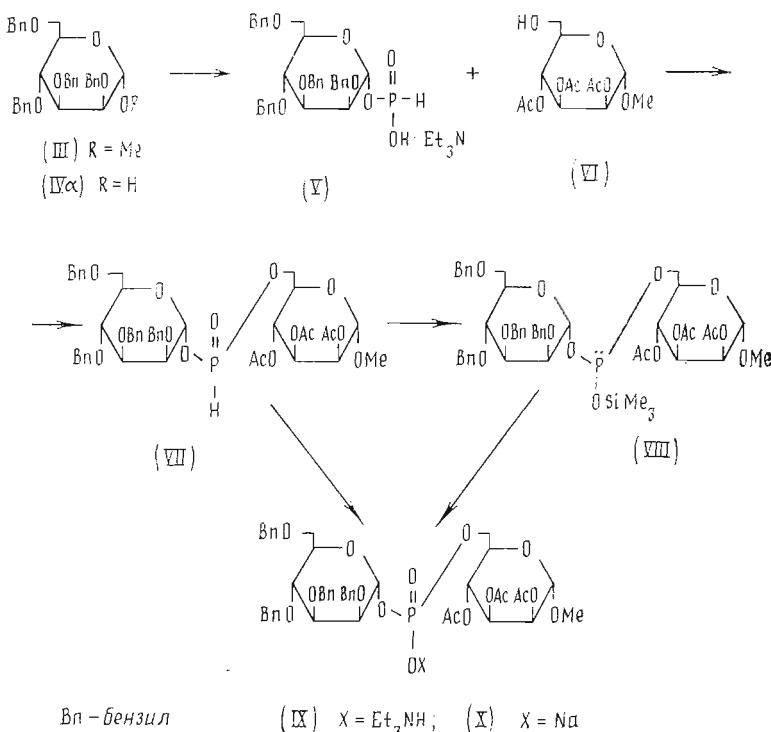
Часть описываемого материала была опубликована в виде предварительных сообщений [8–10]. В литературе имеются данные о синтезе соединения (I) с помощью фосфатного дизифирного [11] и фосфитного триэфирного [12] методов.

Водородфосфонатный подход был предложен в 1985–1986 гг. как эффективный метод получения олигонуклеотидов [13, 14]. Применение его в синтезе гликозилфосфосахаров (B) предполагало получение производного гликозилводородфосфоната (A), его конденсацию с соответствующим моногидроксильным углеводным компонентом, окисление образующегося дизифира (B) водородфосфоновой (фосфористой) кислоты до фосфата и удаление защитных групп.

В синтезе фосфодизифира (I) в качестве Н-фосфонатного компонента был использован О-защищенный маннозилводородфосфонат (V), спиртовым компонентом являлось сединение (VI) [15] (см. схему 1). Производное (V) получали обработкой тетра-О-бензил-*D*-маннозы (IV) * [16] триимидализолидофосфитом (образуется *in situ* из PCl₃, имидазола и триэтиламина) в ацетонитриле с последующим гидролизом имидазолидных групп [14]. Соединение выделяли с выходом, близким к количественному, и далее использовали без дополнительной очистки. Строение Н-фосфоната (V) согласовалось с данными спектров ЯМР (см. табл. 1 и «Экспериментальную часть»). Наличие водородфосфонатной группы подтверждалось положением резонанса атома фосфора δ 1,56 в спектре ^{31}P -ЯМР и присутствием в спектре ^1H -ЯМР сигнала связанного с ним протона с характерной константой $J_{\text{H},\text{P}}$ 640 Гц. Кроме этого, наблюдалась повышенная мультиплетность сигналов C1, C2 и H1, связанная с их дополнительным расщеплением на атоме Р. α -Конфигурация при C1 следовала из величины $J_{\text{C}1,\text{H}1}$ 171 Гц, а также из положения резонанса C3, близкого к химическому сдвигу этого атома в α -производных (III) [16] и (IV α). Следует отметить, что в спектре ^{13}C -ЯМР наряду с основным (δ 1,56) наблюдался также минорный сигнал δ 2,14 (~10% от основного), который предположительно можно объяснить наличием примеси другой ионной формы гликозил-Н-фосфоната (V) (H⁺ или PyH⁺) или его β -аномера.

* Судя по данным спектра ^{13}C -ЯМР, это соединение является смесью α - и β -аномеров в соотношении ~10 : 1.

Схема 1



Конденсацию соединений (V) и (VI) проводили в абсолютном пиридине в присутствии различных конденсирующих реагентов. В этом качестве были изучены дифенилхлорфосфат, trimетиляцетилхлорид и 3-нитро-1-(2,4,6-триизопропилбензольсульфонил)-1,2,4-триазол [21]. Анализ реакционных смесей методом ТСХ через 20 мин показал наличие во всех случаях основного продукта конденсации, поглощающего в УФ-части спектра и проявляющегося реагентом на фосфор, а также присутствие следовых количеств исходных (V) и (VI). После выделения колоночной хроматографией на SiO₂ и исследования методами спектроскопии ЯМР продукту конденсации была приписана структура диэфира (VII) водородфосфоновой (fosфористой) кислоты. Это соединение являлось смесью диастереомеров по атому фосфора, о чем свидетельствовал спектр ³¹P-ЯМР, содержащий два сигнала, лежавших в области, характерной для дигамещенных водородфосфонатов: δ 6,81 и 7,46 (соотношение ~2:1). В спектрах ¹H- и ¹³C-ЯМР также наблюдали двойные сигналы для ряда атомов (см. «Экспериментальную часть» и табл. 2). Наиболее характерными для структуры (VII) были сигналы фосфонатного атома водорода (δ_{НР} 6,92 и 6,98; ¹J_{Н,Р} 726 и 720 Гц), а также сигналы Н1', С1', С2', С5 и С6, дополнительные расщепленные за счет спин-спинового взаимодействия с атомом фосфора.

Выход выделенного производного (VII) был относительно невысок — 49% в реакции с (PhO)₂POCl и 30% в реакции с Me₃CCOCl, что, по-видимому, было следствием частичного расцепления при очистке на кислом сорбенте. Один из продуктов такого расцепления — 1-ОН-производное (IV) — был выделен в значительных количествах, хотя в реакционной смеси он отсутствовал. В дальнейшем, чтобы избежать деструкции продукта конденсации при хроматографии, его окисляли без выделения непосредственно в реакционной смеси до фосфодиэфира (IX), более стабильного к кислым воздействиям.

В специальном эксперименте контроль за протеканием конденсации и окисления проводили методом ³¹P-ЯМР. Через 2–3 мин после добавления 2,5 экв. Me₃CCOCl к раствору эквимольных количеств (V) и (VI) в пиридине сигнал исходного Н-фосфоната (δ 0,39) полностью превращался в сигналы диэфира водородфосфоновой кислоты (VII) (δ 7,58 и 8,53, соот-

Таблица 2

Химические сдвиги ^{13}C -ЯМР (δ) и некоторые КССВ (Гц) гликозилфосфосахаров (VII)*, (IX)*, (XVI)**, (I)** и (II)**

АТОМ	(VII) **	(IX) **	(XVI) **	(I)	(II)
C1 ($^1\text{J}_{\text{C},\text{H}}$)	98,7	98,5 (168,5)	100,6 (175,7)	102,1 (168,5)	100,4
C2	69,6	69,8	77,9	71,8	79,3
C3	69,1	69,5	70,8 **	74,1	70,9
C4	66,0; 66,2	66,9	68,7	67,7	67,4
C5	69,2 д; 69,3 д	69,8 д	71,4 д (7,3)	72,7 д (7,3)	72,6 д (7,3)
($^3\text{J}_{\text{C},\text{P}}$)					
C6	64,4 д; 64,5 д	65,3 д	66,5 д (4,9)	66,0 д (4,9)	65,7 д (4,9)
($^2\text{J}_{\text{C},\text{P}}$)					
C1'	95,4 д; 95,8 д	94,1 д (168,5)	95,6 д (173,3)	97,4 д (173,3)	97,2 д
($^1\text{J}_{\text{C},\text{H}}$)					
($^2\text{J}_{\text{C},\text{P}}$)	(5,8)	(5,4)	(7,3)	(4,9)	(4,9)
C2'	75,2 д	75,4 д	77,1 д (7,3)	71,8 д (7,3)	71,5 д (7,3)
($^3\text{J}_{\text{C},\text{P}}$)					
C3'	79,4	79,7	80,8	71,1	71,1
C4'	74,5	74,8	75,7	67,7	67,4
C5'	74,3; 74,4	72,4	74,5	75,0	74,8
C6'	69,1	69,5	70,3	62,1	62,1
C1''			100,6 (175,7)		103,2
($^1\text{J}_{\text{C},\text{H}}$)					
C2''			72,1		71,3
C3''			70,4		71,1
C4''			67,7		68,0
C5''			70,7 **		74,3
C6''			63,8		61,8
OCH ₃	55,6	55,3	55,8	56,0	55,9
OCH ₂ Ph	{ 2 3 4 6	73,1 72,5 75,2 73,6	72,6 72,0 75,0 73,3	73,7 72,8 75,8 74,6	

* В CDCl₃. ** В CD₃OD. ** В D₂O. ** В спектрах соединений (VII), (IX) и (XVI) имелись также сигналы OCH₃-групп (20,4—20,8 и 169,9—171,3) и C₆H₅-групп (127,6—129,4 и 138,4—140), в спектрах соединений (IX) и (XVI) — сигналы Et₃N (45,6; 48,0 и 8,6; 9,3).

** Отнесение может быть обратным.

ношение 20:1, $^1\text{J}_{\text{P},\text{H}}$ 716 Гц). Добавление окислителя (2 экв. I₂ в водном пиридине в присутствии 5 экв. Et₃N) приводило через 5 мин к полному исчезновению предыдущих сигналов и появлению единственного сигнала (δ = 2,80) фосфодиэфира (IX).

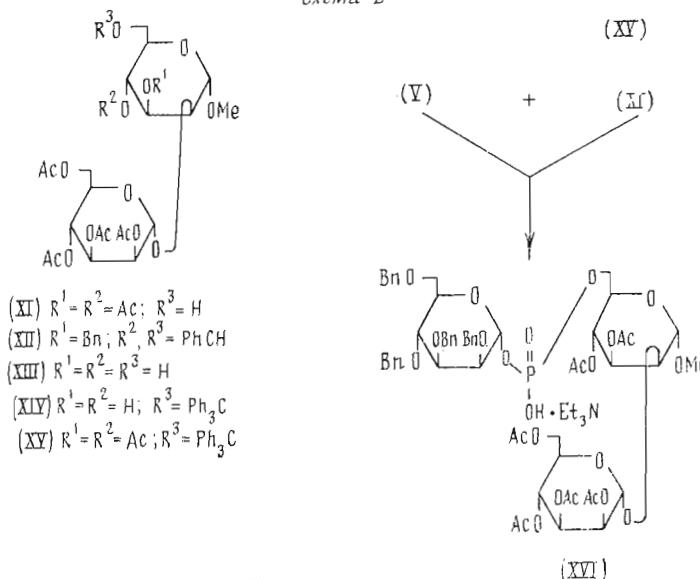
Другой исследованный вариант окисления предусматривал предварительное силилирование продукта конденсации (VII) с образованием бисуглеводного триметилсилилового триэфира (VIII). Действительно, добавление к реакционной смеси Me₃SiCl (5 экв.) в присутствии Et₃N приводило к немедленному исчезновению сигналов фосфонодиэфира (VII) и появлению сигналов δ 128,62 и 131,82 (~1:1), характерных для триэфиров фосфористой кислоты, несущих О-силильный заместитель [22]. Последующее окисление иодом также мгновенно приводило к уже знакомому спектру фосфодиэфира (IX). Эти результаты показывают, что превращения на стадиях конденсации и окисления протекают быстро и с высокими выходами.

Препаративная конденсация соединений (V) и (VI) в присутствии Me₃CCOCl с последующим окислением иодом и выделением продукта колоночной хроматографией на SiO₂ привела к защищенному фосфодиэфиру (IX) с выходом 85%. Удаление защитных групп осуществляли последовательным гидрогенолизом над 10% Pd/C в метаноле с тетрагидроураном и дезацетилированием обработкой Et₃N в водном метаноле. Полнота расщепления бензиловых эфиров достигалась лишь при использовании в реакции гидрирования натриевой соли диэфира фосфорной кислоты (X). Продукт деблокирования — целевой гликозилфосфосахар (I) — выделяли гель-хроматографией на фрактогеле TSK HW-40(S) в воде с вы-

ходом 93%. Строение фосфодиэфиров (I) и (IX) подтверждалось путем детального анализа спектров ЯМР (см. ниже).

При использовании 3-нитро-1-(2,4,6-триизопропилбензолсульфонил)-1,2,4-триазола как конденсирующего реагента в пренарративном синтезе соединения (I) продукт конденсации и окисления, фосфодиэфир (IX), не был получен в чистом виде из-за присутствия в смеси вещества неуглеводной природы с близкой хроматографической подвижностью (по-видимому, соли триизопропилбензолсульфокислоты). От этой примеси удалось освободиться только после удаления защитных групп при выделении свободного фосфодиэфира (I), суммарный выход которого составил 58%.

Схема 2



В синтезе второго целевого продукта — разветвленного фосфодиэфира (II) — компонентами конденсации являлись уже упомянутый гликозилводородфосфонат (V) и гекса-O-ацетат маниобиозида (XI), содержащий гидроксильную группу при С6 (схема 2). Исходным для получения последнего служило дисахариное производное (XII), комбинация защитных групп в котором обеспечивала селективное освобождение этого гидроксила. Соединение (XII) получали гликозилированием метил-3-O-бензил-4,6-O-бензилиден- α -D-маннозиранозида [23] ацетобромманиозой в ацетонитриле в присутствии $\text{Hg}(\text{CN})_2$ с выходом 80%. Дальнейший гидрогенолиз над 10% Pd/C в этаноле с AcOH приводил к триолу (XIII) (72%), который затем избирательно защищали по О6 действием трифенилхлорметана в пиридине и ацетилировали. В результате был выделен 6-O-тритиловый эфир гекса-O-ацетата дисахарида (XV) (81%). (Промежуточное соединение (XIV) получали в специальном эксперименте.) Мягкий метанолиз дисахарида (XV) действием перхлората пиридина [15] давал моногидроксильное производное маниобиозида (XI) с выходом 87%.

На всех стадиях строение дисахариных интермедиатов надежно подтверждалось данными ^{13}C - и ^1H -ЯМР (см. табл. 3 и «Экспериментальную часть»). В частности, тип и конфигурация вновь созданной гликозидной связи следовали из низкоопольного положения резонаанса С2 и величин $^1J_{\text{CS}}$, η_1 , характерных для экваториального положения аномерного протона соответственно. Наличие или отсутствие защитной группы при О6 характеризуется химическими сдвигами С5 и С6 по сравнению с сигналами С5' и С6' для всей серии соединений (XI)–(XV).

Конденсацию Н-фосфоната (V) и производного (XI) выполняли в пиридине в присутствии триметилацетилхлорида с последующим окислением продукта иодом. В результате был получен фосфодиэфир (XVI)

Таблица 3

Химические сдвиги ^{13}C -ЯМР (δ , CDCl_3) и некоторые КССВ (Гц) дисахаридных производных (XI)–(XV)

АТОМ	(XII) *	(XIII)	(XIV)	(XV)	(XVI)
C1 ($^1J_{\text{C},\text{H}}$)	100,8 (170,9)	99,6 (170,9)	100,0 ** (170,9)	99,4 ** (170,9)	99,4 (168,5)
C2	76,8	80,1	80,6	77,6	76,9
C3	75,7	70,9	71,2	70,1	70,3
C4	79,2	67,8	68,9	66,7	66,8
C5	64,0	72,5	71,3	70,5	70,8
C6	68,8	62,0	62,9	62,7	61,5
C1'	99,6	99,6	99,3 **	99,0 **	99,1
($^1J_{\text{C},\text{H}}$)	(173,3)	(170,9)	(170,9)	(170,9)	(168,5)
C2'	69,2 **	69,3	69,6	69,5	69,8
C3'	69,1	68,8	69,1	68,8	68,7
C4'	66,6	66,3	65,9	66,2	66,6
C5'	69,3 **	69,3	69,3	69,1	69,2
C6'	62,8	63,2	63,8	62,9	62,9
OCH ₃	54,8	55,0	55,0	55,0	55,1
OCCH ₃	20,6	20,7–20,9	20,3–20,9	20,4–20,9	20,6
OCCH ₃	169,4–170,4	170,1–171,3	169,9; 170,1	169,0–170,5	169,9–170,7
C ₆ H ₅	126,2–128,8	—	127,1–128,9	127,0–128,8	—
CPh ₃	137,7; 138,6	—	144,2	143,9	—
	—	—	86,8	86,7	—

* В спектре соединения (XII) также присутствовали сигналы атомов CHPh (101,6, $J_{\text{C},\text{H}}$ 163,6) и CH_2Ph (73,3).

** Отнесение может быть обратным.

(78%), удаление защитных групп с которого проводили путем гидрирования и омыления, как описано выше при получении соединения (I). Образующийся разветвленный гликозилфосфосахар (II) выделяли гель-хроматографией с выходом 94%.

Анализ строения синтезированных гликозилфосфосахаров — как защищенных (IX), (XVI), так и свободных (I), (II) — был проведен путем сравнительного изучения данных спектроскопии ЯМР (см. табл. 2 и «Экспериментальную часть»). Сигналы в спектрах ^{31}P -ЯМР лежали в области, характерной для положений резонанса диэфиров фосфорной кислоты данной природы [2, 12, 24]. Наличие фосфодиэфирной связи между C1'- и C6-атомами подтверждалось значениями химических сдвигов и дублетной формой сигналов C1', C2', C5 и C6 в спектрах ^{13}C -ЯМР, связанный с их дополнительным расщеплением на атоме фосфора. Аналогичное расщепление сигналов H1' и H6 наблюдалось в спектрах ^1H -ЯМР соединений (I) и (II). α -Конфигурация всех маннозовых звеньев следовала из положений резонанса C1, C3 и C5 (с учетом эффектов бензилирования и ацетилирования для защищенных производных) и величин $^1J_{\text{C},\text{H}}$, близких к 170 Гц.

Полученные результаты показывают, что водородфосфонатный подход к синтезу гликозилфосфосахаров весьма эффективен благодаря небольшому числу стадий, быстроте протекания каждой из них и высокому суммарному выходу целевых продуктов. По нашим предварительным данным, этот метод может быть успешно применен для получения 1→2-, 1→3- и 1→4-связанных гликозилфосфосахаров [25, 26], а также фосфодиэфиров, содержащих глюкозилфосфатный и 2-ацетамидо-2-дезоксиглюкозилфосфатный фрагменты [27].

Экспериментальная часть

Оптическое вращение измеряли на поляризаторе Jasco DIP-360. Спектры ^1H -, $^{13}\text{C}\{^1\text{H}\}$ - и $^{31}\text{P}\{^1\text{H}\}$ -ЯМР сняты на приборах Bruker WM-250 (250 МГц по ^1H) и Bruker AM-300 (75 МГц по ^{13}C , 121,5 МГц по ^{31}P). Химические сдвиги выражены в шкале δ , КССВ — в Гц.

Растворы упаривали в вакууме при температуре не выше 40° С. Аналитическую ТСХ выполняли на пластинах с закрепленным слоем SiO₂ Kieselgel 60 и Kieselgel 60 F₂₅₄ (Merck), обнаруживая вещества 25% H₂SO₄ при нагревании и по УФ-поглощению. Обнаружение фосфорсодержащих соединений описано в работе [28]. Системы для ТСХ: хлороформ — метанол, 8 : 2 (А), 95 : 5 (Б), хлороформ — ацетон, 9 : 1 (В), бензол — ацетон, 85 : 15 (Г), дихлорметан — метанол, 9 : 1 (Д), изопропиловый спирт — вода, 5 : 1 (Е), бензол — эфир, 1 : 1 (Ж), 7 : 3 (З). Колоночную хроматографию (КХ) проводили на SiO₂ TLC Kieselgel 60H (Merck) под давлением 2 атм. Соединения (I) и (II) выделяли гель-хроматографией на колонке (1,5×74 см; V₀=40 мл) с фрактогелем TSK HW-40(S) (Merck) в депонизованной воде (скорость элюирования 1 мл/мин) при рефрактометрическом детектировании. Пиридин готовили последовательной перегонкой над NaOH, P₂O₅, CaH₂ и 1-нафтилизоцианатом.

2,3,4,6-Тетра-O-бензил-α-D-маннопиранозилводородфосфонат, триэтиламмониевая соль (V). К раствору 194 мг (2,86 ммоль) имидазола в 5 мл CH₃CN при перемешивании и охлаждении ледяной водой прибавляли 0,076 мл (0,866 ммоль) PCl₃ и 0,42 мл (3,02 ммоль) Et₃N; через 15 мин прибавляли по каплям раствор 108 мг (0,2 ммоль) соединения (IV) в 5 мл ацетонитрила в течение 30 мин. После добавления производного (IV) [46] охлаждение прекращали и к смеси через 5–10 мин при 20° С прибавляли 1,4 мл 1 М TEAB (pH 8). Раствор перемешивали 15 мин, упаривали, полученный сироп упаривали со смесью пиридин — Et₃N (4 : 1). Остаток растворяли в CHCl₃ (70 мл), раствор промывали ледяной водой (2×30 мл), охлажденным 1 М TEAB (2×30 мл), высушивали и упаривали. Полученный хроматографически однородный Н-фосфонат (V) высушивали в вакууме (0,5–1 мм рт. ст.) над NaOH. Выход соединения (V) 140 мг (100%, сироп), [α]_D²⁰ +13,9° (c 2, хлороформ), R_f 0,35 (А), 0 (В). Спектр ¹H-ЯМР (C₆D₆): 0,73 (т, 9Н, CH₃CH₂, J 7,2), 2,27 (к, 6Н, CH₃CH₂), 3,68 (dd, 1Н, H_{6a}, J_{5,6a} 4,5, J_{6a,6b} 11,1), 3,78 (dd, 1Н, H_{6b}, J_{5,6b} 4,1), 4,04 (dd, 1Н, H₂, J_{2,3} 2,5), 4,18–4,32 (м, 3Н, H₃, H₄, H₅), 4,35 и 4,50 (2д, 2Н, CH₂Ph, J 12,0), 4,41 (с, 2Н, CH₂Ph), 4,51 и 4,92 (2д, 2Н, CH₂Ph, J 11,2), 4,63 и 4,69 (2д, 2Н, CH₂Ph, J 12,2), 6,15 (дд, 1Н, H₁, J_{1,2} 1,85, J_{1,р} 8,1), 6,92–7,38 (м, 20Н, C₆H₅), 7,40 (д, 1Н, НР, J_{Н,р} 640). Спектр ¹³C-ЯМР — см. табл. 1. Спектр ³¹P-ЯМР (CDCl₃): 1,56; 2,14 (~10 : 1, см. Теор. часть).

Метил-6-O-(2,3,4,6-тетра-O-бензил-α-D-маннопиранозилводородфосфоно)-2,3,4-три-O-ацетил-α-D-маннопиранозид (VII). Смесь 70 мг (0,10 ммоль) Н-фосфоната (V) и 30 мг (0,09 ммоль) триацетата (VI) упаривали с пиридином (3×2 мл). К раствору остатка в 0,5 мл пиридина при перемешивании прибавляли 0,062 мл (0,30 ммоль) дифенилхлорфосфата. Смесь перемешивали 20 мин при 20° С, разбавляли 0,2 мл 1 М TEAB, упаривали, от остатка отгоняли толуол. Методом КХ в бензоле с эфиром (1 : 1) выделяли соединение (IV) (элюировался первым, идентифицирован сравнением с заведомым образцом) и целевой продукт (VII), выход 40 мг (49%, сироп), [α]_D²⁰ +55,4° (c 1, хлороформ), R_f 0,65 (В), 0,34 (Г). Спектр ¹H-ЯМР (CDCl₃): 1,95–2,10 (6с, 9Н, CH₃CO), 3,30 и 3,38 (2с, 3Н, CH₃O), 3,64–3,77 (м, 2Н, H_{6a'}, H_{6b'}, J_{6a',6b'} 10,4), 3,80–3,97 (м, 4Н, H_{2'}, H_{3'}, H_{4'}, H_{5'}), 4,02–4,32 (м, 3Н, H₅, H_{6a}, H_{6b}), 4,50 и 4,67 (2д, 2Н, CH₂Ph, J 9,0), 4,52 и 4,89 (2д, 2Н, CH₂Ph, J 10,8), 4,60 и 4,61 (2с, 2Н, CH₂Ph), 4,66 (д, 1Н, H₁, J_{1,2} 1,8), 4,74 и 4,76 (2с, 2Н, CH₂Ph), 5,21 (дд, 1Н, H₂, J_{2,3} 3,1), 5,26 (т, 1Н, H₄, J_{3,4}=J_{4,5}=9,1), 5,32 и 5,39 (2дд, 1Н, H₃), 5,83 и 5,94 (2дд, 1Н, H_{1'}, J_{1',2'} 1,85 и 1,5, J_{1,р} 6,5 и 7,3), 6,92 и 6,98 (2д, 1Н, НР, J_{Н,р} 726 и 720), 7,12–7,40 (м, 20Н, C₆H₅). Спектр ¹³C-ЯМР — см. табл. 2. Спектр ³¹P-ЯМР (CDCl₃): 6,81; 7,46 (~2 : 1).

Метил-6-O-(2,3,4,6-тетра-O-бензил-α-D-маннопиранозилфосфо)-2,3,4-три-O-ацетил-α-D-маннопиранозид, триэтиламмониевая соль (IX). От смеси 85 мг (0,12 ммоль) Н-фосфоната (V) и 39 мг (0,12 ммоль) триацетата (VI) отгоняли пиридин (3×2 мл). К раствору остатка в 0,5 мл пиридина при перемешивании прибавляли 0,034 мл (0,275 ммоль) три-

метилацетиляхлорида; через 6 мин при 20° С прибавляли 0,077 мл (0,55 ммоль) Et₃N и раствор 56 мг (0,22 ммоль) иода в 1 мл смеси пиридин — H₂O (98 : 2). Через 10 мин смесь выливали на лед, разбавляли хлороформом (50 мл), промывали 1 M Na₂S₂O₃ (2×25 мл), 1M TEAB (2×25 мл), высушивали и упаривали. Из остатка методом КХ в дихлорметане с метанолом (3→16% MeOH) выделили 104 мг соединения (IX) (84,7%, сироп), [α]_D²⁰ +23,4° (с 1, хлороформ), R_f 0,50(А), 0(Г), 0,33(Д). Данные ¹H-ЯМР (CDCl₃): 5,80 (дд, 1H, H1, J_{1', 2'} 2,0, J_{1', p} 7,1). Спектр ¹³C-ЯМР — см. табл. 2. Спектр ³¹P-ЯМР (CDCl₃): -1,50.

Метил-6-O-*α*-D-маннопиранозилфосфо-*α*-D-маннопиранозид, натриевая соль (I). а) Раствор 70 мг фосфодиэфира (IX) в 10 мл смеси метанол — диоксан (1 : 1) обрабатывали катионитом Chelex 100 (Na⁺) 2 ч при 20° С. Катионит отфильтровывали, фильтрат упаривали, остаток — Насоль (X) — растворяли в 20 мл MeOH с тетрагидрофураном (1 : 1) и гидрировали над 10% Pd/C 5 ч при 20° С. К смеси добавляли 0,1 мл пиридина, катализатор отфильтровывали, фильтрат упаривали. Полученный сироп растворяли в 4 мл смеси MeOH — H₂O — Et₃N (2 : 1 : 1), выдерживали 16 ч при 1° С и упаривали. Из остатка гель-хроматографией выделили 29 мг гликозилфосфосахара (I) (92,5%, объем выхода от 40 до 55 мл), [α]_D²⁰ +52° (с 1, вода), R_f 0,27(Е). Спектр ¹H-ЯМР (D₂O): 3,32 (с, 3H, CH₃O), 3,47–3,81 (м, 7H, H3, H4, H4', H5, H5', H6a, H6b'), 3,82 (дд, 1H, H3', J_{3', 4'} 9,2), 3,84 (дд, 1H, H2, J_{2, 3} 2,8), 3,92 (дд, 1H, H12', J_{2', 3'} 3,3), 3,99 (ддд, 1H, H6a, J_{5, 6a} 4,5, J_{6a, 6b} 11,5, J_{6a, p} 6,6), 4,08 (жид, 1H, H6b, J_{5, 6b} 1,6, J_{6b, p} 5,7), 4,67 (ж, 1H, H1, J_{1, 2} 1,6), 5,36 (жд, 1H, H1', J_{1', 2'} 1,8, J_{1', p} 7,6). Спектр ¹³C-ЯМР — см. табл. 2. Спектр ³¹P-ЯМР (D₂O): -0,87.

б) Конденсацию соединений (V) (80 мг, 0,11 ммоль) и (VI) (65 мг, 0,20 ммоль) в присутствии 3-нитро-1-(2,4,6-триизопропилбензольфенил)-1,2,4-триазола (126 мг, 0,33 ммоль) и последующее окисление проводили по методике, описанной для синтеза фосфодиэфира (IX). Методом КХ выделили 190 мг смеси (IX) (теоретический выход 116 мг) и вещества неуглеводной природы. После гидрогенолиза и дезацетилирования полученного продукта (см. «а») гель-хроматографией выделили 30 мг соединения (I) (общий выход 57,7%).

Метил-3-O-бензил-4,6-O-бензилиден-2-O-(2,3,4,6-тетра-O-ацетил-*α*-D-маннопиранозил)-*α*-D-маннопиранозид (XII). К 280 мг (0,75 ммоль) метил-3-O-бензил-4,6-O-бензилиден-*α*-D-маннопиранозида [23] п 506 мг (2 ммоль) Hg(CN)₂ в 5 мл ацетонитрила при перемешивании по каплям прибавляли раствор 820 мг (2 ммоль) 2,3,4,6-тетра-O-ацетил-*α*-D-маннопиранозилбромида в 10 мл CH₃CN в течение 1 ч. Смесь перемешивали 16 ч при 20° С, упаривали, остаток растворяли в хлороформе и фильтровали от солей ртути. Фильтрат промывали (по 2 раза) насыщенным раствором NaHCO₃, 1 M KBr, водой, высушивали и упаривали. Из остатка методом КХ в бензоле с эфиром (8 : 2) выделили 420 мг производного (XII) (80%, пена), [α]_D²⁰ +42,8° (с 1, хлороформ), R_f 0,65(Ж). Спектр ¹H-ЯМР (CDCl₃): 2,00; 2,04; 2,10; 2,12 (4c, 12H, CH₃CO), 3,36 (с, 3H, CH₃O), 3,78 (дт, 1H, H15, J_{5, 6a} 10, J_{5, 6b} 4,2), 3,91 (т, 1H, H4, J_{4, 5} 10), 3,94 (жд, 1H, H3, J_{3, 4} 10), 4,03 (жд, 1H, H2, J_{2, 3} 3,3), 4,07 (ждд, 1H, H5', J_{5', 6a} 6,2, J_{5', 6b} 2,6), 4,11–4,38 (м, 4H, H6a, H6b, H6a', H6b'), 4,61 и 4,86 (2д, 2H, CH₂Ph, J 12), 4,71 (ж, 1H, H1, J_{1, 2} 1,5), 5,14 (ж, 1H, H1', J_{1', 2'} 1,7), 5,24 (т, 1H, H4', J_{4', 5'} 9,5), 5,41 (жд, 1H, H3', J_{3', 4'} 9,5), 5,47 (жд, 1H, H2', J_{2', 3'} 3,2), 5,69 (с, 1H, CHPh), 7,22–7,52 (м, 10H, C₆H₅). Спектр ¹³C-ЯМР — см. табл. 3. Найдено, %: С 59,58, Н 6,29, C₃₅H₄₂O₁₅. Вычислено, %: С 59,82, Н 6,02.

Метил-2-O-(2,3,4,6-тетра-O-ацетил-*α*-D-маннопиранозил)-*α*-D-маннопиранозид (XIII). Гидрировали 340 мг (XII) в 30 мл смеси EtOH — AcOH (5 : 1) над 10% Pd/C 8 ч при 40° С. Катализатор отфильтровывали, фильтрат упаривали. Из остатка методом КХ в эфире с метанолом (95 : 5) выделили 180 мг триола (XIII) (72%, пена), R_f 0,2(Б). Спектр ¹H-ЯМР (CDCl₃): 1,98; 2,05; 2,14; 2,43 (4c, 12H, CH₃CO), 3,36 (с, 3H, CH₃O),

3,53 (м, 1Н, H5), 3,74 (дд, 1Н, H6а, $J_{5,6a}$ 7,0, $J_{6a,6b}$ 9,7), 3,78–3,93 (м, 3Н, H2, H3, H4), 4,05–4,32 (м, 4Н, H5', H6b, H6a', H6b'), 4,90 (д, 1Н, H1, $J_{1,2}$ 1,1), 5,02 (д, 1Н, H1', $J_{1',2'}$ 1,8), 5,17 (т, 1Н, H4', $J_{4',5'}$ 9,8), 5,30 (дд, 1Н, H3', $J_{3',4'}$ 9,8), 5,39 (дд, 1Н, H2', $J_{2',3'}$ 3,1). Спектр ^{13}C -ЯМР — см. табл. 3.

Метил-2-O-(2,3,4,6-тетра-O-ацетил- α -D-маннопиранозил)-6-O-тритил- α -D-маннопиранозид (XIV). Раствор 280 мг неочищенного (XIII) (из 350 мг (0,5 ммоль) (XII)) и 200 мг (0,7 ммоль) трифенилхлорметана в 5 мл пиридина нагревали 1 ч при 100° С. После добавления еще 200 мг трифенилхлорметана смесь выдерживали 4 сут при 20° С и выливали на лед. Продукт экстрагировали хлороформом, экстракт промывали насыщенным раствором NaHCO₃ (3 раза), водой (2 раза), высушивали и упаривали. Из остатка методом КХ в эфире с метанолом (95:5) выделяли тритиловый эфир (XIV), R_f 0,5(Б). Спектр ^1H -ЯМР (CDCl₃): 1,60; 2,00; 2,10; 2,13 (4с, 12Н, CH₃CO), 3,34 (дд, 1Н, H6а, $J_{6a,6b}$ 10), 3,37 (с, 3Н, CH₃O), 3,45 (дд, 1Н, H6b, $J_{5,6b}$ 2,7), 3,60 (ддд, 1Н, H5, $J_{5,6a}$ 4,8), 3,84 (дд, 1Н, H3, $J_{3,4}$ 9,5), 3,91 (дд, 1Н, H2, $J_{2,3}$ 3,3), 4,01 (т, 1Н, H4, $J_{4,5}$ 9,5), 4,13 (дд, 1Н, H6а', $J_{6a',6b'}$ 12), 4,26 (дд, 1Н, H6b', $J_{5',6b'}$ 5,8), 4,37 (ддд, 1Н, H5', $J_{5',6a'}$ 2,0), 5,02 (д, 1Н, H1, $J_{1,2}$ 1,5), 5,04 (д, 1Н, H1', $J_{1',2'}$ 1,7), 5,24 (дд, 1Н, H4', $J_{4',5'}$ 9,5), 5,33 (дд, 1Н, H3', $J_{3',4'}$ 10,3), 5,44 (дд, 1Н, H2', $J_{2',3'}$ 3,0), 7,18–7,54 (м, 15Н, C₆H₅). Спектр ^{13}C -ЯМР — см. табл. 3.

Метил-3,4-ди-O-ацетил-2-O-(2,3,4,6-тетра-O-ацетил- α -D-маннопиранозил)-6-O-тритил- α -D-маннопиранозид (XV). Раствор 180 мг (0,344 ммоль) триола (XIII) и 192 мг (0,688 ммоль) трифенилхлорметана в 5 мл пиридина выдерживали 16 ч при 20° С. После добавления еще 100 мг трифенилхлорметана смесь нагревали 1 ч при 80° С, обрабатывали 3 мл Ac₂O при 20° С и через 24 ч выливали на лед. Продукт экстрагировали хлороформом, экстракт промывали охлажденным насыщенным раствором NaHCO₃ (5 раз), ледяной водой (3 раза), высушивали и упаривали. Из остатка методом КХ в бензоле с эфиром (7:3) выделили 204 мг гексаацетата (XV) (84%, пена), R_f 0,2(3). Спектр ^1H -ЯМР (CDCl₃): 1,73; 1,79; 2,00; 2,04; 2,10; 2,14 (6с, 18Н, CH₃CO), 3,16 (дд, 1Н, H6а, $J_{6a,6b}$ 10,5), 3,23 (дд, 1Н, H6b, $J_{5,6b}$ 5,5), 3,46 (с, 3Н, CH₃O), 3,84 (ддд, 1Н, H5, $J_{5,6a}$ 2,5), 4,02 (дд, 1Н, H2, $J_{2,3}$ 2,6), 4,13 (дд, 1Н, H6а', $J_{5',6a'}$ 5, $J_{6a',6b'}$ 14), 4,21 (м, 1Н, H5'), 4,26 (дд, 1Н, H6b', $J_{5',6b'}$ 5), 4,91 (д, 1Н, H1', $J_{1',2'}$ 1,6), 4,93 (д, 1Н, H1, $J_{1,2}$ 1,6), 5,21 (дд, 1Н, H3, $J_{3,4}$ 9,4), 5,24 (т, 1Н, H4', $J_{4',5'}$ 9,9), 5,28 (т, 1Н, H4, $J_{4,5}$ 9,4), 5,29 (дд, 1Н, H2', $J_{2',3'}$ 3,4), 5,39 (дд, 1Н, H3', $J_{3',4'}$ 9,9), 7,17–7,50 (м, 15Н, C₆H₅). Спектр ^{13}C -ЯМР — см. табл. 3.

Метил-3,4-ди-O-ацетил-2-O-(2,3,4,6-тетра-O-ацетил- α -D-маннопиранозил)- α -D-маннопиранозид (XI). Раствор 340 мг (0,4 ммоль) тритилового эфира (XV) и 171 мг (0,4 ммоль) перхлората пиридиния в 15 мл смеси нитрометан — MeOH (2:1) нагревали 2 ч при 60° С. Реакцию останавливали прибавлением 0,1 мл пиридиния. Смесь упаривали, продукт растворяли в хлороформе, раствор фильтровали и упаривали. Из остатка методом КХ в бензоле с эфиром (8:2) выделили 210 мг маннобиозида (XI) (87%, пена), $[\alpha]_D^{21} +28,4^\circ$ (с 1, хлороформ), R_f 0,6(Б). Спектр ^1H -ЯМР (CDCl₃): 2,00; 2,04; 2,05; 2,07; 2,08; 2,13 (6с, 18Н, CH₃CO), 3,38 (с, 3Н, CH₃O), 3,56–3,73 (м, 3Н, H5, H6а, H6b), 4,03 (дд, 1Н, H2, $J_{2,3}$ 3,0), 4,08–4,22 (м, 3Н, H5', H6а', H6b'), 4,83 (д, 1Н, H1, $J_{1,2}$ 1,8), 4,89 (д, 1Н, H1', $J_{1',2'}$ 1,8), 5,21 (дд, 1Н, H4', $J_{4',5'}$ 8,9), 5,22 (дд, 1Н, H4, $J_{4,5}$ 8,5), 5,25 (дд, 1Н, H2', $J_{2',3'}$ 3,1), 5,29 (дд, 1Н, H3, $J_{3,4}$ 9,9), 5,36 (дд, 1Н, H3', $J_{3',4'}$ 9,9). Спектр ^{13}C -ЯМР — см. табл. 3.

Метил-3,4-ди-O-ацетил-2-O-(2,3,4,6-тетра-O-бензил- α -D-маннопиранозилфосфо)- α -D-маннопиранозид, триэтиламмониевая соль (XVI). Конденсацию соединений (V) (85 мг, 0,12 ммоль) и (XI) (67 мг, 0,11 ммоль) в присутствии trimetilaцетилхлорида (0,034 мл, 0,275 ммоль) и последующее окисление (через 8 мин) проводили по методике, описанной для синтеза производного (IX). Методом КХ в дихлорметапе с метанолом (3–16% MeOH) выделили 113 мг фосфородиэфира (XVI) (78%, пена), $[\alpha]_D^{26} +23,5^\circ$ (с 1,

хлороформ), R_f 0(1'), 0,34(Д). Данные ^1H -ЯМР (CD_3OD): 1,90; 1,92; 1,93; 1,99; 2,00; 2,08 (6с, 18Н, CH_3CO), 3,35 (с, 3Н, CH_3O), 4,03 (дд, 1Н, Н2, $J_{2,3}$ 3,3), 4,76 (д, 1Н, Н1'', $J_{1'',2''}$ 1,8), 4,93 (д, 1Н, Н1, $J_{1,2}$ 1,3), 5,05 (т, 1Н, Н4'', $J_{4'',5''}$ 9,7), 5,09 (дд, 1Н, Н2'', $J_{2'',3''}$ 3,3), 5,21 (дд, 1Н, Н3'', $J_{3'',4''}$ 9,7), 5,22–5,28 (м, 2Н, Н3, Н4), 5,65 (дд, 1Н, Н1', $J_{1',2'}$ 1,9, $J_{1',p}$ 7,9), 7,08–7,43 (м, 20Н, C_6H_5). Спектр ^{13}C -ЯМР — см. табл. 2. Спектр ^{31}P -ЯМР (CD_3OD): –0,78.

Метил-2-O- α -D-маннопиранозил-6-O- α -D-маннопиранозилфосфо- α -D-маннопиранозид, натриевая соль (II). Раствор 83 мг фосфодиэфира (XVI) в 10 мл смеси МeОН — диоксан (1:1) обрабатывали дауном 50W×4 (Na^+) 5 ч при 20° С. Катионит отфильтровывали, фильтрат упаривали, остаток гидрировали над 10% Pd/C в 20 мл метанола с тетрагидрофураном (1:1) 5 ч при 20° С. Катализатор отфильтровывали, фильтрат упаривали, остаток обрабатывали смесью МeОН — H_2O — Et_3N (2:1:1, 4 мл) 16 ч при 1° С. После упаривания раствора продукт выделяли гель-хроматографией, объем выхода 40–55 мл. Получили 37 мг гликозилфосфосахара (II) (94,3%, аморфный порошок), $[\alpha]_D^{25}$ +48,2° (с 0,96, вода), R_f 0,19(E). Спектр ^1H -ЯМР (D_2O): 3,38 (с, 3Н, CH_3O), 3,58 (т, 1Н, Н4, $J_{4,5}$ 9,3), 3,59–3,84 (м, 9Н, Н4', Н4'', Н5, Н5'', Н6а', Н6b', Н6a'', Н6b''), 3,85 (дд, 1Н, Н3, $J_{3,4}$ 9,3), 3,87 (дд, 1Н, Н3'', $J_{3'',4''}$ 9,5), 3,90 (дд, 1Н, Н3', $J_{3',4'}$ 9,4), 3,95 (дд, 1Н, Н2'', $J_{2'',3''}$ 3,1), 3,99 (дд, 1Н, Н2', $J_{2',3'}$ 3,4), 4,06 (дд, 1Н, Н2, $J_{2,3}$ 3,3), 4,08 (ддд, 1Н, Н6а, $J_{6a,6b}$ 4,5, $J_{6a,6b}$ 11,5, $J_{6a,p}$ 6,6), 4,15 (ддд, 1Н, Н6b, $J_{5,6b}$ 2,0, $J_{6b,p}$ 5,8), 4,97 (д, 1Н, Н1'', $J_{1',2'}$ 1,5), 5,01 (д, 1Н, Н1, $J_{1,2}$ 1,8), 5,42 (дд, 1Н, Н1', $J_{1',2'}$ 1,9, $J_{1',p}$ 7,7). Спектр ^{13}C -ЯМР — см. табл. 2. Спектр ^{31}P -ЯМР (D_2O): –0,98.

Авторы благодарят А. С. Шашкова за съемку и помощь в интерпретации спектров ^1H - и ^{13}C -ЯМР.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

- Шибаев В. Н., Джорупбекова Дж., Елисеева Г. И., Кочетков Н. К. // Биоорган. химия. 1986. Т. 12. № 9. С. 1225–1233.
- Шибаев В. Н., Елисеева Г. И., Джорупбекова Дж., Кочетков Н. К. // Биоорган. химия. 1987. Т. 13. № 7. С. 940–946.
- Thieme T. R., Ballou C. E. // Biochemistry. 1971. V. 10. № 22. P. 4121–4129.
- Raschke W. C., Ballou C. E. // Biochemistry. 1971. V. 10. № 22. P. 4130–4135.
- Rosenfeld L., Ballou C. E. // J. Biol. Chem. 1974. V. 249. P. 2319–2321.
- Gorin P. A. J., Mazurek M. // Can. J. Chem. 1974. V. 52. P. 3070–3076.
- Breithauer R. K., Kaczorowski B. J., Wiese M. J. // Biochemistry. 1973. V. 12. P. 1251–1256.
- Николаев А. В., Шибаев В. Н., Кочетков Н. К. // Биоорган. химия. 1987. Т. 13. № 11. С. 1591–1593.
- Nikolaev A. V., Eliseyeva G. I., Ryabtseva E. V., Shibaev V. N., Kochetkov N. K. // XIV Internat. Carbohydrate Sympos. Stockholm, 1988. P. 172.
- Николаев А. В., Рябцева Е. В., Шибаев В. Н., Кочетков Н. К. // Биоорган. химия. 1989. Т. 15. № 5. С. 710–711.
- Cawley T. N., Letters R. // Carbohydr. Res. 1971. V. 19. № 3. P. 373–382.
- Ogawa T., Seta A. // Carbohydr. Res. 1982. V. 110. № 1. P. C1–C4.
- Garegg P. J., Regberg T., Stawinski J., Strömberg R. // Chem. scr. 1985. V. 25. № 5. P. 280–282.
- Garegg P. J., Regberg T., Stawinski J., Strömberg R. // Chem. scr. 1986. V. 26. № 4. P. 59–62.
- Кочетков Н. К., Дмитриев Б. А., Байрамова Н. Э., Николаев А. В. // Изв. АН СССР. Сер. хим. 1978. № 3. С. 652–656.
- Koto S., Morishima N., Mijata Y., Zen S. // Bull. Chem. Soc. Jap. 1976. V. 49. № 9. P. 4051–4054.
- Ogawa T., Sasajima K. // Carbohydr. Res. 1981. V. 93. № 1. P. 53–66.
- Ogawa T., Sasajima K. // Carbohydr. Res. 1981. V. 93. № 2. P. 231–240.
- Sondheimer S. J., Eby R., Schuerch C. // Carbohydr. Res. 1978. V. 60. № 1. P. 187–192.
- Ogawa T., Matsui M. // Carbohydr. Res. 1978. V. 62. № 1. P. C1–C4.
- De Rooij J. F. M., Wille-Hazeleger G., van Deursen P. H., Serdijn J., van Boom J. H. // Recueil trav. chim. Pays-Bas. 1979. V. 98. № 11. P. 537–548.
- Garegg P. J., Regberg T., Stawinski J., Strömberg R. // J. Chem. Soc. Perkin Trans. I. 1987. P. 1269–1273.
- Nashed M. A. // Carbohydr. Res. 1978. V. 60. № 1. P. 200–205.
- Srivastava O. P., Hindsgaul O. // Carbohydr. Res. 1985. V. 143. № 1. P. 77–84.
- Николаев А. В., Иванова И. А., Шибаев В. Н., Кочетков Н. К. // Биоорган. химия. 1989. Т. 15. № 6. С. 847–849.

26. Nikolaev A. V., Ivanova I. A., Eliseyeva G. I., Shibaev V. N., Kochetkov N. K. // Tetrahedron Lett. In press.
27. Елисеева Г. И., Николаев А. В., Шибаев В. Н., Кочетков Н. К. // Биооргап. химия. 1989. Т. 15. № 8. С. 1140–1143.
28. Vaskovsky V. E., Kostetsky E. Y., Vasendin J. M. // J. Chrom. 1975. V. 114. P. 129–141.

Поступила в редакцию
17.V.1989

FRAGMENTS OF BIOPOLYMERS CONTAINING GLYCOSYL PHOSPHATE RESIDUES. 3. USE OF HYDROGENPHOSPHONATE APPROACH FOR SYNTHESIS OF GLYCOSYL PHOSPHOSUGARS, IMMUNODOMINANT FRAGMENTS OF YEAST PHOSPHOGLYCANS

NIKOLAEV A. V., RYABTSEVA E. V., SHIBAEV V. N., KOCHETKOV N. K.

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

Hydrogenphosphonate approach was used successfully for a synthesis of 1→6-linked glycosyl phosphosugars, such as methyl 6-O- α -D-mannopyranosylphospho- α -D-mannopyranoside and methyl 2-O- α -D-mannopyranosyl-6-O- α -D-mannopyranosylphospho- α -D-mannopyranoside. They were obtained by condensation of 2,3,4,6-tetra-O-benzyl- α -D-mannopyranosyl H-phosphonate and suitable hydroxyl mono- or di-saccharide derivative in the presence of trimethylacetyl chloride followed by oxidation with iodine and deprotection. The data of ^1H , ^{13}C and ^{31}P NMR spectra of the synthesized hydrogenphosphonate and the phosphate diesters are reported.

