

УДК 547.455.623'233.1

МЕЖФАЗНЫЙ КАТАЛИЗ: СИНТЕЗ ГЛИКОЗИЛЬНЫХ ЭФИРОВ N-АЦЕТИЛГЛЮКОЗАМИНА

В.О.Курьянов, Т.А.Чупахина, В.Я.Чирва

Таврический национальный университет им. В.И.Вернадского,
95007, АР Крым, г. Симферополь, пр. Вернадского, 4. E-mail: vladimir@tnu.crimea.ua

Ключевые слова: гликозильные эфиры; 1-O-ацилпиранозы; межфазный катализ; 15-краун-5

В межфазной системе “твердое тело — органический растворитель” в присутствии катализитических количеств 15-краун-5 перацетат α -D-глюкозаминилхлорида легко образует гликозильные эфиры ряда карбоновых кислот. Полученные 1-O- β -ацилпиранозы идентифицированы с помощью ^1H ЯМР спектроскопии.

PHASE TRANSFER CATALYSIS: SYNTHESIS OF THE N-ACETYLGLUCOSAMINE GLYCOSYL ESTERS
V.O.Kuryanov, T.A.Chupakhina, V.Ya.Chirva

Peracetate of α -D-glucosaminyl chloride forms easily the N-acetylglucosamine glycosyl esters of the carboxylic acids range in the phase transfer system of “solid-organic solvent” in the presence of catalytic amounts of 15-crown-5. The structure of 1-O- β -acylpyranose synthesized was identified by ^1H NMR spectroscopy.

МІЖФАЗНИЙ КАТАЛІЗ: СИНТЕЗ ГЛІКОЗИЛЬНИХ ЕСТЕРІВ N-АЦЕТИЛГЛЮКОЗАМИНУ

В.О.Кур'янов, Т.О.Чупахіна, В.Я.Чирва

У міжфазній системі “тверді тіло — органічний розчинник” у присутності каталітичної кількості 15-краун-5 перацетат α -D-глюкозамінілхлориду легко утворює глікозильні естери ряду карбонових кислот. Отримані 1-O- β -ацилпіранози ідентифіковані за допомогою ^1H ЯМР-спектроскопії.

Гликозильные эфиры карбоновых кислот являются производными углеводов, представляющими синтетический, биологический и фармакологический интерес. Биологические свойства этого класса соединений включают, например, ингибирование ряда ферментов и роста опухолевых клеток; гликозильные эфиры нестероидных противовоспалительных агентов, несущих карбоксильную функцию, являются потенциальными пролекарствами [1-5].

Методы синтеза нейтральных 1-O-ацилсахаров широко известны [1-13]. Но, несмотря на очевидность преимущества межфазного катализа в генерировании реакционноспособных карбоксилат-анионов [14] и легкость их транспорта в органическую fazу с помощью межфазных катализаторов (четвертичных аммониевых солей или краун-эфиров), такой способ 1-O-ацилирования использовался редко [15-17].

При исследовании межфазных процессов мы обнаружили, что использование двухфазной системы “твердый K_2CO_3 -ацетонитрил” и краун-эфиров (КЭ) в качестве катализаторов позволяет легко, селективно и с хорошими либо высокими выходами трансформировать замещенные фенолы [18-22, 27, 28, 32, 36] и некоторые S- и N-гетероциклы [23-26, 29, 36-38] в соответствующие O-, S- и N- β -D-глюкозаминиды. Вследствие этого появилась возможность достаточно просто синте-

зировать малодоступные иным путем гликозиды 2-ацетамидо-2-дезокси-D-глюкозы, в том числе с потенциальной биологической активностью [23-27]. Хотя природа КЭ существенно влияет на скорость гликозилирования [22, 24, 25, 28], 15-краун-5 (15K5), по всей видимости, универсален и с может быть с успехом использован при масштабировании процесса.

Нами установлено, что при взаимодействии хлорида 1 и карбоновых кислот 2-12 (рис. 1) маршрут и соотношение продуктов межфазной реакции — ацилпираноз 13-23, оксазолина 24, 1,2-гликозеена 25, глюкопиранозы 26 и полного ацетата 27 существенно зависели от условий гликозилирования (табл. 1, 2).

В условиях стехиометрии (табл. 1, способ A) в реакциях с кислотами 2-4, 9, 10 побочные процессы отсутствовали, а с кислотами 5-8, 11, 12 образовывался традиционный для таких межфазных процессов [23-26] оксазолин 24. Существенно, что в отличие от гликозилирования с избытком K_2CO_3 продукты стехиометрической реакции 13-23 легко выделялись кристаллизацией с выходами 73-94%.

Увеличение количества основания до 4,5 Моль (табл. 1, способ B) в синтезе гликозильных эфиров 13-23 существенно меняло маршрут реакции (рис. 2).

Основным конкурирующим процессом в этом случае была не внутримолекулярная атака карбо-

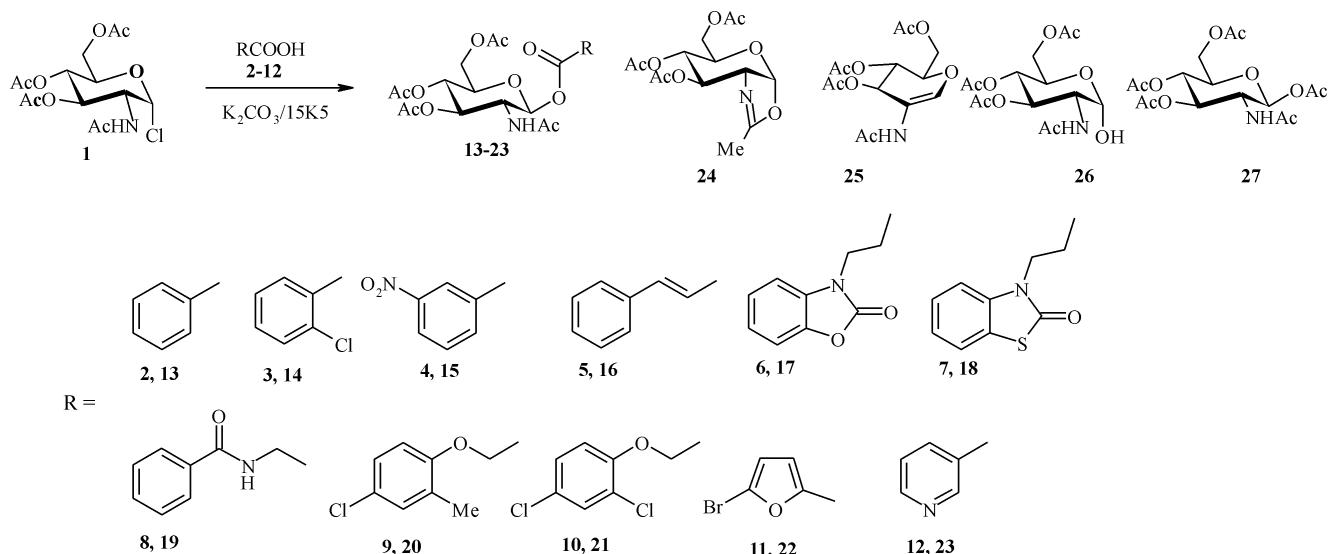


Рис. 1. Схема синтеза 1-О-ацилпираноз 13-23 и структура побочних продуктів 24-27.

нильного атома кислорода на гликозидний центр, завершавшася образуванням оксазоліна **24** [39], а β -елімінірування, приводивше до 1,2-глико-зену **25**. По-видимому, в цьому випадку відбулося образування 1-*O*-ацилпираноз **13-23** може протекати не через звичайний для подібних реакцій гликозилгалогеноз циклический оксазолінієвий катіон [39], а в результаті S_N2 -заміщення. Виходи цільових продуктів оцінилися в 1,5-2 рази нижче, ніж в умовах стехіометрії (табл. 1, способ *A*).

Таким чином, проведення реакції в стехіометрических умовах дозволило не тільки суще-

ственно збільшити виходи соединень **13-23**, але і упростити процедуру їх виділення, замінивши колоночну хроматографію кристалізацією.

Для встановлення оптимальних умов синтезу гликозильних ефірів на прикладі гликозилирування кислот **4**, **11** і **12** досліджені особливості застосування різних МФК процесів (табл. 2, способи *C* і *D*). Найкращі результати отримані в двофазній системі “твердий K_2CO_3 — органічний розчинник”, причем застосування ацетонітрила в розглядуваних випадках (за винятком реакції хлориду **1** з *m*-нітробензойною кис-

Таблиця 1

Результати взаємодействия хлорида **1** с кислотами 2-14*

Продукт реакции	K_2CO_3 (Моль)/15K5 (Моль)				K_2CO_3 (Моль)/15K5 (Моль)			
	1/0		1/0,2 (способ А)		4,5/0		4,5/0,2 (способ В)	
	время реакции, выход ацилпиранозы	побочные продукты	время реакции, выход ацилпиранозы	побочные продукты	время реакции, выход ацилпиранозы	побочные продукты	время реакции, выход ацилпиранозы	побочные продукты
13	17 ч, 85%	Оксазолин 24	6 ч, 86%	-	17 ч, 50%	1,2-Гликозен 25 , оксазолин 24	5 ч, 61%	1,2-Гликозен 25
14	17 ч, 86%	-	3 ч, 92%	-	17 ч, 90%	-	4 ч, 58%	1,2-Гликозен 25
15	30 ч, 91%	-	3 ч, 94%	-	12 ч, 81%	1,2-Гликозен 25 , оксазолин 24	2 ч, 93%	-
16	24 ч, 40%	Оксазолин 24 , α -хлорид 1 (37%)	8 ч, 79%	Оксазолин 24	24 ч, 30%	Оксазолин 24 , 1,2-Гликозен 25 , α -хлорид 1 (24%)	6 ч, 44%	Оксазолин 24 , 1,2-Гликозен 25
17	26 ч, 87%	β -Ацетат 27	8 ч, 74%	Оксазолин 24	23 ч, 0%	1,2-Гликозен 25	5 ч, 66%	1,2-Гликозен 25
18	26 ч, 84%	β -Ацетат 27	8 ч, 73%	Оксазолин 24	23 ч, 0%	1,2-Гликозен 25	5 ч, 65%	1,2-Гликозен 25
19	24 ч, 25%	Оксазолин 24 , 1,2-Гликозен 25 , α -хлорид 1 (24%)	7 ч, 76%	Оксазолин 24	24 ч, 10%	1,2-Гликозен 25	5 ч, 42%	1,2-Гликозен 25
20	26 ч, 81%	-	6 ч, 94%	-	26 ч, 90%	-	5 ч, 43%	Оксазолин 24
21	26 ч, 76%	Оксазолин 24	5,5 ч, 83%	-	26 ч, 70%	Оксазолин 24	5 ч, 32%	1,2-Гликозен 25 , Оксазолин 24
22	30 ч, 25%	1,2-Гликозен 25 , α -хлорид 1 (40%)	8 ч, 83%	Оксазолин 24	18 ч, 0%	1,2-Гликозен 25 , оксазолин 24 , α -хлорид 1 (40%)	3 ч, 36%	1,2-Гликозен 25 , оксазолин 24
23	30 ч, 30%	β -Ацетат 27	8 ч, 83%	Оксазолин 24	18 ч, 0%	Оксазолин 24 , 1,2-Гликозен 25 , α -хлорид 1 (32%)	3 ч, 37%	1,2-Гликозен 25 , оксазолин 24

* - 20°C

Таблиця 2

Результаты синтеза соединений 15, 22, 23 в различных межфазных катализитических системах

Продукт реакции	Основание/способ	Соотношение кислота : 1 : основание, (Моль)	Катализатор, Моль	Растворитель/температура	Время реакции	Выход ацилпиранозы, %	Побочные продукты
15	K ₂ CO ₃ /C	1:1:4,5	15K5, 0,2	CH ₂ Cl ₂ , 42°C	3,5 ч*	82	1,2-Гликозеен 25 (5%)
15	KOH/D	2:1:1,85	TБАБ, 0,8	CHCl ₃ , 65°C	40 мин*	37	Оксазолин 24 , глюкопираноза 26 (36%)
15	KOH/D	2:1:1,85	-	CHCl ₃ , 65°C	8 ч**	0	Глюкопираноза 26 (16%)
22	K ₂ CO ₃ /C	1:1:4,5	15K5, 0,2	CH ₂ Cl ₂ , 42°C	4 ч*	25	1,2-Гликозеен 25 (43%)
22	KOH/D	2:1:1,85	TБАБ, 0,8	CHCl ₃ , 65°C	40 мин*	33	Оксазолин 24 , глюкопираноза 26 (19%)
22	KOH/D	2:1:1,85	-	CHCl ₃ , 65°C	8 ч**	0	Глюкопираноза 26 (39%)
23	K ₂ CO ₃ /C	1:1:4,5	15K5, 0,2	CH ₂ Cl ₂ , 42°C	4 ч**	34	
23	KOH/D	2:1:1,85	TБАБ, 0,8	CHCl ₃ , 65°C	40 мин*	37	Оксазолин 24 , глюкопираноза 26 (26%)
23	KOH/D	2:1:1,85	-	CHCl ₃ , 65°C	8 ч**	0	Глюкопираноза 26 (44%)

* - время полной конверсии хлорида **1**; ** - полная конверсия хлорида **1** за указанное время не достигнута.

лотой **4**) являлось предпочтительным из-за значительного β -элиминирования в дихлорметане. В случае никотиновой (**12**) и 5-бромфуран-2-карбоновой (**11**) кислот образование 1,2-гликозеена **29** вообще становилось основным процессом.

Низкие выходы производных **15**, **22** и **23** в системе “жидкость – жидкость” также обусловливались образованием оксазолина **24** вследствие образования высоко реакционноспособного β -бромуида **28**, быстро претерпевавшего внутримолекулярное нуклеофильное замещение [40], и продукта гидролиза – 1-OH производного **26** [41] (рис. 3).

Для выяснения причин образования побочных продуктов в исследованных реакционных услови-

ях, нами осуществлен ряд опытов в отсутствие МФ катализаторов, результаты которых приведены в табл. 1 и 2. В системе “водный раствор KOH – CHCl₃” единственный наблюдаемый процесс – гидролиз связи C1-Cl приводил к образованию α -ОН сахара **26** (TCX, сравнение с заведомым образцом [42]). 1-O-Ацилпиранозы **15**, **22** и **23** либо оксазолин **24** в отсутствие ТБАБ не образовывались, предположительно, из-за высокой гидрофильности калиевых солей карбоновых кислот **4**, **11**, **12**, препятствовавшей их переходу из водной в органическую фазу [15]. Низкие выходы ацилпираноз **19**, **21-23** без 15K5 при соотношении хлорид 1 – K₂CO₃, 1:1 (Моль), скорее всего, обусловлены

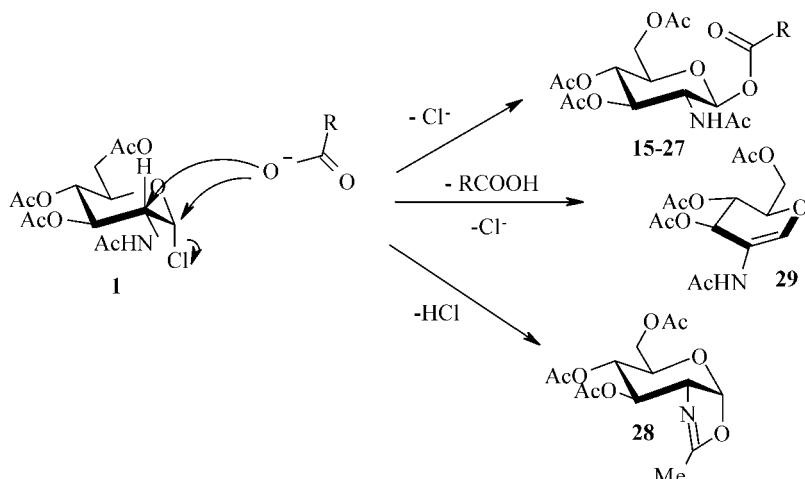


Рис. 2. Схема образования основных (15-23) и побочных продуктов 24 и 25 при избытке основания.

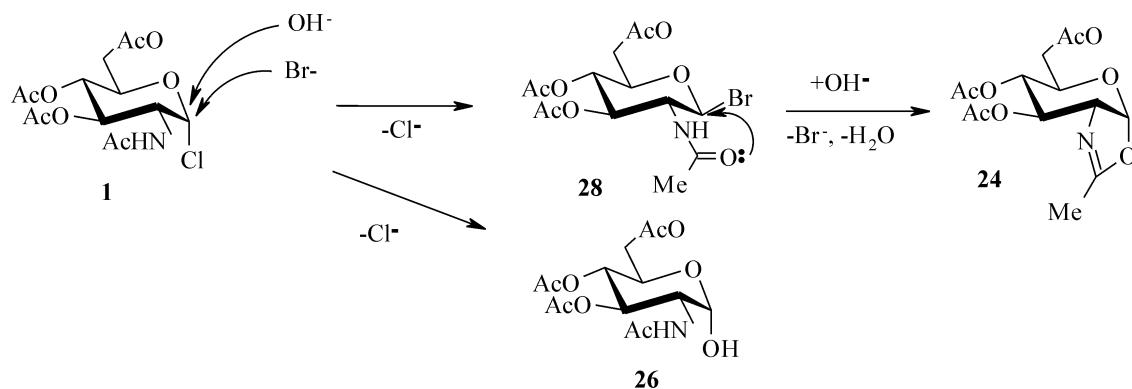


Рис. 3. Схема образования производных 24 и 26 в системе "жидкость - жидкость".

малой растворимостью соответствующих калиевых солей. Это подтверждалось существенным повышением их выходов в присутствии КЭ.

Строение синтезированных 1-*O*- β -ацилглюкопираноз 13-23 установлено ^1H ЯМР спектроскопией (табл. 3). ХС скелетных протонов и протонов агликонов соответствовали установленным нами ранее [18, 19, 21], а также литературным данным [43]. Характерная особенность обсуждаемых ^1H ЯМР спектров — существенный ХС дублета аномерного протона в сторону слабого поля (δ 5,72-5,93 м.д.) по сравнению с *O*- β -алкил- (δ 4,48-4,79 м.д., см., например, [43]) или *O*- β -арилглюказаминидами (δ 5,18-5,53 м.д.) [18, 19, 21]. Производные 13-23 в зависимости от природы дезакренирующего эффекта можно разделить на три группы. К первой относятся соединения 17 и 18, для которых величина ХС H-1 (δ 5,72 и δ

5,73 м.д.) определялась влиянием исключительно карбоксильной группы. Отметим, что для глюкопиранозы 27 ХС аномерного протона составлял 5,70 м.д. [18]. Для 1-*O*-ацильных производных 16, 19-21 дальнейшее смещение сигнала H-1 в область слабого поля (δ 5,78-5,85 м.д.) обусловливалось дополнительным влиянием гетероатома (О или N) в α -положении к карбоксильной группе (соединения 19-21), либо двойной связи (соединение 16). При наличии в молекуле гликозидов 13-15, 22, 23 ароматической (гетероароматической) системы, связанной с карбоксильной группой, ХС составил 5,91-5,93 м.д. Величины КССВ дублета H-1 в гликозильных эфирах 13-23 находились в обычном для *O*- β -глюказаминидов интервале 8,4-8,8 Гц.

Таким образом, полученные нами результаты существенно расширили представления о возмож-

Таблица 3

 ^1H ЯМР-спектры соединений 13-23

	ХС (м.д.), мультиплетность и КССВ (J _{HH} , Гц)											
	13	14*	15	16	17	18	19	20	21	22	23	
Гликозильный остаток	H1 (J _{1,2})	5,91д (8,4)	5,97д (8,7)	6,00д (8,8)	5,78д (8,8)	5,72д (8,8)	5,73д (8,8)	5,79д (8,8)	5,83д (8,8)	5,85д (8,8)	5,91д (8,8)	5,93д (8,4)
	H2 (J _{2,3})	4,20ддд (9,2)	4,11м	4,21ддд (9,2)	4,07ддд (10,0)	3,99м	3,96ддд (9,2)	4,02ддд (9,2)	3,97ддд (9,2)	3,96ддд (9,2)	4,09ддд (10,0)	4,20ддд (10,2)
	H3 (J _{3,4})	5,26дд (9,6)	5,27дд (9,6)	5,31дд (9,6)	5,19дд (9,6)	5,16дд (10,0)	5,18дд (9,6)	5,18дд (10,0)	5,19дд (9,6)	5,19дд (9,6)	5,24дд (10,0)	5,28дд (9,6)
	H4 (J _{4,5})	4,97дд (9,6)	4,96дд (9,6)	5,00дд (9,6)	4,93дд (9,6)	4,87дд (10,0)	4,88дд (9,6)	4,90дд (9,6)	4,91дд (9,6)	4,91дд (9,6)	4,94дд (9,6)	4,97дд (9,6)
	H5 (J _{5,6} *)	4,14ддд (2,0; 5,2)	4,14ддд (2,1; 5,1)	4,16ддд (2,0; 5,2)	3,98ддд (2,0; 4,8)	3,99м	4,01ддд (2,0; 5,2)	3,97ддд (2,0; 5,2)	4,06ддд (2,0; 4,8)	4,07ддд (2,0; 5,2)	4,12ддд (2,0; 4,8)	4,16ддд (2,0; 4,4)
	H6 (J _{rem})	4,02дд, 4,23дд (12)	4,05дд, 4,24дд (12)	4,02дд, 4,25дд (12)	4,08дд, 4,21дд (12)	3,99м, 4,17дд (12)	4,00дд, 4,20дд (12)	3,91дд, 4,19дд (12)	3,99дд, 4,20дд (12)	4,00дд, 4,20дд (12)	4,00дд, 4,21дд (12)	4,03дд, 4,23дд (12)
	NAc	1,73с	1,78с	1,76с	1,75с	1,69с	1,73с	1,75с	1,74с	1,75с	1,73с	1,74с
	OAc	1,96с, 1,99с (6Н)	1,96с, 2,00с, 2,01с	1,99с, 2,02с (6Н)	1,91с, 1,97с, 1,99с	1,91с, 1,96с, 1,99с	1,92с, 1,97с, 1,99с	1,92с, 1,97с, 2,01с	1,92с, 1,98с, 2,00с	1,92с, 1,98с, 2,00с	1,94с, 1,98с, 2,00с	1,96с, 1,99с (6Н)
	NH (J _{NH,2}) -CONH-	8,08д (9,2)	8,13д (9,3)	8,12д (9,2)	7,91д (9,2)	7,94д (9,2)	7,96д (9,2)	7,99д (9,6) 8,98т	7,99д (8,8)	7,99д (9,2)	8,06д (9,2)	8,09д (9,2)
Агликон	Alk	-	-	-	-	-	2,80м 4,16м	4,02м	2,18с, 4,82д, 4,96д	4,94д, 5,11д	-	-
	CH _{аром} -CH=CH-	7,56т, 7,71т, 7,93д	7,51м, 7,63м, 7,80д	7,90т, 8,34д,	7,41м, 7,65м, 6,53д, 7,69д	7,12т, 7,21т, 7,32д, 7,36д	7,20т, 7,37т, 7,42д, 7,65д	7,48т, 7,55т, 7,87д	6,82д, 7,15дд, 7,24д	7,04д, 7,34дд, 7,60д	6,90д, 7,32д	7,60дд, 8,26дт, 8,86дд, 9,05д

Рабочая частота прибора — 400 МГц, для соединения 16 — 300 МГц; растворитель — ДМСО-d₆.

ности использования МФК в реакции гликозилирования и позволили осуществить стереоселективный синтез гликозильных эфиров карбоновых кислот.

Экспериментальная часть

Температуры плавления определяли на приборе ПТП-1, величину угла оптического вращения — на поляриметре Polamat-A (длина волны λ 546 нм, 20–22°C). Спектры ЯМР ^1H записаны на приборе Varian Mercury-400 (400 МГц) и Varian VXR-300 (300 МГц) для растворов в DMSO-d₆, внутренний стандарт Me₄Si.

TCX проводили на пластинках Sorbfil-АФВ-УФ (“Сорбполимер”, Россия), элюент: бензол–этанол, 10:1. Для выделения соединений **13–23** колоночной хроматографией (КХ) использовали Kieselgel 60 (0,063–0,200 mm, Merck), градиентное элюирование бензол→бензол–пропанол-2, 20:1; β -ацетата **27** — бензол–пропанол-2, 15:1; 1,2-гликозеена **25** — бензол–пропанол-2, 10:1. Зоны веществ обнаруживали обработкой 2–5% раствором серной кислоты в бутаноле-1 с последующим нагреванием при 200–300°C. Данные элементного анализа синтезированных соединений соответствуют расчетным значениям.

Ацетонитрил кипятили над оксидом фосфора (V), фракционировали, кипятили над свежепрокаленным поташем, перегоняли, дистиллят фракционировали с колонкой Вигре. Сухой K₂CO₃ получали прокаливанием (5 ч) при 340–360°C, тщательно измельчали и фракционировали, используя сита с размером пор 140 мкм. Полученную фракцию (с размером твердых частиц 140 мкм и менее) применяли в межфазных процессах.

Использовали никотиновую кислоту (Merck), бензойную кислоту (Merck), 2-хлорбензойную кислоту (ACROS), 5-бромфуран-2-карбоновую кислоту (ACROS), коричную кислоту (Lancaster).

2-Метил-4-хлорфеноксикусную (**9**) и 2,4-ди-хлорфеноксикусную (**10**) кислоты синтезировали из соответствующих фенолов по методике [44], 3-(2-оксобензо[d]оксазол-3(2H)-ил)пропановую (**6**) и 3-(2-оксобензо[d]тиазол-3(2H)-ил)пропановую (**7**) кислоты — согласно рекомендациям [45]. Гиппуровую кислоту (**8**) получали, как описано в [46].

Методики гликозилирования

Способ A. К раствору 500 мг (1,37 ммоль) хлорида **1** [47] в 15 мл CH₃CN прибавляли 1,37 ммоль карбоновой кислоты **2–12**, 189 мг (1,37 ммоль) безводного K₂CO₃, 60 мг (0,274 ммоль) 15K5, перемешивали при комнатной температуре до полной конверсии гликозил-донора (TCX). Реакционную смесь отфильтровывали от твердого остатка, осадок промывали на фильтре CH₃CN (2×5 мл), растворитель удаляли досуха при пониженном давлении. Целевые продукты **13–23** выделяли из твердого остатка кристаллизацией из пропанола-2.

Способ B. Использовали те же количества и соотношения хлорида **1**, карбоновых кислот **2–12**

и 15K5, что и в способе **A**, и 850 мг (6,17 ммоль) безводного K₂CO₃. Продукты **13–23** выделяли колоночной хроматографией.

Способ C. Реакцию проводили аналогично способу **B**, используя в качестве растворителя вместо ацетонитрила кипящий безводный дихлорметан. Соединения **15, 22, 23** выделены колоночной хроматографией.

Способ D. Смесь 500 мг (1,37 ммоль) хлорида **1**, 2,74 ммоль кислоты **4, 11** или **12**, 352 мг (1,09 ммоль) ТБАБ, 5 мл хлороформа и 2 мл 1,25 н водного раствора KOH перемешивали при комнатной температуре до полной конверсии гликозил-донора **1** (TCX). Органический слой отделяли и промывали 1 н раствором KOH (3 мл) и водой (3×3 мл). Экстракт сушили безводным Na₂SO₄, фильтровали, растворитель удаляли досуха при пониженном давлении, продукты **15, 22, 23** выделяли колоночной хроматографией.

С применением способа **A** получены:

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-1-O-бензоил-2-дезокси- β -D-глюкопираноза (**13**); выход — 86%, Т.пл. — 154–156°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ -56° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-1-O-(o-хлорбензоил)- β -D-глюкопираноза (**14**); выход — 88%, Т.пл. — 117–119°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ -25° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-1-O-(3-нитробензоил)- β -D-глюкопираноза (**15**); выход — 82%, Т.пл. — 180–182°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ -65° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-1-O-циннамоил- β -D-глюкопираноза (**16**); выход — 79%, Т.пл. — 180–182°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ -50° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-1-O-[3-(2-оксобензо[d]оксазол-3(2H)-ил)пропаноил]- β -D-глюкопираноза (**17**); выход — 74%, Т.пл. — 161–163°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ +17° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-1-O-[3-(2-оксобензо[d]тиазол-3(2H)-ил)пропаноил]- β -D-глюкопираноза (**18**); выход — 73%, Т.пл. — 180–182°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ +29° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-1-O-бензоил-аминоацетил-2-дезокси- β -D-глюкопираноза (**19**); выход — 76%, Т.пл. — 123–125°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ -10° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-1-O-(2-метил-4-хлорфеноксиацетил)- β -D-глюкопираноза (**20**); выход — 87%, Т.пл. — 160–161°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ -6° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-1-O-(2,4-дихлорфеноксиацетил)- β -D-глюкопираноза (**21**); выход — 86%, Т.пл. — 165–166°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ -4° (с 1,0; хлороформ);

(2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси- β -D-глюкопиранозил)-5-бромофуран-2-карбоксилат (**22**); выход — 83%, Т.пл. — 157–158°C, $[\alpha]_{546}^{25}$ -40° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-1-O-никотиноил- β -D-глюкопираноза (**23**); выход —

83%, Т.пл. — 137–140°C, $[\alpha]_{D}^{546}$ -52° (с 1,0; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-1,2-дизокси-D-арабино-гекс-1-енопираноза (25); бесцветный сироп, $[\alpha]_{D}^{546}$ -46° (с 1,0; хлороформ); ^1H -ЯМР (400 МГц, ДМСО-d₆): 1,85c (3Н, NAc), 1,98c, 2,01c, 2,03c (9Н, 3OAc), 4,15m (1Н, H-5), 4,34d (2Н, H-6a, H-6b), 5,08dd (1Н, H-4, J_{4,3} 6 Гц, J_{4,5} 6 Гц), 5,34d (1Н, H-3, J_{3,4} 6 Гц), 7,11c (1Н, H-1), 8,80c (1Н, NH). Лит. данные [48]: бесцветный сироп, $[\alpha]_{D}^{24,6}$ ° (с 0,5; хлороформ);

2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-D-глюкопираноза (26); бесцветный сироп, $[\alpha]_{D}^{546}$ -46° (с 1,0; хлороформ); ^1H -ЯМР (400 МГц, ДМСO-d₆): 1,82c (3Н, NAc), 1,93c, 1,98c, 2,03c (9Н, 3OAc), 4,02m (2Н, H-5, H-6a), 4,13m (2Н, H-2, H-6b), 4,84dd (1Н, H-4, J_{4,5} 9,6 Гц), 4,99t (1Н, H-1), 5,16dd (1Н, H-3, J_{3,4} 10 Гц), 7,12d (1Н, OH, J_{1,OH} 4,4 Гц), 7,76d (1Н, NH, J_{2,NH} 8,8 Гц).

2-Ацетамидо-1,3,4,6-тетра-O-ацетил-2-дезокси-β-D-глюкопираноза (27); Т.пл. — 184–186°C, $[\alpha]_{D}^{546}$ -46° (с 1,0; хлороформ); ^1H ЯМР (300 МГц, ДМСO-d₆): 1,77c (3Н, NAc), 1,92c, 1,98c, 2,00c, 2,05c (12Н,

4OAc), 3,95ddd (1Н, H-2, J_{2,3} 9,0 Гц), 4,00dd, 4,19dd (2Н, H-6a, H-6b, J_{6a,6b} 12,0 Гц), 4,02ddd (1Н, H-5, J_{5,6a}; 2,1 Гц, J_{5,6b} 4,8 Гц), 4,88dd (1Н, H-4, J_{4,5} 9,9 Гц), 5,17dd (1Н, H-3, J_{3,4} 9,9 Гц), 5,72d (1Н, H-1, J_{1,2} 8,7 Гц), 8,01d (1Н, NH, J_{2,NH} 9,3 Гц).

Выводы

1. Установлено влияние катализатора, растворителя и температуры на особенности межфазных реакций α-хлорида **1** с карбоновыми кислотами **2–12**. Процесс проходит стереоселективно и приводит к образованию только 1-O-β-гликозильных эфиров (^1H ЯМР).

2. При взаимодействии хлорида **1** и карбоновых кислот **2–12** соотношение основного (**13–23**) и побочных (окзазолин **24**, 1,2-гликозеен **25**, 1-OH-производное **26**, β-ацетат **27**) продуктов реакции существенно зависит как от природы радикала R кислоты, так и от условий гликозилирования.

3. Предложенный способ межфазного гликозилирования может быть с успехом применен в синтезе комбинаторных библиотек и для направленного синтеза биологически активных молекул.

Література

1. Hanessian S., Mascitti V., Lu P.-P. et al. // *Synthesis*. — 2002. — №14. — P. 1959-1968.
2. Veeneman G.H., Leetwen S.H., Boom J.H. // *Tetrahedron Lett.* — 1990. — Vol. 31, №9. — P. 1331-1334.
3. Borowiecka J., Michalska M. // *Synthesis*. — 1994. — №7. — P. 709-713.
4. Borowiecka J., Michalska M. // *Synthesis*. — 1996. — №7. — P. 858-862.
5. Borowiecka J., Stan?czak A. // *Il Farmaco*. — 2001. — Vol. 56. — P. 257-262.
6. Jansson K., Ahlfors S., Frejd T. et al. // *J. Org. Chem.* — 1988. — Vol. 53, №24. — P. 5629-5647.
7. Charette A.B., Marcoux J.-F., Cote B. // *Tetrahedron Lett.* — 1991. — Vol. 32, №49. — P. 7215-7218.
8. Kunz H., Kullmann R., Wernig P. et al. // *Tetrahedron Lett.* — 1992. — Vol. 33, №15. — P. 1969-1972.
9. Lohith K., Vijayakumar G.R., Somashkar B.R. et al. // *Eur. J. Med. Chem.* — 2006. — Vol. 41, №9. — P. 1059-1072.
10. Pfeffer P., Rothman E., Moore G. // *J. Org. Chem.* — 1976. — Vol. 41, №17. — P. 2925-2926.
11. Hanessian S., Lou B. // *Chem. Rev.* — 2000. — Vol. 100. — P. 4443-4463.
12. Tsutsumi H., Ishido Y. // *Carbohydr. Res.* — 1982. — Vol. 111, № 1. — P. 75-84.
13. Pfander H., Laderach M. // *Carbohydr. Res.* — 1982. — Vol. 99, №2. — P. 175-179.
14. Демлов Э., Демлов З. Межфазный катализ / Пер. с англ. — М.: Мир, 1987. — 485 с.
15. Bliard C., Massiot G., Nazabadioko S. // *Tetrahedron Lett.* — 1994. — Vol. 35, №33. — P. 6107-6108.
16. Loganathan D., Amonkar A., Trivedi G. // *Ind. J. Chem.* — 1983. — Vol. 22, №4. — P. 400-401.
17. Grabley S., Garies M., Bockers W., Thiem J. // *Synthesis*. — 1992. — Vol. 27, №11. — P. 1078-1080.
18. Чупахина Т.А., Курьянов В.О. // Ученые записки Симферопольского гос. ун-та. — 1998. — №5 (44). — С. 192-198.
19. Курьянов В.О., Чупахина Т.А., Земляков А.Е. и др. // Биоорг. химия. — 2001. — Т. 27, №6. — С. 434-438.
20. Курьянов В.О., Чупахина Т.А., Земляков А.Е. и др. // ХПС. — 2001. — №1. — С. 35-38.
21. Земляков А.Е., Курьянов В.О., Чупахина Т.А. и др. // ХПС. — 2002. — №2. — С. 125-128.
22. Чупахина Т.А., Курьянов В.О., Чирва В.Я. и др. // Биоорг. химия. — 2004. — Т. 30, №3. — С. 334-336.
23. Курьянов В.О., Чупахина Т.А., Земляков А.Е. и др. // Биоорг. химия. — 2005. — Т. 31, №5. — С. 511-518.
24. Курьянов В.О., Котляр С.А., Прискока У.С. и др. // Биоорг. химия. — 2006. — Т. 32, №5. — С. 520-523.
25. Курьянов В.О., Чупахина Т.А., Земляков А.Е. и др. // Биоорг. химия. — 2006. — Т. 32, №6. — С. 615-620.
26. Курьянов В.О., Чупахина Т.А., Земляков А.Е. и др. // ЖОФХ. — 2006. — Вип. 2 (14). — С. 37-41.
27. Земляков А.Е., Курьянов В.О., Чупахина Т.А. и др. // Научно-практический семинар "Поиск и разработка сердечно-сосудистых средств". — Алушта. — 2001. — С. 21-24.
28. Чупахина Т.А., Курьянов В.О., Чирва В.Я. и др. // Ukrainian-Polish-Moldavian Symposium on supramolecular chemistry. — Kyiv, 2003. — С. 64-66.
29. Курьянов В.О., Прискока У.С., Чупахина Т.А. и др. // Тр. III Междунар. конф. "Химия и биологическая активность азотсодержащих гетероциклов" (Черноголовка). — М.: ICSPF, 2006. — Т. 1. — С. 332-336.
30. Кур'янов В.О., Чупахіна Т.О. Тез. доп. XVIII Українськ. конф. з органіч. хімії. — Дніпропетровськ, 1998. — С. 270.

31. Земляков А.Е., Кур'янов В.О., Чупахина Т.А. и др. Тез. докл. XVI Менделеевского съезда по общей и прикладной химии. — М. (Росс. Федер.), 1998. — С. 58-59.
32. Zemlyakov A.E., Kur'yanov V.O., Chupakhina T.A. et al. Abstr. 10-th European carbohydrate symposium. — Galway (Ireland), 1999. — P. 215.
33. Chirva V.Ya., Kur'yanov V.O., Chupakhina T.A. et al. Abstr. 11-th European carbohydrate symposium. — Lisboa (Portugal), 2001. — P. 212.
34. Чупахіна Т.О., Кур'янов В.О., Земляков О.Є. та ін. Тез. доп. XIX Української конференції з органічної хімії. — Львів, 2001. — С. 238.
36. Кур'янов В.О., Чупахіна Т.А., Чирва В.Я. и др. Тез. докл. XX Української конференції з органічної хімії. — Одеса, 2004. — С. 61.
37. Kuryanov V.O., Chupakhina T.A., Chirva V.Ya. et al. Abstr. XXX International Symposium on Macrocyclic Chemistry. — Dresden (Germany), 2005. — P. 133.
38. Kuryanov V.O., Kotlyar S.A., Chupakhina T.A. et al. Abstr. Moldavian-Polish-Ukrainian Symposium on Supramolecular Chemistry. — Cisinau (Moldova), 2005. — P. 78.
39. Бочков А.Ф., Афанасьев В.А., Заиков Г.Е. Образование и расщепление гликозидных связей. — М.: Наука, 1978. — 180 с.
40. Lemieux R.U., Driguez H. // J. Amer. Chem. Soc. — 1975. — Vol. 52, №14. — P. 4063-4068.
41. Dess D., Kleine H., Weinderg D. et al. // Synthesis. — 1981. — №11. — P. 883-885.
42. Земляков А.Е., Кур'янов В.О., Чирва В.Я. и др. // Биоорг. химия. — 1987. — Т. 13, №11. — С. 1575-1578.
43. Земляков А.Е., Цикалова В.Н., Цикалов В.В. и др. // ЖОФХ. — 2005. — Т. 3, вып. 3 (11). — С. 52-57.
44. Методы получения органических реагентов и препаратов. Вып. 26. / Ред. Р.П.Ластовский. — М.: ИРЕА, 1974. — С. 42-44.
45. Onkol T., Ito S., Yildirim E. et al. // Arch. Pharm. Pharm. Med. Chem. — 2001. — Vol. 334. — P. 17-20.
46. Синтезы органических препаратов. Сбор. 2 / Пер. с англ. Ред. Б.А.Казанский. — М.: ИЛ, 1949. — С. 158-160.
47. Horton D., Wolfrom M.L. // J. Org. Chem. — 1962. — Vol. 27, №5. — P. 1794-1800.
48. Pravdic N., Fletcher H.G.Jr. // J. Org. Chem. — 1967. — Vol. 32, №6. — P. 1806-1810.

Надійшла до редакції 07.11.2008 р.