



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 12 * № 4 * 1986

УДК 577.27 : 547.458.27.057

ИЗОМЕРИЗАЦИЯ ТРИФТОРАЦЕТАМИДОПРОПИЛ-2- АЦЕТАМИДО-2-ДЕЗОКСИ- β -D-ГАЛАКТОПИРАНОИДА В α -АНОМЕР. УДОБНЫЙ МЕТОД СИНТЕЗА ИСКУССТВЕННОГО Т-АНТИГЕНА

Бовин Н. В.*, Землянухина Т. В., Хорлин А. Я.

Институт биоорганической химии им. М. М. Шемякина
Академии наук СССР, Москва

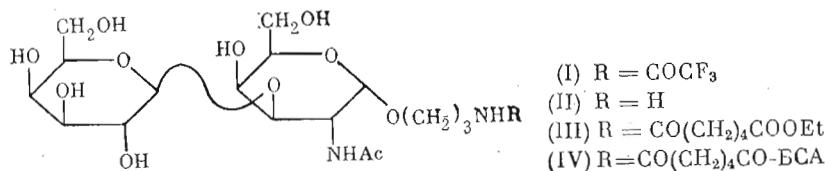
Осуществлен синтез биозида $\text{Gal}\beta 1\text{-}3\text{GalNAc}\alpha 1\text{-O}(\text{CH}_2)_3\text{NHCOCF}_3$. Ключевой α -гликозид $\text{GalNAc}\alpha 1\text{-O}(\text{CH}_2)_3\text{NHCOCF}_3$ (перацетат) получали изомеризацией β -апомера под действием трифторметансульфонилкислоты, а также прямым гликозилированием 3-(трифторацетамидо)пропанола перацетатом D-галактозамина в присутствии смеси трифторметансульфонилкислоты и эфирата трехгористого бора. Далее получали бензилидеполовое производное, которое гликозилировали ацетобромгалактозой. Снятие защитных групп привело к (3-аминопропил)биозиду, который иммобилизовали на бычьем сывороточном альбумине и цитохроме с.

Антиген Томсена-Фридленрейха (T-антител) является важным маркером процессов дифференцировки и онкотрансформации клеток [1—3]. Определение уровня анти-T-антител в сыворотке крови человека легло в основу диагностики ряда карцином [4]. Поскольку T-антител представляет интерес для практической медицины, некоторыми группами исследователей осуществлены синтезы искусственных T-антител и иммuno-сорбентов соответствующей специфичности [5—12]. Использование синтезированных антигенных для иммунизации в литературе не описано, для получения антител применяли природный T-антител — десиалированные эритроциты человека. Однако получение моноспецифической анти-сыворотки с использованием десиалированных эритроцитов человека в качестве антигена усложняется тем, что на поверхности эритроцитов находятся не только α -связанные дисахаридные структуры ($\text{Gal}\beta 1\text{-}3\text{GalNAc}\alpha 1\text{-}S\text{er/Thr}$ (T-антител, [13]), но и β -связанные фрагменты $\text{Gal}\beta 1\text{-}3\text{GalNAc}\beta 1$ - (гангиозид GM₁ [14]) вместе с множеством других антигенных углеводной и белковой природы. Поэтому для получения моноспецифических антител, узнающих только α -дисахарид, более предпочтительным нам представлялся искусственный T-антител, несущий однотипные детерминанты.

Несмотря на разнообразие синтезированных структур [5—12], из-за отсутствия данных по иммунизации искусственными T-антителами составилось неясным, является ли необходимой в составе T-гликозида аминокислота (серин или треонин) или достаточно иметь α -связанный с простым спайсером дисахарид. В работе [15] пами показано, что для получения моноспецифических анти-T-антител, узнающих природный антиген, может быть использован достаточно простой искусственный антиген (IV). В синтезе биозида (I) [16], а также во всех других упоминавшихся синтезах [5—12] на ключевой стадии — α -галактозаминировании спайсеров (или остатка β -гидроксиаминокислоты) в качестве гликозилирующих агентов использовались производные 2-азидо-2-дезоксигалактозы. В данной работе описан новый, значительно более простой путь синтеза искусственного антигена (IV), в котором на ключевой стадии синтеза биозида (I) применяется аномеризация соответствующего β -галактоза-

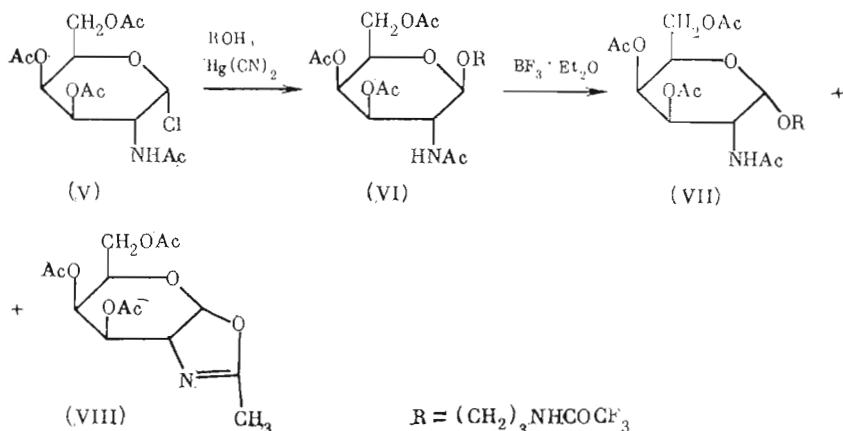
* Научно-исследовательский институт готовых лекарственных средств Минздрава СССР, Москва.

минида или непосредственное α -гликозилирование спайсера пентаацетатом *D*-галактозамина.



(I) — (IV)

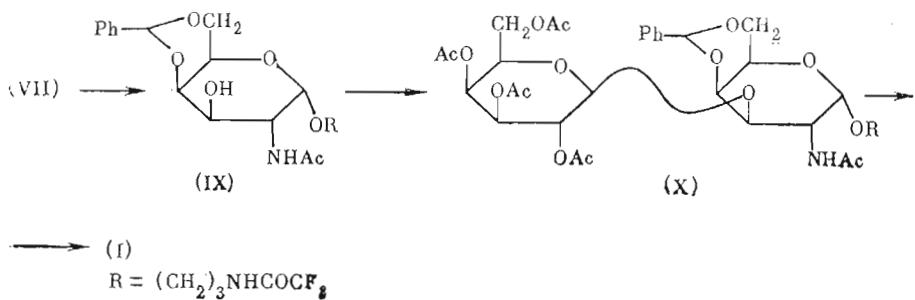
Изомеризация β -алкил- и арилгликозидов нейтральных моносахаридов в α -аномеры, один из препаративных методов синтеза некоторых простых α -гликозидов, происходит под действием кислот (обычно сильных кислот Льюиса) [17—19]. Для 2-ацетамидо-2-дезоксисахаридов такой путь до сих пор не был реализован из-за преобладания других направлений реакции, главным образом циклизации в оксазолины (см., например, [20]). Опыты, в которых катализатором был взят эфират трехфтористого бора, в нашем случае также показали, что β -гликозид (V) (полученный из α -хлорида (V)) при 20° С изомеризуется в α -аномер (VII) крайне медленно, а при повышении температуры образуется в основном оксазолин (VIII).



Соотношение продуктов реакции резко меняется при замене катализатора на сильную протонную трифторметансульфонкислоту: при 90—100° С в нитрометане в первые часы реакции обнаруживаются (по ТХ) α -гликозид (VII) и сравнимые количества оксазолина (VIII); через 24 ч остается не более 20% исходного β -гликозида (VI) и следы оксазолина, главным продуктом реакции становится α -гликозид (VII). α -Аномер (VII) легко отделяется от исходного β -аномера препаративной хроматографией. В приведенных условиях α -аномер (VII) был получен с выходом 50—60%.

Найденные условия аномеризации позволили предложить еще более простой вариант синтеза гликозида (VII). Полный ацетат галактозамина (в виде смеси аномеров, получен ацетилированием *N*-ацетил-*D*-галактозамина) гликозилировал 3-(трифторацетамидо)пропанол при 90—100° С за 20 ч в присутствии катализаторной смеси $\text{CF}_3\text{SO}_3\text{H} + \text{BF}_3 \cdot \text{Et}_2\text{O}$. По-видимому, кислота Льюиса катализирует образование оксазолина (VIII) из перацетата, а протонная кислота — гликозилирование спирта образовавшимся оксазолином, а также последующую аномеризацию. Этот вариант синтеза хотя и дает более низкий выход гликозида (VII), однако исключает стадию получения α -хлорида (V) и β -гликозида (VI).

Дезацетилирование соединения (VII) по Земплуну и последующая реакция с α,α -диметокситолуолом дали производное (IX).



Гликозилирование последнего ацетобромгалактозой] в присутствии три-флата серебра привело к дисахариду (\bar{X}); далее удалением бензилиденовой и ацетильных защитных групп получен биозид (I), идентичный синтезированному ранее [16].

Неогликопротеины получали следующим образом. N-Трифторацетильную группу биозида (I) удаляли анионитом в OH^- -форме, аминопропилгликозид (II) ацилировали пентафторфениловым эфиrom моностилового эфира адипиновой кислоты, полученный эфир (III) превращали в гидразид действием гидразингидрата в этаноле, а затем в азид действием четырехокиси азота [21]. Азид конъюгиравали с белками (бычий сывороточный альбумин (БСА) и цитохром *c*) по методу [22] в следующих условиях: pH 8,9—9,0, 4° С, 20 ч. Полученный конъюгат с БСА содержал 7,5% (по весу) углеводов (14 дисахаридных звеньев на молекулу белка), а конъюгат с цитохромом *c* — 10% (по весу) углеводов (4-дисахаридных звена на молекулу белка). Схема иммунизации неогликопротеином (IV), а также характеристика специфичности полученных антител обсуждаются в работе [15].

Экспериментальная часть

Температуры плавления определяли на приборе Boetius (ГДР). Оптические вращения измеряли на поляриметре Perkin — Elmer 141 (США) при 20—25° С. Спектры ЯМР сняты на приборе Varian SC-300 (США). ТСХ проводили на пластинках Kieselgel 60F-254 (Merck, ФРГ), пятна обнаруживали 5% раствором серной кислоты в метаноле при 150° С. Колоночную хроматографию осуществляли на силикагеле L 40—100 мкм (Chemapol, ЧССР) и на нейтральной окиси алюминия активности II по Брокману (ЧССР). ГЖХ выполняли на хроматографе Hewlett-Packard 5710A с пламенно-ионизационным детектором на капиллярной колонке (50 м × 0,24 мм) с фазой SE-30 при 140—220° С (2°/мин), газ-носитель — гелий. Трифторметансульфокислота — препарат фирмы Merck (ФРГ), эфират трехфтористого бора — препарат производства «Союзреактив».

2-Ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-α-D-галактопиранозилхлорид (V). Перемешивали 15,5 г (70 ммоль) N-ацетил-D-галактозамина, 150 мл пиридина и 100 мл уксусного ангидрида до полного растворения, раствор полученного перацетата упарили досуха. Остаток растворили в смеси 400 мл дихлорметана и 200 мл диметилформамида, добавили 8,1 г (80 ммоль) гидразинацетата [23, 24] и перемешивали 6 ч. Затем раствор охладили и прибавили при 0° С по каплям 10,5 мл (150 ммоль) тионилхлорида, выдерживали при 0° С в течение 3 ч, затем промыли 3 раза холодной водой, раствором бикарбоната калия, нанесли на колонку (5 × 5 см) с окисью алюминия и элюировали бензолом 13,5 г хлорида (V) с незначительной примесью перацетата (ТСХ в системе хлороформ — метанол, 12 : 1). Полученный хлорид сразу использовали для гликозилирования.

(3-Трифторацетамидолпропил)-2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-β-D-галактопиранозид (VI). Смесь 13,5 г (~35 ммоль) хлорида (V), 12 г (70 ммоль) 3-(трифторацетамило)пропанола [25], 22 г (62 ммоль) цианида ртути, 0,5 г бромида ртути и 10 г сит 4 Å в 100 мл 1,2-дихлорэтана перемешивали 4 сут при 20° С. Затем смесь разбавили 0,5 л хлорофор-

ма, профильтровали, промыли водой, раствором бикарбоната калия, высушили хлоридом кальция, упарили, остаток перекристаллизовали из смеси ацетон — эфир — гексан, получили 5,5 г гликозида (VI). Маточный раствор упарили, остаток растворили в метаноле, добавили 2 мл 1 М метилата натрия в метаноле. Когда дезацетилирование закончилось (контроль по ТСХ), раствор упарили и кристаллизацией из ацетонитрила получили чистый (3-трифторацетамидопропил)-2-ацетамидо-2-дезокси- β -D-галактопиранозид, ацетилированием которого получено дополнительное количество триацетата (VI). Суммарный выход 9,2 г, т. пл. 122,5° С, $[\alpha]_D -42^\circ$ (с 1, хлороформ). ЯМР ($CDCl_3$): 1,90 м (2H, CCN_2C); 1,98 с, 2,02 с, 2,06 с, 2,17 с (12H, 4Ac); 3,33 м, 3,64 м (4H, OCH_2CCH_2N); 4,64 д (1H, $J_{1,2}$ 8,5 Гц, H-1); 5,98 д (1H, $J_{NH,2}$ 8,5 Гц, NHAc); 7,56 м (1H, $NHCOCF_3$). Найдено, %: C 45,52; H 5,49, N 5,50. $C_{19}H_{27}F_3N_2O_{10}$. Вычислено, %: C 45,6, H 5,4, F 11,4, N 5,6.

(3-Трифторацетамидопропил)-2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси- α -D-галактопиранозид (VII). А. К раствору 4 г (8 ммоль) β -гликозида (VI) в 250 мл нитрометана прибавили 0,3 мл трифторметансульфокислоты и выдерживали 72 ч при 100° С. Темный раствор упарили до объема 50 мл, нанесли на колонку (20 × 2 см) с окисью алюминия и элюировали смесью хлороформ — толуол (4 : 1) 2,0—2,4 г (50—60%) α -гликозида (VII), т. пл. 121,5° С (хлороформ — эфир), $[\alpha]_D +73^\circ$ (с 0,8, хлороформ), ЯМР ($CDCl_3$): 1,92 м (2H, CCN_2C); 2,00 с, 2,01 с, 2,06 с, 2,18 с (12H, 4Ac); 3,43 м, 3,78 м (4H, OCH_2CCH_2N); 4,61 дд (1H, $J_{2,3}$ 11,5 Гц, $J_{2,NH}$ 9,5 Гц, $J_{1,2}$ 3,5 Гц, H-2); 4,88 д (1H, $J_{1,2}$ 3,5 Гц, H-1); 6,21 д (1H, $J_{2,NH}$ 9,5 Гц, NHAc); 7,33 м (1H, $NHCOCF_3$). Найдено, %: C 45,65, H 5,41. $C_{19}H_{27}F_3N_2O_{10}$. Вычислено, %: C 45,6, H 5,4.

Б. 15 г (68 ммоль) N-ацетил-D-галактозамина, 100 мл пиридина и 60 мл уксусного ангидрида перемешивали 15 ч при 25° С, раствор упаривали в вакууме, остаток упарили несколько раз с толуолом и растворили в 400 мл нитрометана. Прибавили 17,1 г (100 ммоль) 3-(трифторацетамидопропанола, 5 мл $BF_3 \cdot Et_2O$ и 2 мл трифторметансульфокислоты, выдерживали 20 ч при 90—100° С, охладили, упарили до объема 100 мл и нанесли на колонку (35 × 5 см) с окисью алюминия. Элюировали смесью хлороформ — толуол (3 : 2 → 4 : 1) 10 г (30%) α -гликозида (VII).

(3-Трифторацетамидопропил)-2-ацетамидо-4,6-O-бензилиден-2-дезокси- α -D-галактопиранозид (IX). К раствору 1 г (2 ммоль) гликозида (VII) в 100 мл метанола прибавили 0,1 мл 1 М метилата натрия в метаноле и выдерживали 5 сут при 20° С. Раствор обработали катионитом IR-120 (H^+), упарили, кристаллизацией остатка из этанола получили аналитический образец (3-трифторацетамидопропил)-2-ацетамидо-2-дезокси- α -D-галактопиранозида, т. пл. 153° С, $[\alpha]_D +136^\circ$ (с 2, метанол). Полученный триол растворили в 15 мл диметилформамида, прибавили 0,91 г (6 ммоль) α,α -диметокситолуола и 50 мг 4-толуолсульфокислоты, выдерживали 24 ч при 20° С и атмосферном давлении, 45 мин при 1 мм рт. ст. Затем прибавили 1 мл пиридина и растворители удалили в вакууме. Остаток промывали эфиrom и перекристаллизовали из этанола, получили 0,59 г (64%) соединения (IX), т. пл. 232—234° С, $[\alpha]_D +123^\circ$ (с 0,4, метанол). ЯМР ($DMSO-d_6$): 1,78 м (2H, CCN_2C); 1,85 с (3H, Ac); 4,58 д (1H, 7 Гц, OH); 4,80 д (1H, $J_{1,2}$ 3,5 Гц, H-1); 5,61 с (1H, P_1CH); 7,40—7,50 м (6H, Ph + + NH); 9,33 м (1H, $NHCOCF_3$). Найдено, %: C 51,95, H 5,46, N 6,20. $C_{20}H_{25}F_3N_2O_7$. Вычислено, %: C 51,95, H 5,45, N 6,06.

(3-Трифторацетамидопропил)-2-ацетамидо-3-O-(2,3,4,6-тетра-O-ацетил- β -D-галактопиранозил)-4,6-O-бензилиден-2-дезокси- α -D-галактопиранозид (X). Смесь 4,19 г (2,6 ммоль) α -гликозида (IX), 0,35 мл (3,0 ммоль) тетраметилмочевины, 0,77 г (3,0 ммоль) трифлата серебра, 3 г сит 4 Å и 50 мл дихлорметана выдерживали в токе сухого азота 30 мин при 20° С, затем в течение 4 ч прибавляли раствор 1,84 г (4 ммоль) ацетобромгалактоны в 15 мл дихлорметана. Через 24 ч добавили еще 0,19 г (0,75 ммоль) трифлата серебра, 0,1 мл (0,83 ммоль) тетраметилмочевины и 0,62 г (1,5 ммоль) ацетобромгалактоны. Через 24 ч смесь разбавили хлороформом, профильтровали, фильтрат промыли водой, раствором бикарбонат

натрия, водой, высушили сульфатом натрия. Хроматографией на силикагеле (колонка 30×3 см, хлороформ — метанол, 49 : 1) и последующей кристаллизацией получили 1,02 г (50%) дисахарида (X), т. пл. 220—221° С (хлороформ — эфир), $[\alpha]_D +82^\circ$ (*c* 1, хлороформ). ЯМР (CDCl_3): 1,75 м (2Н, CCH_2C); 2,00 с, 2,04 с, 2,06 с, 2,10 с, 2,18 с (15Н, 5Ac); 4,74 д (1Н, $J_{1',2'} 8$ Гц, Н-1'); 4,87 д (1Н, $J_{1,2} 3$ Гц, Н-1); 5,58 с (1Н, PhCH); 6,45 д (1Н, $J 8,5$ Гц, NHAc); 7,40—7,57 м (5Н, Ph); 7,69 м (1Н, NHCOCF_3). Найдено, %: С 51,53, Н 5,40. $\text{C}_{34}\text{H}_{43}\text{F}_3\text{N}_2\text{O}_{16}$. Вычислено, %: С 51,52, Н 5,43.

(3-Трифторметамидоизопропил)-2-ацетамидо-3-О-(β -D-галактопиранозил)-2-дезокси- α -D-галактопиранозид (I). Выдерживали 500 мг (0,63 ммоль) дисахарида (X) с 30 мл 60% уксусной кислоты 1,5 ч при 100° С, затем раствор упарили, остаток растворили в 30 мл метанола и прибавили 0,2 мл 1 М метилата натрия в метаноле. Через 4 сут (20° С) раствор обработали катионитом IR-120 (H^+), упарили, остаток перекристаллизовали из этанола, получили 250 мг (75%) биозида (I), т. пл. 205—208° С, $[\alpha]_D +82^\circ$ (*c* 1, вода), что совпадает с константами вещества, полученного ранее [16].

Получение неогликопroteинов. Растворили в смеси 10 мл этанола и 10 мл воды 100 мг (0,19 ммоль) биозида (I), прибавили 2 мл анионита Amberlyst A-26(OH^-) (Fluka) и перемешивали 2 сут при 20° С. Раствор упарили, остаток растворили в 25 мл метанола и прибавили раствор 0,44 ммоль пентафторфенилового эфира этилового эфира адициновой кислоты в 4 мл оксолана (раствор активированного эфира получали из 5 ммоль моноэтилового эфира адициновой кислоты, 5,5 ммоль пентафторфенола и 5 ммоль дициклогексилкарбодимида в 20 мл оксолана, осадок дициклогексилмочевины отделяли и промывали 25 мл оксолана). Раствор выдерживали 24 ч при 20° С, упарили, остаток на стенках колбы несколько раз промыли эфиром для удаления пентафторфенола и избытка активированного эфира. Полученный этиловый эфир (III) растворили в 15 мл этанола, содержащего 1,5 мл гидразингидрата, и выдерживали 7 сут при 20° С. Раствор упарили, еще раз упарили с 5 мл воды, высушили в вакуум-экскаторе над пятиокисью фосфора, получили 110 мг (99%) гидразида.

27 мг (46 мкмоль) гидразида суспендировали в 1,5 мл диметилформамида, охладили до -40° С и прибавили 145 мкл охлажденного 0,48 М раствора четырехокиси азота (69 мкмоль) в дихлорметане [21]. Выдерживали смесь при -10 — -20° С 30 мин, полученный раствор азода разделили на две части ($4/5$ и $1/5$). Большую порцию конъюгировали с 80 мг БСА, вторую — с 20 мг цитрохрома *c*, pH 8,9—9,0, 20 ч при 4° С по методу [22]. Количество углеводных цепей в конъюгатах устанавливали, подвергая образцы кислотному метанолизу [26] и анализируя метилгликозиды в виде TMC-производных при помощи ГЖХ.

ЛИТЕРАТУРА

1. Kim Z., Uhlenbruck G. Z. Immun. Forsch., 1966, B. 130, № 1, S. 88—99.
2. Springer G. F., Desai P. R. Biochem. and Biophys. Res. Commun., 1974, v. 61, № 2, p. 420—425.
3. Irle C., Piquet P.-F., Vassali P. Cell Immun., 1977, v. 31, № 242, p. 32—43.
4. Longenecker B. M., Rahman A. F. R., Leigh J. B., Purser R. A., Greenberg A. H., Willans D. J., Keller O., Petrik P. K., Thay T. Y., Suresh M. R., Noujaim A. A. Int. J. Cancer, 1984, v. 33, № 1, p. 123—129.
5. Paulsen H., Hölick J.-P. Carbohydr. Res., 1982, v. 109, № 1, p. 89—107.
6. Paulsen H., Paal M. Carbohydr. Res., 1983, v. 113, № 2, p. 203—218.
7. Paulsen H., Jacquinot J.-C., Rust W. Carbohydr. Res., 1982, v. 104, № 2, p. 195—219.
8. Ratcliffe R. M., Baker D. A., Lemieux R. U. Carbohydr. Res., 1981, v. 93, № 1, p. 35—41.
9. Bencomo V. V., Jacquinot J. -C., Sinaÿ P. Carbohydr. Res., 1982, v. 110, № 2, p. C9—C11.
10. Piskorz C. F., Abbas S. A., Matta K. L. Carbohydr. Res., 1984, v. 126, № 1, p. 115—124.
11. Bencomo V. V., Sinaÿ P. Gly conjugate J., 1984, v. 1, № 1, p. 5—8.

12. Paulsen H., Paal M. Carbohydr. Res., 1984, v. 135, № 1, p. 71—84.
 13. Springer G. F., Cheingsong-Popov R., Schirmacher V., Desai P. R., Tegtmeyer H. J. Biol. Chem., 1983, v. 258, № 9, p. 5702—5706.
 14. Springer G. F., Cantrell J. L., Desai P. R., Tegtmeyer H. Clin. Immunol. Immunopathol., 1982, v. 22, № 1, p. 29—35.
 15. Медведев А. Э., Габриэлян Н. Д., Бовин Н. В., Хорлин А. Я. Биоорган. химия, 1985, т. 11, № 7, с. 908—919.
 16. Бовин Н. В., Землянухина Т. В., Хорлин А. Я. Биоорган. химия, 1985, т. 11, № 9, с. 1256—1264.
 17. Pacsu E. J. Amer. Chem. Soc., 1930, v. 52, № 6, p. 2563—2571.
 18. Kuhn M., von Wartburg A. Helv. chim. acta, 1968, v. 51, № 7, p. 1631—1641.
 19. Lindberg B. Acta chim. scand., 1948, v. 2, № 2, p. 426—432.
 20. Salo W. L., Fletcher H. G., Jr. J. Org. Chem., 1968, v. 33, № 9, p. 3585—3588.
 21. Pinto B. M., Bundle D. R. Carbohydr. Res., 1983, v. 124, № 2, p. 313—318.
 22. Inman J. K., Merchant B., Claflin L., Tacey S. E. Immunochemistry, 1973, v. 10, № 3, p. 165—174.
 23. Excoffier G., Gagnaire D., Utile J.-P. Carbohydr. Res., 1975, v. 39, № 2, p. 368—373.
 24. Бовин Н. В., Зурабян С. Э., Хорлин А. Я. Изв. АН СССР. Сер. хим., 1981, № 12, с. 2806—2808.
 25. Бовин Н. В., Иванова И. А., Хорлин А. Я. Биоорган. химия, 1985, т. 11, № 5, с. 662—670.
 26. Pritchard D. J., Todd C. W. J. Chromatogr., 1977, v. 133, № 1, p. 133—139.

Поступила в редакцию
11.IX.1985

ISOMERIZATION OF TRIFLUOROACETAMIDOPROPYL-2-ACETAMIDO-
2-DEOXY- β -D-GALACTOPYRANOSIDE INTO α -ANOMER. A FACILE
SYNTHESIS OF ARTIFICIAL T-ANTIGEN

BOVIN N. V.*, ZEMLYANUKHINA T. V., KHLORLIN A. Ya.

M. M. Shemyakin Institute of Bioorganic Chemistry, Academy of Sciences
of the USSR, Moscow; * Research Institute of Medicinal Preparations,
Ministry of Medical Industry of the USSR, Moscow

Bioside Gal β 1-3GalNAc α 1 — O(CH₂)₃NHCOCF₃ has been synthesized. The key α -glycoside GalNAc α 1-O(CH₂)₃NHCOCF₃ (peracetate) was obtained either by isomerization of its β -anomer with trifluoromethanesulfonic acid, or by direct glycosylation of 3-(trifluoroacetamido)propanol with D-galactosamine (anomeric pentaacetate) in the presence of a mixture of trifluoromethanesulfonic acid and boron trifluoride etherate. De-O-acetylated α -galactosaminide obtained was further transformed into benzylidene derivative, the latter was glycosylated with acetobromogalactose to give the protected α -bioside. The removal of the protecting groups gave the (3-aminopropyl)- α -bioside, which was subsequently immobilized on bovine serum albumin and cytochrome c.