



## СИНТЕЗ КАТИОННЫХ ГЛЮКОЗИЛДИГЛИЦЕРИДОВ

© 2000 г. З. Я. Альшоэйби<sup>#</sup>, Н. Г. Морозова, Г. А. Серебренникова

Московская государственная академия тонкой химической технологии им. М. В. Ломоносова,  
117571, Москва, просп. Вернадского, 86

Поступила в редакцию 01.03.2000 г. Принята к печати 31.03.2000 г.

Получен ряд катионных глюкозилдиглицеридов, полярные головки в которых представлены пиридиниевой, *N*-метилморфолиниевой и *N*-метилимидазолиевой группировками. Синтез осуществлен путем кватернизации оснований действием 6-*O*-метан- и 6-*O*-толуолсульфонатов ацетилзамещенного глюкозилдиглицерида. Синтезированные соединения предназначены для использования в системах доставки генетического материала в клетки.

**Ключевые слова:** гликозилдиглицериды; гликолипиды, катионные липиды; трансфекция.

### ВВЕДЕНИЕ

Для коррекции генетических дефектов клеток и лечения генетических заболеваний генная терапия использует различные методы доставки терапевтического гена в дефектные клетки, где и будет в дальнейшем осуществляться его экспрессия. В настоящее время известны методы трансфекции, в основе которых лежат электропорация, бомбардировка заряженными частицами, инъекция ДНК, использование вирусов, липосом и рецептор-опосредованного эндоцитоза [1].

Липотрансфекция – один из методов генетической трансфекции, стремительно развивающийся в последние годы. В качестве носителя для доставки генетического материала в адресные клетки он использует катионные липосомы, которые обладают рядом преимуществ по сравнению с вирусными векторами: они защищают молекулы ДНК, мРНК и олигонуклеотида от инактивации и деградации под действием клеточных ферментов, не инфекционны, не иммуногенны, достаточно доступны [2].

Катионные липосомы формируются из катионного амфифилла и другого (обычно нейтрального) липида. Наибольший прикладной интерес вызывают метаболизируемые катионные липиды с минимальной цитотоксичностью. Поэтому их поиск целесообразно проводить среди модифицированных природных липидов.

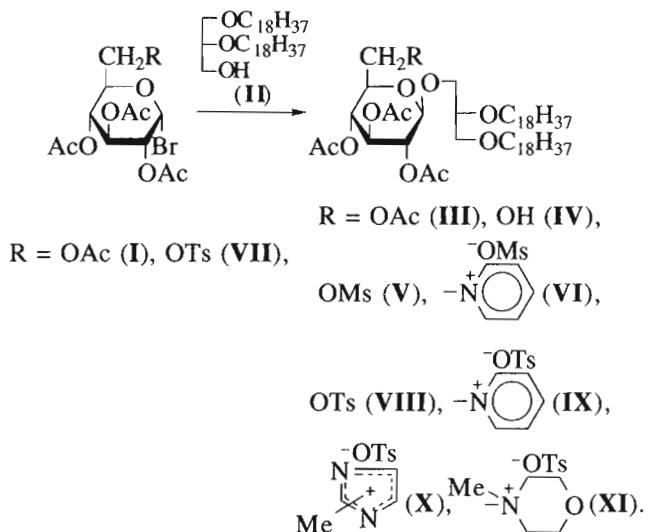
К настоящему времени синтезирован большой набор катионных глицеролипидов, отвечающих основным структурным требованиям, предъявляемым к катионным липидам, предназначенным для их использования при трансфекции: наличие двух гидрофобных заместителей и положительно заряженной головки, разделенных спайсерной группой.

<sup>#</sup>Автор для переписки (тел.: (095) 434-85-44).

### РЕЗУЛЬТАТЫ И ОБСУЖДЕНИЕ

В развитие исследований по поиску новых катионных глицеролипидов нами предпринят синтез катионных глюкозилдиглицеридов с простой эфирной связью, содержащих в качестве спайсерной группы биодеградируемое глюкозилглицериновое звено. Гидрофобный фрагмент представлен двумя октадецильными остатками, а в качестве катионной группы использованы пиридиниевая, *N*-метилморфолиниевая и *N*-метилимидазолиевая группировки.

Стратегия синтеза состояла в предварительном построении глюкозилдиглицеридной матрицы с последующей достройкой катионной головки путем кватернизации третичного амина 6-*O*-сульфонатами замещенных глюкозилдиглицеридов (метан- и толуолсульфонаты).



Для гликозилирования диглицерида нами впервые был опробован новый подход, заимствованный из химии длинноцепочечных алкилгликозидов [3].

Конденсация гликозилирующего агента (**I**) и *rac*-1,2-диалкилглицерина (**II**) [4] проводилась нами в аппарате Сокслета в присутствии  $\text{CdCO}_3$  и прокаленного гранулированного силикагеля [3]. Стереоселективность гликозилирования определялась с помощью  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектроскопии, которая указала на образование  $\beta$ -аномера ( $\delta$  4.56 м. д.,  $J_{12}$  7.8 Гц). Следов  $\alpha$ -аномера обнаружено не было.

Удаление ацетильных защит по Земплену (действием метилата натрия в метаноле) приводило к глюкозилдиглицериду (**IV**) [5, С. 119]. Следующим этапом синтеза явилось избирательное введение метансульфонатной группы по С-6 остатка *D*-глюкозы. Согласно литературным данным [6], избирательное метансульфонилирование  $\alpha$ -*D*-метилглюкопиранозида по С-6-положению достигается проведением процесса при  $-18^\circ\text{C}$  и эквимолярном соотношении реагирующих веществ. Нами проводилась обработка глюкозилдиглицерида (**IV**) метансульфонилхлоридом в указанных условиях, далее полученное соединение без выделения ацетилировали и подвергали хроматографической очистке. Выход соединения (**V**) составил 49%. Величина  $m/z$  молекулярного иона в масс-спектре соответствовала молекулярной массе ожидаемого соединения (**V**), а  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр подтвердил его структуру.

Кватернизацию пиридина проводили при кипячении его с метансульфонатом глюкозилдиглицерида (**V**) [6]. Целевое соединение (**VI**) было очищено с помощью препаративной ТСХ на окиси алюминия. Выход его составил 61% (23% на соединение (**IV**)). Структура катионного липида (**VI**) подтверждена с помощью масс-спектрометрии и  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектроскопии.

Подход, основанный на кватернизации пиридина 6-*O*-*n*-толуолсульфонатом глюкозилдиглицерида опробован нами ранее [7]. Этим способом был получен катионный глюкозилдиглицерид с потенциальной анти-ФАТ-активностью\*, содержащий при С-2 глицерина метоксильный остаток.

В развитие этих исследований нами был осуществлен синтез катионных глюкозилдиглицеридов (**IX**)–(**XI**) как возможных медиаторов генетической трансфекции с двумя длинноцепочечными алифатическими остатками в глицериновой части молекулы.

Гликозилирование диглицерида (**II**) [4], как и в предыдущем случае, проводилось в аппарате Сокслета при 1.7-кратном избытке тозилированного глюкозилбромида (**VII**) в присутствии  $\text{CdCO}_3$  при кипячении в толуоле [3]. Выход гликозида (**VIII**) после колоночной хроматографии составил 79%. Нами было изучено взаимодействие 6-*O*-толуолсульфоната (**VIII**) с пиридином, *N*-метилимидазолом и *N*-метилморфолином [7]. Реак-

ция проводилась в среде кипящего пиридина, метилэтилкетона и нитрометана, соответственно, при избытке основания. Выбор растворителя определялся растворимостью компонентов реакционной массы.

Соединения (**IX**)–(**XI**) были охарактеризованы с помощью масс-спектрометрии,  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектроскопии и физико-химических констант. Следует отметить ярко выраженную амфи菲尔ность полученных соединений, которая усложнила их выделение и очистку.

Таким образом, в ходе проделанной работы было показано, что кватернизация гетероциклических оснований действием метан- и *n*-толуолсульфонатов протекает одинаково успешно. Однако большая реакционноспособность метансульфонилхлорида при низких температурах позволяет достичь лучшей избирательности сульфонилирования первичной гидроксильной группы углеводной части молекулы.

## ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНАЯ ЧАСТЬ

В работе использовали перегнанные растворители и реагенты отечественного производства: *n*-толуолсульфонилхлорид, пиридин, а также метилэтилкетон и нитрометан (Reanal, Венгрия), метансульфонилхлорид, *N*-метилимидазол, *N*-метилморфолин (Fluka). Исходные 2,3,4,6-тетра-*O*-ацетил- $\alpha$ -*D*-глюкопиранозилбромид (**I**) и 2,3,4-три-*O*-ацетил-6-*O*-тозил- $\alpha$ -*D*-глюкопиранозилбромид (**VII**) были получены обработкой пентацетата- $\beta$ -*D*-глюкозы [5, С. 115–116, 123–125] и 1,2,3,4-тетра-*O*-ацетил-6-*O*-тозил- $\beta$ -*D*-глюкопиранозы [8] насыщенным раствором бромистого водорода в ледяной уксусной кислоте [9]. 1,2-Диоктадецил-*rac*-глицерин (**II**) получали по ранее разработанному методу [4].

ТСХ проводили на силуфоле UV-245 (Chemapol, Чехия) и пластинках Kieselgel 60 (Merck). Пятна на силуфоле обнаруживали прокаливанием, для обнаружения пятен на пластинках Kieselgel 60 применяли опрыскивание 50%-ной водной  $\text{H}_2\text{SO}_4$  с последующим прокаливанием. Для идентификации производных третичных аминов и катионных липидов применяли реактив Драгендорфа. Системы для ТСХ: петролейный эфир–эфир, 1 : 3 (A), хлороформ–метанол–ацетон, 18 : 2 : 1 (B), хлороформ–метанол–вода, 65 : 25 : 4 (B), петролейный эфир – эфир, 1 : 1.5 (G), хлороформ–метанол, 4 : 1 (D). Колоночную хроматографию проводили на силикагеле L 40/100 и L 100/250 мкм (Chemapol, Чехия), препаративную ТСХ – на нейтральной окиси алюминия L 40/250 (Chemapol, Чехия). Спектры  $^1\text{H}$ -ЯМР регистрировали на импульсном фурье-спектрометре “Bruker MSL-200” (200 МГц) (Германия) в дейтерохлороформе или смеси дейтерохлороформ–дейтерометанол, 1 : 1. Масс-спектрометрия выполнена на времязпринима-

\*ФАТ – фактор активации тромбоцитов.

ном масс-спектрометре МСБХ (г. Сумы, Украина) с ионизацией осколками деления  $^{252}\text{Cf}$ . Ускоряющее напряжение  $\pm 5$  или  $\pm 20$  кВ. Температуры плавления определены на приборе Boetius (Германия). Углы оптического вращения измеряли на фотоэлектрическом спектрополяриметре Digitor Yasco модель DIP 360 (Япония).

**rac-1,2-Ди-O-октадецил-3-O-(2,3,4,6-тетра-O-ацетил- $\beta$ -D-глюкопиранозил)глицерин (III).** В двухгорлую колбу емкостью 100 мл, снабженную экстрактором Сокслета, заполненным прокаленным гранулированным силикагелем (7.5 г), помещали 3.3 г (5.53 ммоль) 1,2-диоктадецилглицерина (II), 60 мл безводного толуола и 2.14 г (12.4 ммоль)  $\text{CdCO}_3$ . Смесь кипятили 2 ч, затем в течение 1 ч четырьмя равными порциями добавляли 7 г (17.02 ммоль) 2,3,4,6-тетра-O-ацетил- $\alpha$ -D-глюкопиранозилбромида (I). Еще через 4.5 ч реакционную смесь охлаждали, отфильтровывали соли кадмия, осадок промывали хлороформом ( $3 \times 20$  мл), фильтрат упаривали. Остаток хроматографировали на колонке, элюируя смесью петролейный эфир–эфир, 100 : 7. Выход 4.1 г (80.1%).  $[\alpha]_D^{20} -7.06$  (*c* 1.5, хлороформ),  $R_f$  0.63 (A). Масс-спектр, *m/z*:  $[M]^+$  926.8.  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр,  $\delta$ , м.д.: 0.88 (6 Н, т, *J* 6.8 Гц, 2  $\text{CH}_2-\text{CH}_3$ ), 1.25 (60 Н, уш. с, 2  $(\text{CH}_2)_{15}\text{CH}_3$ ), 1.59 (4 Н, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ), 2.01, 2.03, 2.05, 2.1 (12 Н, с, 4  $\text{COCH}_3$ ), 3.38–3.73 (9 Н, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ,  $\text{CHOCH}_2$ ,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , протоны Gro), 3.86–3.96 (1 Н, м, H-5 Glc), 4.19 (2 Н, м, H-6 Glc), 4.56 (1 Н, т, *J* 7.8 Гц, H-1 Glc), 4.86–5.06 (2 Н, м, H-2 и H-4 Glc), 5.12–5.27 (1 Н, м, H-3 Glc).

**rac-1,2-Ди-O-октадецил-3-O- $\beta$ -D-глюкопиранозилглицерин (IV).** К раствору 4.1 г (4.42 ммоль) глюкозида (III) в 75 мл метанола и 20 мл хлороформа добавляли 1.72 мл 2 н. раствора метилата натрия в метаноле и выдерживали 1 ч при 19–20°C. Реакционную массу обрабатывали дауэксом 50W × 8 в  $\text{H}^+$ -форме, фильтровали, смолу промывали смесью хлороформ–метанол, 1 : 1, растворители отгоняли. Остаток хроматографировали на колонке, элюируя смесью хлороформ–метанол, 9 : 1. Выход 3.04 г (90%). Т. пл. 112–114°C,  $[\alpha]_D^{20} -2.8^\circ$  (*c* 1.5, хлороформ),  $R_f$  0.35 (B). Масс-спектр, *m/z*:  $[M - \text{Glc}]^+$  597.5,  $[M + \text{Na}]^+$  781.4,  $[M + \text{ONa}]^+$  797.5.

**rac-1,2-Ди-O-октадецил-3-O-(2,3,4-три-O-ацетил-6-O-метансульфонил- $\beta$ -D-глюкопиранозил)глицерин (V).** К раствору 0.1 г (0.13 ммоль) rac-1,2-ди-O-октадецил-3-O- $\beta$ -D-глюкопиранозилглицерина (IV) в 5 мл безводного пиридина, охлажденному до  $-15^\circ\text{C}$ , прибавляли охлажденный ( $-15^\circ\text{C}$ ) раствор 0.014 г (0.13 ммоль) мезилхлорида в 0.5 мл безводного пиридина. Смесь выдерживали 19 ч при  $-15^\circ\text{C}$ , затем добавляли 0.07 мл  $\text{Ac}_2\text{O}$ , выдерживали 2 сут при 19–20°C и упаривали в вакууме. Вещество выделяли колоночной хроматографией, элюируя петролейным

эфиром. Выход 0.061 г (49%). Т. пл. 80–82°C,  $[\alpha]_D^{20} -11.8^\circ$  (*c* 1.5, хлороформ),  $R_f$  0.49 (A). Масс-спектр, *m/z*:  $[M + 2\text{H}]^+$  965.9,  $[M + \text{Na}]^+$  986.6.  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр,  $\delta$ , м.д.: 0.8 (6 Н, т, *J* 7 Гц, 2  $\text{CH}_2-\text{CH}_3$ ), 1.20 (60 Н, уш. с, 2  $(\text{CH}_2)_{15}\text{CH}_3$ ), 1.54 (4 Н, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ), 1.95, 2.00 и 2.05 (9 Н, 3 с, 3  $\text{COCH}_3$ ), 3.06 (3 Н, с,  $\text{SO}_2\text{CH}_3$ ), 3.38–3.73 (9 Н, м, 2  $\text{CH}_2\text{CH}_2$ ,  $\text{CHOCH}_2$ ,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , протоны Gro), 3.75–3.88 (1 Н, м, H-5 Glc), 4.3 (2 Н, м, H-6 Glc), 4.54 (1 Н, т, *J* 12 7.9 Гц, H-1 Glc), 4.83–5.08 (2 Н, м, H-2 и H-4 Glc), 5.14–5.24 (1 Н, м, H-3 Glc).

**rac-1,2-Ди-O-октадецил-3-O-(2,3,4-три-O-ацетил-6-дезокси-6-пиридинино- $\beta$ -D-глюкопиранозил)глицерин, метансульфонат (VI).** Раствор 0.05 г (0.05 ммоль) мезилата (V) в 2.5 мл безводного пиридина выдерживали 3 ч при 115°C и упаривали в вакууме. Вещество выделяли с помощью препаративной ТСХ в системе B. Выход 0.032 г (61%).  $[\alpha]_D^{20} +1.4^\circ$  (*c* 1.5, хлороформ–метанол, 3 : 2),  $R_f$  0.59 (B). Масс-спектр, *m/z*:  $[M - \text{OMs}]^+$  943.461.  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр,  $\delta$ , м.д.: 0.8 (6 Н, т, *J* 7.1 Гц, 2  $\text{CH}_2\text{CH}_3$ ), 1.21 (60 Н, уш. с, 2  $(\text{CH}_2)_{15}\text{CH}_3$ ), 1.57 (4 Н, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ), 1.95, 2.00 и 2.05 (9 Н, 3 с, 3  $\text{COCH}_3$ ), 3.1 (3 Н, с,  $\text{SO}_2\text{CH}_3$ ), 3.3–3.65 (9 Н, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ,  $\text{CHOCH}_2$ ,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , протоны Gro), 3.70–3.80 (1 Н, м, H-5 Glc), 4.16–4.28 (2 Н, м, H-6), 4.60 (1 Н, т, *J* 12 7.8 Гц, H-1 Glc), 4.72–4.94 (2 Н, м, H-2 и H-4 Glc), 5.15–5.37 (1 Н, м, H-3 Glc), 8.05, 8.57 и 8.95 (5 Н, 3 м,  $\text{C}_5\text{H}_5\text{N}^+$ ).

**rac-1,2-Ди-O-октадецил-3-O-(2,3,4-три-O-ацетил-6-O-толуолсульфонил- $\beta$ -D-глюкопиранозил)глицерин (VII).** Соединение (VIII) получали в условиях синтеза тетраацетата (III) взаимодействием 0.18 г (0.31 ммоль) 1,2-диоктадецилглицерина (II) и 0.28 г (0.53 ммоль) 2,3,4-три-O-ацетил-6-O-толуолсульфонил- $\alpha$ -D-глюкопиранозилбромида (VII). Остаток хроматографировали на колонке, элюируя смесью петролейный эфир–эфир, 7 : 3. Выход 0.25 г (79.1%).  $R_f$  0.54 (Г).  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр,  $\delta$ , м.д.: 0.86 (6 Н, т, *J* 7 Гц, 2  $\text{CH}_2-\text{CH}_3$ ), 1.23 (60 Н, уш. с, 2  $(\text{CH}_2)_{15}\text{CH}_3$ ), 1.59 (4 Н, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ), 1.97, 2.01 и 2.16 (9 Н, 3 с, 3  $\text{COCH}_3$ ), 2.42 (3 Н, с,  $\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_3$ ), 3.38–3.73 (9 Н, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ,  $\text{CHOCH}_2$ ,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , протоны Gro), 3.86–3.96 (1 Н, м, H-5 Glc), 4.19 (2 Н, м, H-6 Glc), 4.56 (1 Н, т, *J* 8 Гц, H-1 Glc), 4.86–5.06 (2 Н, м, H-2 и H-4 Glc), 5.12–5.27 (1 Н, м, H-3 Glc), 7.35 и 7.78 (4 Н, 2 д,  $\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_3$ ).

**rac-1,2-Ди-O-октадецил-3-O-(2,3,4-три-O-ацетил-6-дезокси-6-пиридинино- $\beta$ -D-глюкопиранозил)глицерин, n-толуолсульфонат (IX).** Раствор 0.13 г (0.125 ммоль) тозилата (VIII) в 0.11 мл (1.25 ммоль) безводного пиридина выдерживали 5.5 ч при 115°C и упаривали в вакууме. Остаток хроматографировали на колонке, элюируя смесью хлороформ–метанол, 13 : 7. Выход 0.114 г (81.5%).  $[\alpha]_D^{20} -4.3^\circ$  (*c* 1.5, хлороформ–метанол,

3 : 2),  $R_f$  0.45 (B). Масс-спектр,  $m/z$ : [M – TsO]<sup>+</sup> 946.2.  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр,  $\delta$ , м.д.: 0.85 (6 H, т,  $J$  7 Гц, 2 ( $\text{CH}_2$ )<sub>15</sub>– $\text{CH}_3$ ), 1.27 (60 H, уш. с, 2 ( $\text{CH}_2$ )<sub>15</sub> $\text{CH}_3$ ), 1.52 (4 H, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ), 1.95, 2.00 и 2.35 (9 H, 3 с, 3  $\text{COCH}_3$ ), 2.32 (3 H, с,  $\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_3$ ), 3.27–3.60 (9 H, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ,  $\text{CHOCH}_2$ ,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , протоны Gro), 3.65–3.82 (1 H, м, H-5 Glc), 4.10–4.30 (2 H, м, H-6), 4.57 (1 H, т,  $J_{12}$  7.8 Гц, H-1 Glc), 4.75–4.93 (2 H, м, H-2 и H-4 Glc), 5.18–5.38 (1 H, м, H-3 Glc), 7.15 и 7.72 (4 H, 2 д,  $\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_3$ ), 8.1, 8.57 и 8.97 (5 H, 3 м,  $\text{C}_5\text{H}_5\text{N}^+$ ).

**rac-1,2-Ди-O-октадецил-3-O-[2,3,4-три-O-ацетил-6-дезокси-6-(N-метилимидазолио)-β-D-глюкопиранозил]глицерин, n-толуолсульфонат (X).** Смесь 0.027 г (0.026 ммоль) тозилата (VIII) с 0.10 мл (1.22 ммоль) N-метилимидазола в 2 мл метилэтилкетона выдерживали 30 ч при 80°C и упаривали в вакууме. Остаток хроматографировали на колонке, элюируя смесью хлороформ–метанол, 13 : 7. Выход 0.024 г (82.5%).  $[\alpha]_D^{20}$  –2.4° (с 1.5, хлороформ–метанол, 2 : 1).  $R_f$  0.45 (Д). Масс-спектр,  $m/z$ : [M – TsO]<sup>+</sup> 950.1.  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр,  $\delta$ , м.д.: 0.80 (6 H, т,  $J$  6.9 Гц, 2  $\text{CH}_2$ – $\text{CH}_3$ ), 1.25 (60 H, уш. с, 2 ( $\text{CH}_2$ )<sub>15</sub> $\text{CH}_3$ ), 1.65 (4 H, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ), 1.95, 2.00 и 2.10 (9 H, 3 с, 3  $\text{COCH}_3$ ), 2.25 (3 H, с,  $^1\text{N}$ – $\text{CH}_3$ ), 2.31 (3 H, с,  $\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_3$ ), 3.30–3.60 (9 H, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ,  $\text{CHOCH}_2$ ,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , протоны Gro), 3.90–4.00 (1 H, м, H-5 Glc), 4.20–4.30 (2 H, м, H-6), 4.65 (1 H, т,  $J_{12}$  7.9 Гц, H-1 Glc), 4.74–4.93 (2 H, м, H-2 и H-4 Glc), 5.20–5.39 (1 H, м, H-3 Glc), 7.05–7.59 (6 H, м,  $\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_3$ ,  $\text{CH}=\text{CH}$ ), 10.55 (1 H, с,  $^1\text{NCH}=\text{N}$ ).

**rac-1,2-Ди-O-октадецил-3-O-[2,3,4-три-O-ацетил-6-дезокси-6-(N-метилморфолинио)-β-D-глюкопиранозил]глицерин, n-толуолсульфонат (XI).** Смесь 0.0135 г (0.013 ммоль) тозилата (VIII) с 0.1 мл (1.07 ммоль) N-метилморфолина и 0.5 мл нитрометана выдерживали 46 ч при 100°C и упаривали в вакууме. Остаток хроматографировали

на колонке, элюируя смесью хлороформ–метанол, 13 : 7. Выход 0.011 г (74%).  $[\alpha]_D^{20}$  –0.2° (с 1.5, хлороформ–метанол, 2 : 1).  $R_f$  0.38 (Д). Масс-спектр,  $m/z$ : [M – TsO]<sup>+</sup> 967.4.  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр,  $\delta$ , м.д.: 0.82 (6 H, т,  $J$  6.9 Гц, 2  $\text{CH}_2$ – $\text{CH}_3$ ), 1.23 (60 H, уш. с, 2 ( $\text{CH}_2$ )<sub>15</sub> $\text{CH}_3$ ), 1.60 (4 H, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ), 1.90, 1.95 и 2.05 (9 H, 3 с, 3  $\text{COCH}_3$ ), 2.21 (3 H, с,  $^1\text{N}$ – $\text{CH}_3$ ), 2.15 (3 H, с,  $\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_3$ ), 3.45–3.55 (9 H, м, 2  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ ,  $\text{CHOCH}_2$ ,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , протоны Gro), 3.70 (4 H, м, 2  $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{O}$ ), 3.80–3.90 (1 H, м, H-5 Glc), 4.00 (4 H, м, 2  $^1\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{O}$ ), 4.20–4.30 (2 H, м, H-6), 4.61 (1 H, т,  $J_{12}$  7.8 Гц, H-1 Glc), 4.72–4.90 (2 H, м, H-2 и H-4 Glc), 5.21–5.37 (1 H, м, H-3 Glc), 7.05 и 7.55 (4 H, 2 д,  $\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_3$ ).

## СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

- Caplen N.J., Demeneix B.A., Goula D., Benoist C., Remy J.S., Behr J.P. // Gene Therapy, Ser. H: Cell Biology / Ed. K.G. Xanthopoulos. Springer, 1998. V. 105. P. 185–217.
- Singhal A., Huang L. // Gene Therapeutics: Methods and Applications of Direct Gene Transfer / Ed. J.A. Wolff. Boston: Birkhauser, 1994. P. 119–125.
- Толкач А.М., Полоник С.Г., Уварова Н.И. Способ получения n-алкил-β-D-гликозидов: А.с. № 1428755 // Б. И. 1988. № 37.
- Аникин М.В., Ушакова И.П., Серебренникова Г.А., Евстигнеева Р.П. Синтез 1,2-диалкилглицерина с использованием аллильной защитной группы. М., 1987. 3 с. – Деп. в ВИНТИ 27.08.87, № 915-ХП 87.7.
- Методы химии углеводов / Ред. Н.К. Кочетков. Пер. с англ. М.: Мир, 1967.
- Helferich B., Gnuchtel A. // Ber. 1938. B. 71. S. 712–718.
- Морозова Н.Г., Передкова Е.В., Серебренникова Г.А. // Биоорган. химия. 1996. Т. 22. С. 799–803.
- Кочетков Н.К., Будовский Э.И., Шибаев В.Н., Кусов Ю.Ю. // Изв. АН СССР. Сер. хим. 1969. № 5. С. 1136–1144.
- Rastogi V. // J. Sci. Ind. Res. 1959. V. 188. P. 522–524.

## The Synthesis of Cationic Glucosyl Diglycerides

Z. Ya. Alshoabi<sup>#</sup>, N. G. Morozova, and G. A. Serebrennikova

Lomonosov State Academy of Fine Chemical Technology, pr. Vernadskogo 86, Moscow, 117571 Russia

A series of glucosyl dialkylglycerols with the pyridinium, *N*-morpholinium, and *N*-methylimidazolium polar heads were synthesized by quaternization of the corresponding bases with the acetylated glucosyl diglyceride 6-*O*-methane- and 6-*O*-toluenesulfonates. The resulting compounds were designed for the use in gene delivery systems.

**Key words:** glucosyl diglycerides, glycolipids, cationic lipids, transfection

<sup>#</sup> To whom correspondence should be addressed; phone: +7 (095) 434-8544.

For the full text of English translation of this article, see *Russian Journal of Bioorganic Chemistry*, 2000, vol. 26, no. 9. It is also available (free) in PDF format through the Web Site <http://www.maik.rssi.ru/>.