



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 11 • № 3 • 1985

УДК 547.458.22.057:542.953

НЕКОТОРЫЕ РЕАКЦИИ ГЛИКОЗИЛИРОВАНИЯ 1,2-О-ЦИАНЭТИЛИДЕННЫМИ ПРОИЗВОДНЫМИ САХАРОВ. НАРУШЕНИЕ СТЕРЕОСПЕЦИФИЧНОСТИ РЕАКЦИИ

*Кочетков Н. К., Малышева Н. Н., Стручкова М. И.,
Климов Е. М.*

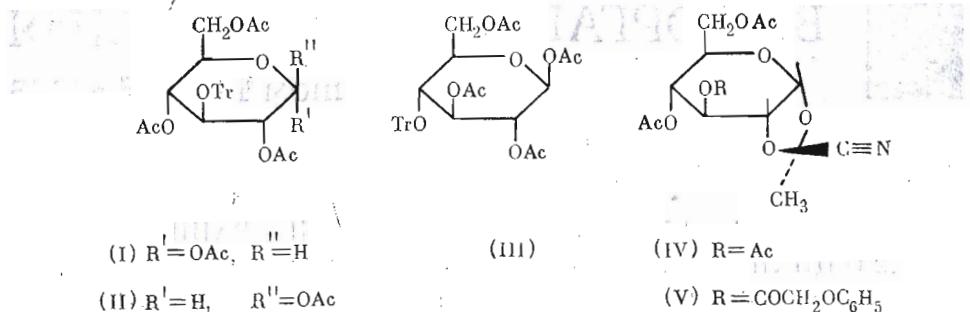
*Институт органической химии им. Н. Д. Зелинского
Академии наук СССР, Москва*

Описан синтез ацетатов 1,2-О-цианэтилиденовых производных 6-О-метил- и 6-дезокси- α -D-глюкопиранозы. Гликозилирование тетраацетатов 3-О-тритил- и 4-О-тритил-D-глюкопиранозы указанными соединениями, а также 3,4,6-три-O-ацетил- и 4,6-ди-O-ацетил-3-O-феноксиацетил-1,2-О-цианэтилиден- α -D-глюкопиранозой в присутствии перхлората трития протекает с нарушением стереоспецифичности и приводит к смеси дисахаридов с 1,2-*транс*- и 1,2-*цис*-ориентацией гликозидной связи. Для количественной оценки содержания дисахаридов в полученных смесях использован метод ^{13}C -ЯМР-спектроскопии. Во всех случаях отмечено протекание конкурирующей реакции, приводящей к замене 1,2-О-цианэтилиденовой группировки на 1,2-ди-O-ацетильную с образованием пер-O-ацетильных производных моносахаридов.

1,2-О-Цианэтилиденовые производные сахара широко используются в олигосахаридном синтезе для создания 1,2-*транс*-гликозидной связи (см., например, [1–4]). Поликонденсация цианэтилиденовых производных, содержащих в молекуле О-тритильную группировку, основанная на этой реакции, позволила предложить первый достаточно широкий по своим возможностям синтез гомо- и гетерополисахаридов [5, 6]. В подавляющем большинстве случаев для гликозилирования цианэтилиденовыми производными характерна абсолютная стереоспецифичность как в олигосахаридном синтезе, так и при реакции поликонденсации. Однако недавно при попытке получения β -(1→3)-глюкана [7] и β -(1→3)-галактана [8] посредством поликонденсации 1,2-О-цианэтилиденовых производных 4,6-ди-O-ацетил-3-O-тритил-D-глюкозы и -D-галактозы мы столкнулись с первым случаем нарушения стереоспецифичности: полученные продукты поликонденсации содержали примерно равные количества 1,2-*транс* и 1,2-*цис*-гликозидных связей. Менее сильное, но также вполне отчетливое нарушение стереоспецифичности наблюдалось при получении β -(1→3)- и β -(1→4)-ксиланов при поликонденсации соответствующих ацетатов О-тритиловых эфиров 1,2-О-цианэтилиденовых производных D-ксилопиранозы [9]. С целью выяснения возможных причин такого отклонения в ходе реакции гликозилирования цианэтилиденовыми производными был проведен ряд синтезов дисахаридов, моделирующих элементарный акт гликозилирования, которые и обсуждаются в настоящей статье.

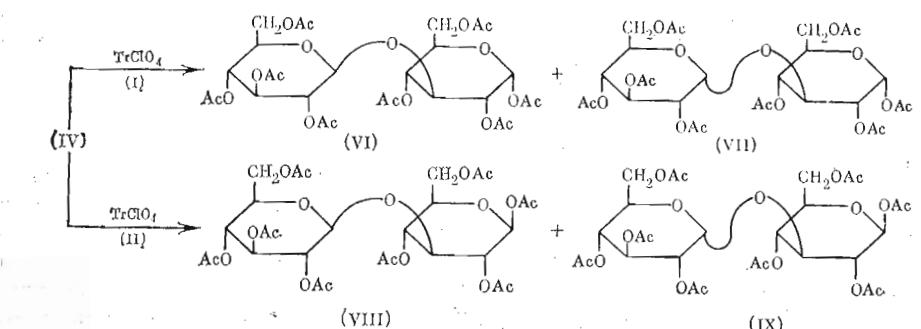
Прежде всего было изучено гликозилирование 1,2,4,6-тетра-O-ацетил-3-O-тритил- α -(I), - β -глюкопиранозы (II) и 1, 2, 3, 6-тетра-O-ацетил-4-O-тритил- β -D-глюкопиранозы (III) с помощью триацетата цианэтилиденового производного глюкозы (IV), а также 3-O-феноксиацетильного производного (V).

Синтез производных (I) и (II) осуществлен исходя из 3-O-бензил-D-глюкопиранозы, которая после ацетилирования и гидрогенолиза бензильной группы над Pd/C дает 1,2,4,6-тетра-O-ацетат D-глюкопиранозы. Тритилирование последнего действием перхлората трития (TrClO_4) [10] приводит к смеси эфиров (I) и (II), которая была выделена из реакционной смеси хроматографией на SiO_2 с последующей кристаллизацией из спирта. 4-O-Тритиловый эфир (III) получен изомеризацией 1,2,3,4-тетра-



О-ацетил- β -D-глюкопиранозы [11] в 1,2,3,6-тетра-O-ацетил- β -D-глюкопиранозу [12] с последующим тритилированием.

Взаимодействие α - и β -ацетатов (I) и (II) с 3,4,6-три-O-ацетил-1,2-O-эзо-цианэтилиден- α -D-глюкопиранозой (IV) [13] в стандартных условиях гликозилирования (10 мол. % $TrClO_4$, 15 ч, 20° С) [14] протекало нестереоспецифично и привело к смеси ацетатов α -ламинарибиозы (VI) и α -нигерозы (VII) в соотношении 64:36 (общий выход 77%) и соответственно к смеси β -ацетатов (VIII) и (IX) в соотношении 54:46 (общий выход 55%).



Соотношение аномерных дисахаридов (VI) и (VII), а также (VIII) и (IX) определялось на основании сравнения интегральных интенсивностей сигналов аномерных С-атомов невосстановляющего звена в ^{13}C -ЯМР-спектрах смесей дисахаридов, выделенных препаративной хроматографией на SiO_2 . Так, в области резонанса аномерных атомов углерода присутствуют только сигналы С-1'-атомов с хим. сдвигами 100,9 и 95,9 м. д. в первом случае и соответственно 101,1 и 96,2 м. д. во втором с указанным выше соотношением интегральных интенсивностей, а также сигналы С-1-атомов углерода восстанавливающего звена с хим. сдвигами 89,2 и 91,9 м. д. для каждой пары дисахаридов.

Полученные смеси дисахаридов разделяли далее колоночной хроматографией на индивидуальные вещества, строение которых доказывалось сравнением с известными образцами и с помощью ^{13}C -ЯМР-спектроскопии (табл. 1, 2). Аналогичная процедура доказательства структуры полученных соединений использовалась и во всех остальных примерах, приведенных ниже.

В обоих вышеупомянутых случаях гликозилирования в присутствии катализатора $TrClO_4$ в качестве побочного продукта с выходом 20 и 28% соответственно был выделен пента-O-ацетат α -D-глюкопиранозы (X), структура которого однозначно доказана сравнением с известным образцом и подтверждена 1H - и ^{13}C -ЯМР-спектрами, идентичными спектрам заведомого образца.

Гликозилирование О-тритильного производного (I) с помощью 4,6-ди-O-ацетил-3-O-феноксиацетил-1,2-O-эзо-цианэтилиден- α -D-глюкопиранозы (V), описанной нами ранее [7], протекало также нестереоспецифично с образованием производных α -ламинарибиозы (XI) и α -нигерозы (XII) в соотношении ~1:1 (общий выход 42%). Взаимодействие же производ-

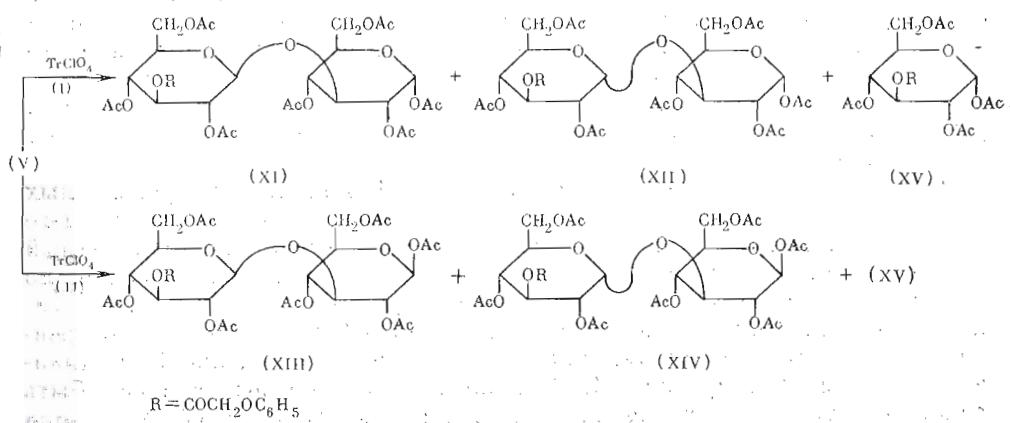
Таблица 1

Химические сдвиги ^{13}C в спектрах производных α - и β -D-глюкозы (δ , м. д.)

Соединение	C-1	C-2	C-3	C-4	C-5	C-6	Заместители *
(I)	89,7	70,4	71,5	68,8	70,8	61,9	88,8($-\text{C}-$), 144,8 ($-\text{C}\diagdown$), 129,1—127,3 ($\text{HC}\diagup$)
(II)	92,2	71,8	73,6	69,6	73,2	62,2	89,3($-\text{C}-$), 144,5 ($-\text{C}\diagdown$), 129,2—127,4 ($\text{HC}\diagup$)
(III)	91,4	71,8	75,2	70,4	74,7	63,1	89,4($-\text{C}-$), 144,4 ($-\text{C}\diagdown$), 129,2—127,5 ($\text{HC}\diagup$)
(XV)	89,1	69,1	71,4	67,8	69,9	61,4	64,9 (CH_2), 114,6 (o), 129,7 (m), 122,1 (n) ($\text{C}_6\text{H}_5\text{OCH}_2\text{O}$)
(XVIII) (XIXa)	97,6 97,9	74,0 74,8	69,1 70,3	67,9 73,5	68,6 65,4	71,6 18,4	59,6 (OCH_3), 24,5 ($\text{CH}_3-\text{C}-\text{CN}$), 99,7 ($\text{C}-\text{CN}$), 116,6 (CN)
(XIXb)	98,5	76,8	71,4	72,2	67,7	17,7	27,4 ($\text{CH}_3-\text{C}-\text{CN}$), 99,7 ($\text{C}-\text{CN}$), 117,4 (CN)
(XXII) (XXIVa)	89,3 89,3	69,5 69,8	71,0 70,1	68,8 73,5	70,1 68,0	71,3 17,4	59,6 (OCH_3)

* Сигналы группы COCH_3 расположены в области 168—171 и 20—21 м. д.

ног (V) с β -ацетатом (II) привело к еще более неожиданному результату. Производные β -ламинарибиозы (XIII) и β -нигерозы (XIV) образовались в соотношении $\sim 1:2$ (общий выход 45 %), т. е. реакция протекала в основном в сторону образования 1,2-цикло-гликозидов. В обоих случаях с выходом $\sim 30\%$ образовалась также тетра-O-ацетил-3-O-феноксиацетил- α -D-глюкопираноза (XV), строение которой подтверждено методом ^{13}C -ЯМР-спектроскопии.



Образование 1-O-ацетильных производных (X), (XV) в качестве побочных продуктов остается непонятным, так как для этого необходим перенос нуклеофильной ацетоксигруппы. Идентификация 3-O-феноксиаце-

Химические сдвиги ^{13}C (δ , м. д.) в спектрах производных
 $1 \rightarrow 3(1 \rightarrow 4)$ -связанных дисахаридов *

Соединение	1	2	3	4	5	6
(VI)	89,3	70,1	76,3	67,6	71,3	61,7
	101,0	71,3	73,0	68,1	71,8	61,7
(VII)	89,3	69,2	74,1	68,1	70,1	61,6
	96,0	69,1	71,0	68,1	71,0	61,6
(VIII)	91,9	71,3	79,0	69,0	72,8	62,0
	101,0	71,3	72,8	69,0	72,8	62,0
(IX)	91,9	71,3	78,0	69,0	72,8	62,0
	96,3	70,4	71,9	69,0	70,7	62,0
(XI)	89,3	70,0	76,4	67,5	71,3	61,7
	100,8	71,3	74,1	67,9	71,6	61,7
(XII)	89,2	70,1	74,2	68,0	70,9	61,5
	96,0	69,2	70,9	68,0	70,7	61,5
(XIII)	91,9	71,9	79,0	68,0	74,1	61,7
	100,9	71,2	74,1	67,8	73,0	61,8
(XIV)	91,9	70,5	77,7	68,4	72,9	61,2
	96,2	68,8	71,3	67,9	70,9	61,6
(XVI)	91,7	71,6	72,4	76,0	72,1	61,7
	100,7	70,5	73,6	67,9	73,0	61,7
(XVII)	91,4	71,4	73,1	75,3	72,7	62,6
	95,9	68,7	70,2	68,1	69,4	62,6
(XX)	92,0	71,5	79,0	67,6	73,2	61,9
	101,0	71,5	73,0	69,2	73,2	72,1
(XXI)	92,0	71,1	77,0	68,9	72,9	61,6
	96,0	69,2	70,7	69,2	69,5	71,1
(XXIII)	91,8	71,6	77,7	66,2	72,9	61,7
	100,8	69,4	72,9	73,5	71,6	17,5 *
(XXIV)	91,8	71,4	77,7	66,2	72,9	61,7
	96,3	68,9	70,1	73,5	67,8	16,9 *

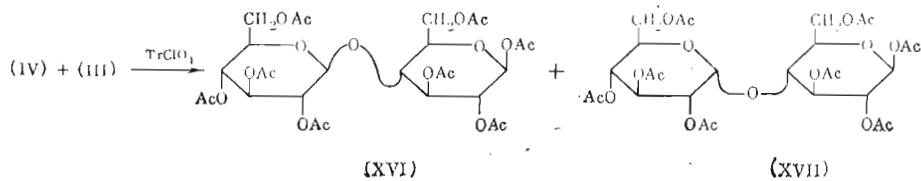
* Верхняя строка — сигналы соответствующих атомов восстанавливющего звена, нижняя — невосстанавливущего. Сигналы (δ , м. д.) группы COCH_3 наблюдаются в области 168—171 и 20—21; группы $\text{COCH}_2\text{OC}_6\text{H}_5$ (XI—XIV) — при 64,6—65,1 (CH_2), 114,6, 129—130, 122 (соответственно σ -, m - и p -положения бензольного кольца) и 157,7 ($\text{O}=\text{C}$), сигнал группы CO попадает в область сигналов CO ацетильной группы; группы OCH_3 (XX, XXI) — 59,2 и 59,6.

тильного производного (XV), а не пентаацетата глюкозы (X) в реакциях гликозилирования 3-O-феноксиацетильным производным (V) ясно указывает на то, что соединения этого типа образуются из гликозилирующего реагента. Более того, наличие в реакционной смеси 1-O-ацетильных производных не связано с реакцией гликозилирования вообще, так как пентаацетат α -D-глюкопиранозы, например, — продукт взаимодействия цианэтилиденового производного (IV) с перхлоратом тритилия (10 мол.% TrClO_4 , CH_2Cl_2 , 20° С, 15 ч, выход 56%). Отсюда следует, что источником ацетоксильных групп не являются эти группировки из агликонового компонента (I), (II) или (III). Очевидно, ацетоксигруппа переносится в результате нуклеофильной атаки одной из ацетоксигрупп самого же субстрата, однако подтверждение этому предположению можно будет найти в результате детального исследования реакционной смеси и выделения всех продуктов реакции.

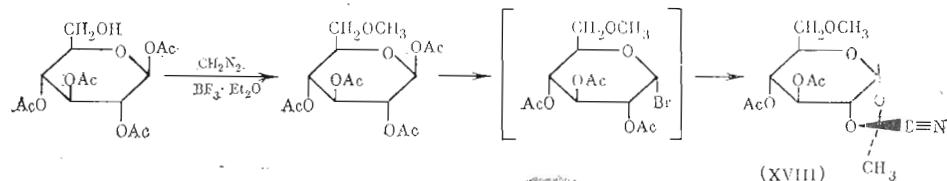
Особенно существенно, что образование 1-O-ацильных производных типа (X), (XV) возрастает параллельно падению выхода нормального продукта гликозилирования — дисахарида. Иными словами, этот побочный процесс заметно проявляется в тех случаях, когда гликозилирование по каким-то причинам затруднено, т. е. нуклеофильная атака ацетоксигруппы по C-1 конкурирует с нуклеофильной атакой O-тритильной группировкой агликонового компонента. Наконец, подобное превращение 1,2-O-цианэтилиденовой группировки в 1,2-O-диацетильное производное может быть одной из причин прекращения роста цепи с восстанавливающим концом в реакции поликонденсации.

Были проведены аналогичные опыты по взаимодействию цианэтилиденового производного (IV) с тетра-O-ацетил-4-O-тритил- β -D-глюкопира-

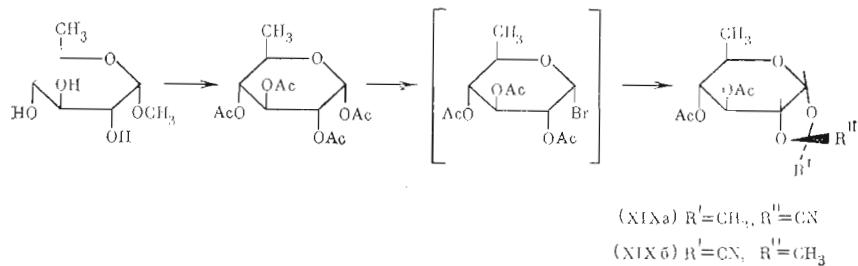
нозой (III). В этом случае гликоилирование также протекало нестереоспецифично и привело к смеси окта- O -ацетатов β -целлобиозы (XVI) и β -мальтозы (XVII) в соотношении $\sim 1:2$ (общий выход 54%), т. е. реакция снова неожиданно привела к преимущественному образованию α -связанного дисахарида, причем и в этом случае также был выделен пентаацетат α -D-глюкозы (X) с выходом 32%.



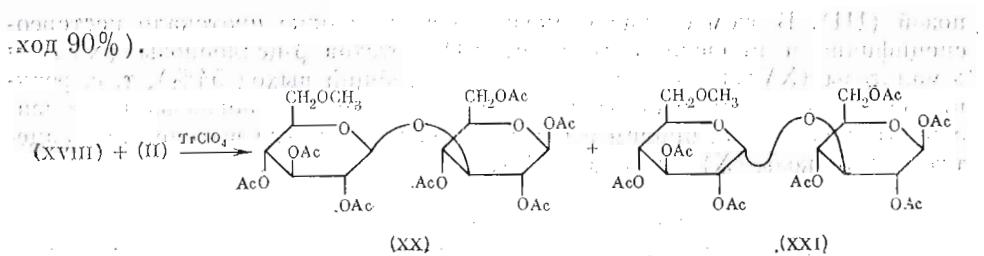
Чтобы проследить возможное влияние структуры гликозилирующего цианэтилиденового производного, в частности его способной к соучастию 6-О-ацетильной группы, на стереохимический результат реакции, мы синтезировали 3,4-ди-О-ацетил-6-О-метил-1,2-О-экзо-цианэтилиден- α -D-глюкопиранозу (XVIII) и 3,4-ди-О-ацетил-6-дезокси-1,2-О-цианэтилиден- α -D-глюкопиранозу (XIX) и исследовали гликозилирование ими тритильного производного (II). Цианэтилиденовое производное (XVIII) было получено из 1,2,3,4-тетра-О-ацетил- β -D-глюкопиранозы, которая метилированием диазометаном в присутствии эфирата трехфтористого бора превращалась в 6-О-метильное производное и далее обычным образом [15] в соединение (XVIII), структура которого подтверждена данными ^1H - и ^{13}C -ЯМР-спект-



роскопии. Цианэтилиденовые производные хиновозы (XIXa) и (XIXb) были получены ацетолизом α -метилхиновозида [16] с последующим переводом тетраацетата α -хиновозы в цианэтилиденовое производное стандартным методом. Эта реакция привела к смеси диастереомерных 1,2-О-энзо-(XIXa) и 1,2-О-эндо-цианэтилиденовых (XIXb) производных, которые были разделены препаративной хроматографией на SiO_2 . Строение соединений (XIXa) и (XIXb) также доказано на основании данных ^1H - и ^{13}C -ЯМР-спектроскопии.

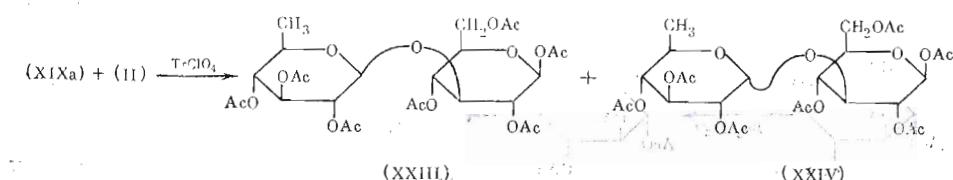


Гликозилирование цианетиленовым производным (XVIII) О-трити-лового эфира (II) протекало также нестереоспецифично и привело к смеси дисахаридов, исследование которой методом ^{13}C -ЯМР-спектроскопии показало присутствие 6-O-метильных производных гептаацетатов β -ламинарибиозы (XX) и β -нигерозы (XXI) в соотношении 66:34 (общий вы-



Таким образом, замена ацетильной группы при C-6 цианэтилиденового производного на неспособную к соучастию O-метильную группу мало влияет на стереоспецифичность реакции. Интересно, что основная реакция (гликозилирование) протекала заметно активнее, чем в изложенных ранее случаях. Это ограничило возможность конкурирующей реакции ацетоксилирования. В результате тетра-O-ацетил-6-O-метил- α -D-глюкопираноза (XXII) была выделена с выходом всего 8%.

Взаимодействие второго не способного к соучастию цианэтилиденового производного (XIXa) с эфиром (II) привело к преимущественному образованию α -связанного дисахарида (XXIV). Соотношение (XXIII) и (XXIV), которые не удалось разделить методом колоночной хроматографии на индивидуальные вещества, составило ~1:2 на основании данных ^{13}C -ЯМР-спектроскопии (общий выход 86%), однако и в этом случае с небольшим выходом (~6%) был выделен тетра-O-ацетат α -хиновозы (XXIVa):



Образование в этих реакциях ацетатов 6-O-метил- и 6-дезокси производных глюкозы еще раз свидетельствует об общности конкурирующей реакции, приводящей к их образованию, и о том, что они образуются в результате превращения цианэтилиденового производного, участвующего в реакции.

Недавно в нашей лаборатории было найдено [17], что стереоспецифичность гликозилирования 1,2-O-цианэтилиденовыми производными O-тритиловых эфиров сахаров резко повышается при использовании в качестве катализатора реакции тетрафторбората трития взамен TrClO_4 . При гликозилировании β -ацетатов 3-O-тритил- (II) и 4-O-тритил-D-глюкопиранозы (III) цианэтилиденовыми производными (IV) в стандартных условиях (15 ч, 20°C, 10 мол. % катализатора), но с заменой TrClO_4 на TrBF_4 было констатировано образование только ацетатов β -связанных дисахаридов ламинарибиозы (VIII) и целлобиозы (XVI) и полное отсутствие соответствующих α -изомеров (IX) и (XVII) (в пределах чувствительности методов контроля: ТСХ, ^1H - и ^{13}C -ЯМР-спектроскопии). Таким образом, гликозилирование тритиловых эфиров (II) и (III) в присутствии TrBF_4 было строго стереоспецифичным. Однако реакция протекала значительно медленнее, чем в присутствии TrClO_4 , что привело к резкому снижению выходов β -дисахаридов (VIII) и (XVI) (соответственно 19 и 11%), в то время как реакция образования 1-O-ацетата стала основной в обоих случаях; пентаацетат β -D-глюкозы был выделен соответственно с выходом 62 и 58%. Примечательно в данном случае образование β -аномера глюкозы, что было строго доказано ^1H - и ^{13}C -ЯМР-спектрами.

Из приведенных выше результатов становится ясным, что нарушение стереоспецифичности нельзя связать с какими-либо особенностями гликозилирующего агента, поскольку использование цианэтилиденовых производных (IV), (V), (XVIII) и (XIXa), имеющих различные заместители, дает в стереохимическом отношении качественно одинаковый результат.

Напротив, структура агликона имеет по-видимому, решающее значение. Действительно, сравнение данных предыдущих исследований [9] и приведенных в этой статье показывает, что нарушение стереоспецифичности гликозилирования связано с некоторыми особенностями агликона, в том числе, вероятно, с его пониженной реакционной способностью, причем это сопровождается проявлением побочной конкурирующей реакции образования 4-O-ацетоксиизоцианата, вклад которой быстро нарастает с замедлением реакции гликозилирования.

Интересно, что замена аниона катализатора изменяет ситуацию в отношении стереохимии, несмотря на то что реакция идет еще медленнее. Приведенные в этой статье результаты подтверждают предположение, высказанное ранее [17], о причинах этого явления. Очевидно, в присутствии TrBF_4 , и в отсутствие хотя и слабого, но все же нуклеофильного аниона ClO_4^- , несмотря на низкую скорость реакции, атака подвергается только ацилоксониевый катион, что приводит к образованию 1,2-транс-связанного дисахарида. В большом количестве образуется побочный продукт реакции, 4-O-ацетат, вследствие низкой реакционной способности O-тритиленового эфира, причем этот ацетат имеет также β -конфигурацию. Напротив, гликозилирование в присутствии TrClO_4 приводит к нарушению стереохимии за счет конкурирующей атаки ацилоксия ClO_4^+ -ионом и последующей атакой β -перхлората сахара O-тритиленовым эфиром с образованием α -связанного дисахарида или ацетоксониевым нуклеофилом, дающим α -1-O-ацетат.

Остается пока неясным, чем можно объяснить пониженную реакционную способность агликона. Очевидно, здесь могут сказываться как электронные факторы, понижающие нуклеофильность O-тритиленового эфира, так и чисто стерические препятствия при его атаке. Этот интересный и очень важный вопрос требует дальнейших систематических исследований.

Экспериментальная часть

Приготовление растворителей осуществляли как в работе [3]. ТСХ проводили в незакрепленном слое SiO_2 марки L 5/40 (ЧССР) в системах: бензол — эфир, 1 : 1 (A) и этилацетат — метанол, 98 : 2 (B). Препаративную хроматографию проводили на SiO_2 марки L 100/160 (ЧССР).

Спектры ^1H -ЯМР снимали на приборе Bruker WM-250, а спектры ^{13}C -ЯМР — на приборе Bruker WP-60 с рабочей частотой по углероду 15,08 МГц, растворитель — CDCl_3 . Химические сдвиги измеряли в миллионных долях относительно внутреннего стандарта — ТМС.

Растворы упаривали в вакууме при $\leq 40^\circ\text{C}$. Удельное вращение определяли на поляриметре Perkin — Elmer 141, а температуры плавления — в блоке Коффера.

1,2,4,6-Тетра-O-ацетил-3-O-тритил- α -(I) и - β -(II)-D-глюкопираноза. 10,8 г (40 ммоль) 3-O-бензил-D-глюкопиранозы [18] (на основании данных ^{13}C -ЯМР-спектроскопии, смесь α - и β -аномеров (C-1 89,6 и 92,1 соответственно) в соотношении 42 : 58) растворили в 20 мл пиридина, добавили 16 мл Ac_2O и оставили на 14 ч (20°C), добавили 30 мл метанола и упарили. Остаток несколько раз упарили с толуолом до отсутствия запаха пиридина и хроматографировали на SiO_2 (элюция градиентная, бензол — эфир). Получили 16,5 г (94%) хроматографический однородный смеси α - и β -аномеров.

8,8 г (20 ммоль) полученной смеси растворили в 150 мл метанола, добавили 4,0 г 5% Pd/C и гидрировали 4 ч до исчезновения исходного продукта при 20°C (контроль методом ТСХ в системе A). Катализатор отфильтровали, растворитель упарили и остаток хроматографировали на SiO_2 (элюция градиентная, эфир — MeOH). Получили 6,1 г (87,6%) 1,2,4,6-тетра-O-ацетил-D-глюкопиранозы, являющейся, по данным ^{13}C -ЯМР-спектроскопии, смесью α - и β -аномеров.

6,0 г (17,2 ммоль) полученной смеси растворили в 150 мл CH_2Cl_2 , добавили 4,3 г (4,8 мл, 35 ммоль) γ -коллидина и 8,8 г (26 ммоль) TrClO_4 . Смесь перемешивали до получения прозрачного раствора и оставили на

3 ч (20° С), прибавили 150 мл CHCl₃, промыли водой (5×100 мл) и упарили. Колоночной хроматографией на SiO₂ (элюция градиентная, бензол — эфир) получили 8,37 г (82,5%) хроматографически однородного вещества, *R*_f 0,8 (А). Кристаллизацией из спирта получили 2,8 г 3-O-тритильного производного α -D-глюкопиранозы (I), т.пл. 121–122° С (этанол), [α]_D +8,5° (с 2, CHCl₃). Маточник упарили и кристаллизацией из ац. эфира выделили 3,4 г 3-O-тритильного производного β -D-глюкопиранозы (II), т.пл. 126–127° С (эфир), [α]_D +0,5° (с 2, CHCl₃).

1,2,3,6-Тетра-O-ацетил-4-O-тритил-β-D-глюкопиранозу (III) получили из 6,96 г (20 ммоль) 1,2,3,6-тетра-O-ацетил-β-D-глюкопиранозы [12] и 11,3 г (30 ммоль) TrClO₄, как описано для получения тритиловых эфиров (I) и (II). Выход хроматографически однородного вещества 10,88 г (92,2%). После кристаллизации из эфира т.пл. 91–92° С, [α]_D +6,2° (с 8,65, CHCl₃).

1,2,3,4-Тетра-O-ацетил-β-O-метил-β-D-глюкопираноза. К раствору 0,5 г 1,2,3,4-тетра-O-ацетил-β-D-глюкопиранозы [11] в 50 мл CH₂Cl₂ прибавили при 0° С 0,2 мл BF₃·Et₂O и затем раствор диазометана в CH₂Cl₂, пока смесь не приобрела устойчивый светло-желтый цвет. Смесь выдержали 90 мин при 0° С и образовавшийся белый осадок отфильтровали, фильтрат промыли раствором NaHCO₃, водой, высушими и упарили, остаток хроматографировали на SiO₂ (элюция градиентная, бензол — этилацетат). Получили 4,6 г (88%) хроматографически однородного вещества, *R*_f 0,5 (А). После перекристаллизации 6-O-метилового эфира из смеси ац. эфир — петролейный эфир, т.пл. 96,5–97,5° С, [α]_D +18,5° (с 0,97, CHCl₃). Спектр ¹H-ЯМР: 5,72 (д, 1Н, *J*_{1,2} 8 Гц, Н-1); 5,08–5,3 (м, 3Н, Н-2, Н-3, Н-4); 3,78 (м, 1Н, Н-5); 3,55 (дд, 1Н, *J*_{5,6} 2,5 Гц, Н-6); 3,45 (дд, 1Н, *J*_{5,6'} 4,5; *J*_{6,6'} 10,5 Гц, Н-6); 3,34 (с, OCH₃); 2,02 с, 2,03 с, 2,05 с, 2,1 с, (12Н, 4OAc).

3,4-ди-O-Ацетил-6-O-метил-1,2-O-экзо-цианетилен-α-D-глюкопираноза (XVIII). 1,7 г (4,7 ммоль) 1,2,3,4-тетра-O-ацетил-6-O-метил-β-D-глюкопиранозы растворили в 5 мл ац. бензола и прибавили 10 мл насыщенного раствора HBr в AcOH. Смесь оставили на 1 ч (20° С), после чего выпарили в 50 мл ледяной воды. Вещество экстрагировали хлороформом (2×50 мл), объединенные экстракты промыли водой, раствором NaHCO₃, снова водой, упарили и остаток высушими в вакууме (2 ч). Полученную хроматографически однородную галогенозу (1,86 г, *R*_f 0,7 (А)) растворили в 16 мл ацетонитрила, прибавили 1,4 г (28 ммоль) тонкоизмельченного, высущенного в вакууме (15 ч, 100° С) NaCN, 0,9 г бромида тетра-*n*-бутиламмония и оставили на 20 ч (20° С) при перемешивании на магнитной мешалке. Реакционную смесь упарили досуха, прибавили 50 мл CHCl₃ и фильтровали через небольшой слой SiO₂ (3×3 см), который промыли еще 50 мл CHCl₃. Хлороформный раствор упарили и остаток хроматографировали на SiO₂ (элюция градиентная, петролейный эфир — этилацетат). Получили 0,5 г хроматографически однородной смеси (по данным ¹H-ЯМР) 1,2-O-экзо-цианетиленовых производных 3,4-ди-O-ацетил-6-O-метил- и 3,4,6-три-O-ацетил-α-D-глюкопиранозы. Последняя (в количестве ~25%), вероятно, образовалась в результате обмена 6-O-метильной группы на O-ацетильную в процессе получения галогенозы. Кроме того, из реакционной смеси было выделено 0,45 г смеси аналогичных эндо-диастереомеров. Дальнейшая работа проводилась со смесью 1,2-O-экзо-цианетиленовых производных. Для выделения 6-O-метильного производного из этой фракции смесь подвергли дезацетилированию, для чего ее растворили в 2 мл пиридина и прибавили 0,7 мл 0,1 н. раствора метилата натрия в метаноле. Через 15 мин обработали катионитом KY-2 (H⁺-форма), смолу отфильтровали, промыли метанолом, фильтраг упарили и остаток, содержащий, по данным ТСХ, два вещества с *R*_f 0,7 и 0,6 (Б), хроматографировали. Получили 0,2 г хроматографически однородного вещества с *R*_f 0,7, которое далее ацетилировали (2 мл Ac₂O, 2 мл пиридина, 20° С, 15 ч). После обычной обработки реакционной смеси и колоночной хроматографии получили 250 мг (17%) производного (XVIII), т.пл. 112–113° С (эфир — петролейный эфир), [α]_D +6° (с 1, CHCl₃). Спектр ¹H-ЯМР: 5,83 (д, 1Н, *J*_{1,2} 5 Гц, Н-1); 5,22 (дд, 1Н, *J*_{3,4} 3 Гц, Н-3);

4,98 (дд, 1H, $J_{4,5}$ 9 Гц, H-4); 4,4 (дд, 1H, $J_{2,3}$ 3 Гц, H-2); 3,8 (дд, 1H, $J_{5,6}$ 2,5 Гц, H-5); 3,54 (дд, 1H, $J_{6,6}$ 10,5 Гц, H-6); 3,46 (дд, 1H, $J_{6,5}$ 5 Гц, H-6); 3,38 (с, $-OCH_3$); 2,13 с, 2,1 с (6H, 2 OAc); 1,93 с (3H, CCH₃). Найдено, %: C 51,33; H 5,71; N 4,40. C₁₄H₁₉O₈N. Вычислено, %: C 51,07; H 5,80; N 4,25.

1,2,3,4-Тетра-O-ацетил-6-дезокси- α -D-глюкопираноза. Раствор 5,22 г (29 ммоль) α -метилхиновозида [16] в 50 мл 3% H₂SO₄ в Ac₂O оставили при 40°C на 1,5 ч, вылили в 600 мл насыщенного раствора NaHCO₃, перемешивали 30 мин и экстрагировали хлороформом (4×100 мл). Экстракт промыли водой (2×50 мл) и упарили. Получили 8,8 г (93%) хроматографически однородного вещества с R_f 0,75 (A). После перекристаллизации из смеси эфир — пентан т.пл. 119–120°C, $[\alpha]_D$ +113° (c 2, CHCl₃).

Спектр ¹H-ЯМР: 6,21 (д, 1H, $J_{1,2}$ 3,6 Гц, H-1); 5,32 (т, 1H, $J_{3,4}$ 10 Гц, H-3); 5,01 (дд, 1H, $J_{2,3}$ 10 Гц, H-2); 4,81 (т, 1H, $J_{4,5}$ 10 Гц, H-4); 3,97 (дд, 1H, $J_{5,6}$ 6 Гц, H-5); 2,12 с, 2,01 с, 1,98 с, 1,96 с (12H, 4 OAc); 1,16 (д, 1H, C-CH₃). ¹³C-ЯМР-спектр: 89,3 (C-1), 69,8 (C-2), 70,1 (C-3), 73,5 (C-4), 68,0 (C-5), 17,4 (C-6). Найдено, %: C 51,21; H 6,1. C₁₄H₂₀O₉. Вычислено, %: C 50,59; H 6,07.

3,4-Ди-O-ацетил-6-дезокси-1,2-O-экзо-(XIXa) и эндо-(XIXб)-цианэтилiden- α -D-глюкопиранозы получали в условиях синтеза производного (XVIII) из 8,55 г (25 ммоль) тетра-O-ацетил- α -D-хиновозы при том же относительном содержании остальных реагентов на стадии получения как галогенозы, так и 1,2-O-цианэтилиденовых производных (XIXa) и (XIXб) из нее. После обработки и колоночной хроматографии (элюция градиентная, петролейный эфир — этилацетат) выделили 3,98 г (48%) соединения (XIXa) и 1,7 г (20,3%) соединения (XIXб).

(XIXa): некристаллизующийся сироп, $[\alpha]_D$ +27,8° (c 1,5, CHCl₃). Спектр ¹H-ЯМР: 5,77 (д, 1H, $J_{1,2}$ 5 Гц, H-1); 5,16 (т, 1H, $J_{3,4}$ 3 Гц, H-3); 4,7 (дд, 1H, $J_{4,5}$ 9,5 Гц, H-4); 4,36 (дд, 1H, $J_{2,3}$ 3 Гц, $J_{2,4}$ 1 Гц, H-2); 3,78 (дд, 1H, $J_{5,6}$ 6 Гц, H-5); 2,13 с, 2,11 с (6H, 2 OAc); 1,91 (с, 3H, CCH₃); 1,27 (д, 3H, $J_{6,5}$ 6 Гц, CCH₃). Найдено, %: C 52,09; H 5,92; N 4,54. C₁₃H₁₇NO₇. Вычислено, %: C 52,17; H 5,72; N 4,68.

(XIXб): т.пл. 129–130°C (эфир), $[\alpha]_D$ +130° (c 3,3, CHCl₃). Спектр ¹H-ЯМР: 5,67 (д, 1H, $J_{1,2}$ 5 Гц, H-1); 5,46 (дд, 1H, $J_{3,4}$ 6,5 Гц, H-3); 4,75 (дд, 1H, $J_{4,5}$ 9 Гц, H-4); 4,32 (т, 1H, $J_{2,3}$ 4,8 Гц, H-2); 4,11 (дд, 1H, $J_{5,6}$ 6 Гц, H-5); 2,11 с, 2,10 с (6H, 2 OAc); 1,77 (с, 3H, CCH₃); 1,29 (д, 3H, $J_{6,5}$ 6 Гц, CCH₃). Найдено, %: C 52,41; H 5,60; N 4,82. C₁₃H₁₇NO₇. Вычислено, %: C 52,17; H 5,72; N 4,68.

Взаимодействие 1,2-O-экзо-цианэтилиденовых производных с O-тритиловыми эфирами D-глюкопиранозы. Синтезы дисахаридов выполняли с использованием высоковакуумной техники по стандартной методике. В один из отростков двурогой ампулы помещали раствор смеси какого-либо цианэтилиденового производного и O-тритилового эфира в бензоле, а в другой — раствор катализатора реакции (TrClO₄ или TrBF₄) в MeNO₂. Растворы замораживали и лиофилизовали, после чего в отросток с углеводными производными вновь перегоняли бензол и лиофилизацию повторяли. После дополнительного высушивания лиофилизованных веществ в вакууме в ампулу перегоняли 2 мл CH₂Cl₂, предварительно дважды перегнанного в высоком вакууме над CaH₂, содержимое отростков перемешивали и оставляли на 20 ч (20°C), затем ампулу открывали и прибавляли 1 мл смеси метанол — пиридин, 1:1. Смесь разбавляли 50 мл CHCl₃ и промывали водой (5×20 мл). Растворители упаривали и остаток хроматографировали на SiO₂, выделяя смесь всех дисахаридных производных, которая исследовалась методом ¹³C-ЯМР-спектроскопии для точного определения соотношения образовавшихся дисахаридов с 1,2-транс- и 1,2-цис-ориентацией гликозидной связи. В тех случаях, когда это было возможно, смеси разделялись препаративной хроматографией на индивидуальные вещества, которые анализировались и охарактеризовывались.

Опыт 1. 0,52 г (1,45 ммоль) (IV) и 0,71 г (1,2 ммоль) (I) в присутствии 50 мг (0,145 ммоль) TrClO₄ дали 628 мг (77%) смеси (VI) и (VII) в соотношении 64:36. После разделения смеси получены соединения

(VI) → т.пл. 85–86° С (этанол), $[\alpha]_D +18,2^\circ$ (*c* 2, CHCl₃), лит. данные [19]: т.пл. 77–78° С, $[\alpha]_D +20^\circ$ (CHCl₃) → и (VII) – т.пл. 111–112° С (этанол), $[\alpha]_D +181,6^\circ$ (*c* 2, CHCl₃).

Кроме того, из реакционной смеси было выделено 113 мг (20%) пентаацетата α -D-гликопиранозы (X) с т.пл. 112–112,5° С (эфир), $[\alpha]_D +108^\circ$ (*c* 0,5, CHCl₃), лит. данные [20]: т.пл. 114,5° С, +101,2° (CHCl₃).

Опыт 2. Реакция 285 мг (0,8 ммоль) (IV) с 520 мг (0,88 ммоль) (II) в присутствии 28 мг (0,08 ммоль) TrClO₄ дала 298 мг (55%) смеси (VIII) и (IX) в соотношении 54 : 46. После разделения получили (VIII) – т.пл. 160–161° С (этанол), $[\alpha]_D -28,5^\circ$ (*c* 2, CHCl₃), лит. данные [21]: т.пл. 160° С, $[\alpha]_D -29,3^\circ$ (CHCl₃) – и (IX) – т.пл. 148–150° С (этанол), $[\alpha]_D +77,5^\circ$ (*c* 2, CHCl₃), лит. данные [21]: т.пл. 150° С, $[\alpha]_D +79,4^\circ$ (CHCl₃). Кроме того, из реакционной смеси также выделен ацетат (X) (87 мг, 28%), т.пл. 112–113° С (этанол), $[\alpha]_D +106,5^\circ$ (*c* 2, CHCl₃). ¹H- и ¹³C-ЯМР-спектры всех выделенных соединений идентичны спектрам, заведомых образцов.

Опыт 3. Взаимодействие 4,15 г (2,5 ммоль) феноксиацетильного производного (V) с 1,62 г (2,75 ммоль) тритилового эфира (I), в присутствии 85 мг (0,25 ммоль) TrClO₄, привело к 825 мг (42%) смеси дисахаридов (XI) и (XII) в соотношении 55 : 45. Чистый (XI) имел т.пл. 111–113° С (этанол), $[\alpha]_D +2,4^\circ$ (*c* 1,75, CHCl₃). Найдено, %: С 53,11; Н 5,52. C₃₄H₄₂O₂₀. Вычислено, %: С 52,98; Н 5,49. Чистый (XII) имел т.пл. 143–164° С (этанол), $[\alpha]_D +104^\circ$ (*c* 0,5, CHCl₃). Найдено, %: С 52,67; Н 5,40. C₃₄H₄₂O₂₀. Вычислено, %: С 52,98; Н 5,49.

Кроме того, из реакционной смеси выделен феноксиацетат (XV), строение которого подтверждено ¹H- и ¹³C-ЯМР-спектрами (345 мг, 28%), т.пл. 109–110° С (эфир), $[\alpha]_D +52^\circ$ (*c* 2, CHCl₃). Найдено, %: С 54,68; Н 5,58. C₂₂H₂₆O₁₂. Вычислено, %: С 54,77; Н 5,43.

Опыт 4. 1,92 г (4,3 ммоль) (V) при взаимодействии с 2,95 г (5 ммоль) (II) в присутствии 147 мг (0,43 ммоль) TrClO₄ привело к смеси (XIII) и (XIV) (4,48 г, 45%) в соотношении 33 : 67. (XIII) после выделения из смеси дисахаридов имел т.пл. 117–118° С (этанол), $[\alpha]_D -7,5^\circ$ (*c* 2, CHCl₃). Найдено, %: С 53,09; Н 5,61. C₃₄H₄₂O₂₀. Вычислено, %: С 52,98; Н 5,49. (XIV) имел т.пл. 146–147° С (этанол), $[\alpha]_D +68^\circ$ (*c* 2, CHCl₃). Найдено, %: С 52,78; Н 5,35. C₃₄H₄₂O₂₀. Вычислено, %: С 52,98; Н 5,49. Из реакционной смеси также выделено 620 мг ацетата (XV), идентично по константам и данным ¹H- и ¹³C-ЯМР-спектров, образцу (XV), выделенному в опыте 3.

Опыт 5. Из 250 мг (0,7 ммоль) (IV) и 455 мг (0,77 ммоль) (II) в присутствии 24 мг (0,07 ммоль) TrClO₄ получено 256 мг (54%) смеси (XVI) и (XVII) в соотношении 32 : 68. После разделения (XVI) имел т.пл. 198–200° С (этанол), $[\alpha]_D -12,7^\circ$ (*c* 1,8, CHCl₃), лит. данные [22]: т.пл. 197,3° С, $[\alpha]_D -15,7^\circ$ (CHCl₃), а (XVII) – т.пл. 160–161° С (этанол), $[\alpha]_D +58,8^\circ$ (*c* 1,9, CHCl₃), лит. данные [23]: т.пл. 159–161° С, $[\alpha]_D +62,6^\circ$ (*c* 2, CHCl₃), а также пентаацетат (X) (87 мг, 32%), т.пл. 142–143° С (эфир), $[\alpha]_D +104,6^\circ$ (*c* 2, CHCl₃).

Опыт 6. Из 230 мг (0,7 ммоль) (XVIII) и 455 мг (0,77 ммоль) (II) в присутствии 24 мг (0,07 ммоль) TrClO₄ получено 408 мг (90%) смеси дисахаридов (XX) и (XXI) в соотношении 66 : 34. (XX): т.пл. 170–171° С (из эфира), $[\alpha]_D -5,1^\circ$ (*c* 2, CHCl₃). Найдено, %: С 50,04; Н 5,82. C₂₇H₃₈O₁₈. Вычислено, %: С 49,84; Н 5,88. (XXI): т.пл. 145–116° С (эфир – петролейный эфир), $[\alpha]_D +60^\circ$ (*c* 2,9, CHCl₃). Найдено, %: С 49,86; Н 5,92. C₂₇H₃₈O₁₈. Вычислено, %: С 49,84; Н 5,88. Кроме того, из реакционной смеси было выделено 20 мг вещества, которое, по данным ¹H- и ¹³C-ЯМР-спектров, является тетра-O-ацетил-6-O-метил- α -D-гликопиранозой (XXII), однако это вещество не удалось получить в аналитически чистом состоянии.

Опыт 7. Реакция 820 мг (1,07 ммоль) (XIXa) с 695 мг (4,18 ммоль) (II) в присутствии 37 мг (0,107 ммоль) TrClO₄ дала 570 мг (86%) смеси дисахаридов (XXIII) и (XXIV) в соотношении 35 : 65. Эту смесь дисахаридов не удалось разделить на индивидуальные вещества. Кроме того,

из реакционной смеси было выделено ~ 20 мг вещества, которое, по данным ^{13}C -ЯМР-спектроскопии, представляет собой аномерную смесь тетра-O-ацетатов хицновозы (сигналы в области резонанса C-1 с хим. сдвигами 89,2 м.д. (α -аномер) и 91,7 м.д. (β -аномер)).

Опыт 8. Взаимодействие 285 мг (0,8 ммоль) (IV) с 520 мг (0,88 ммоль) (II) в присутствии 26 мг (0,08 ммоль) TrBF_4 привело только к дисахариду (VIII), 103 мг (19%), т. пл. 159–160°C (эфир), $[\alpha]_D -30,1^\circ$ (с 1,2, CHCl_3) и пентаацетату β -D-глюкопиранозы, 195 мг (67%), т. пл. 132–133°C, $[\alpha]_D +10^\circ$ (с 0,5 CHCl_3), лит. данные [24]: т. пл. 135,5°C $[\alpha]_D +3,8^\circ$. ^1H - и ^{13}C -ЯМР-спектры выделенных соединений идентичны спектрам заведомых образцов.

Опыт 9. Реакция между 285 мг (0,8 ммоль) (IV) и 520 мг (0,88 ммоль) (III) в присутствии 26 мг (0,08 ммоль) TrBF_4 привела к образованию пентаацетата β -D-глюкопиранозы (180 мг, 58%) и дисахарида (XVI) (57 мг, 10,5%). Полученные вещества по константам и данным ^1H и ^{13}C -ЯМР-спектроскопии идентичны известным образцам.

Превращение цианэтилиденового производного (IV) в присутствии TrClO_4 . 357 мг (1,0 ммоль) (IV) и 34,2 мг (0,1 ммоль) TrClO_4 в 2 мл CH_2Cl_2 выдерживали 20 ч в условиях синтеза дисахаридов. Реакционную смесь обрабатывали так же, как в дисахаридных синтезах, и выделяли хроматографией на SiO_2 0,27 г вещества. После двух перекристаллизаций из спирта получили 217 мг (56%) пентаацетата α -D-глюкопиранозы, т. пл. 112–113°C, $[\alpha]_D +106,4^\circ$ (с 1, CHCl_3). ^1H - и ^{13}C -ЯМР-спектры идентичны спектрам известного образца. Смешанная проба с известным образцом депрессии температуры плавления не дает.

ЛИТЕРАТУРА

1. Bochkov A. F., Kochetkov N. K. Carbohydr. Res., 1975, v. 39, p. 355–357.
2. Кочетков Н. К., Климов Е. М. Изв. АН СССР. Сер. хим., 1981, № 1, с. 200–204.
3. Кочетков Н. К., Малышева Н. Н. Изв. АН СССР. Сер. хим., 1981, № 1, с. 196–200.
4. Kochetkov N. K., Malyshova N. N. Carbohydr. Res., 1982, № 1, p. 173–179.
5. Кочетков Н. К. Изв. АН СССР. Сер. хим., 1982, № 7, с. 1543–1572.
6. Kochetkov N. K. Sov. Scientific Reviews, Sect. B. Chemistry Reviews, 1982, v. 4, № 1, p. 1–69.
7. Кочетков Н. К., Малышева Н. Н., Климов Е. М. Изв. АН СССР. Сер. хим., 1983, № 5, с. 1170–1177.
8. Кочетков Н. К., Отт А. Я. Изв. АН СССР. Сер. хим., 1983, № 5, с. 1177–1180.
9. Бакиновский Л. В., Ницантьев Н. Э., Шашков А. С., Кочетков Н. К. Биоорганическая химия, 1984, т. 10, № 9, с. 1212–1228.
10. Vozney Yu. V., Kochetkov N. K. Carbohydr. Res., 1977, v. 54, № 2, p. 300–303.
11. Helferich B., Klein W. Ann., 1926, B. 450, S. 219–228.
12. Bonner W. A. J. Amer. Chem. Soc., 1958, v. 80, № 14, p. 3697–3700.
13. Belaneli V. I., Ovchinnikov M. V., Backinowsky L. V., Kochetkov N. K. Carbohydr. Res., 1979, v. 68, № 1, p. C11–C13.
14. Belaneli V. I., Ovchinnikov M. V., Backinowsky L. V., Kochetkov N. K. Carbohydr. Res., 1979, v. 76, № 1, p. 252–256.
15. Беганели В. И., Овчинников М. В., Бакиновский Л. В., Кочетков Н. К. Изв. АН СССР. Сер. хим., 1979, № 12, с. 2751–2758.
16. Методы исследования углеводов/Ред. Хорлин А. Я. М.: Мир, 1975, с. 142.
17. Бакиновский Л. В., Ницантьев Н. Э., Кочетков Н. К. Биоорганическая химия, 1984, т. 10, № 2, с. 226–231.
18. Prentice N., Cuendet L. S., Smith F. J. Amer. Chem. Soc., 1956, v. 78, № 7, p. 4439–4440.
19. Bächli P., Percival E. G. V. J. Chem. Soc., 1952, № 4, p. 1243–1246.
20. Bredereck H., Wagner A., Luck W., Kleeberg U., Renner J. Chem. Ber., 1959, B. 92, № 10, S. 2405–2410.
21. Matsuda K. Chem. and Ind. (London), 1958, p. 1627.
22. Thompson A., Anno K., Wolfrom M. L., Inatome M. J. Amer. Chem. Soc., 1954, v. 76, № 5, p. 1309–1314.
23. Goldstein J. J., Linberg B. Acta chem. scand., 1962, v. 16, № 2, p. 383–386.
24. Fisher E. Ber., 1916, B. 49, S. 584–585.

Поступила в редакцию
31.VIII.1984

SOME REACTIONS OF GLYCOSYLATION BY 1,2-O-CYANOETHYLIDENE
SUGAR DERIVATIVES. VIOLATION OF THE REACTION STEREOSPECIFICITY

KOCHETKOV N. K., MALYSHEVA N. N., STRUCHKOVA M. I.,
KLIMOV E. M.

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

Synthesis of acetylated 1,2-O-cyanoethylidene derivatives of 6-O-methyl- and 6-deoxy- α -D-glucopyranose is described. Tritylium perchlorate — catalyzed glycosylation of 3-O-trityl- and 4-O-trityl-tetra-O-acetyl-D-glucopyranose by above mentioned compounds as well as by 3,4,6-tri-O-acetyl- and 4,6-di-O-acetyl-3-O-phenoxyacetyl-1,2-O-cyanoethylidene- α -D-glucopyranose gave rise to disaccharides with violation of stereospecificity. The ratio of 1,2-trans- and 1,2-cis-disaccharides was established by ^{13}C -NMR spectroscopy. A competitive transformation of 1,2-O-cyanoethylidene to 1,2-di-O-acetyl derivative was observed in all cases.