



# БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 16 • № 10 • 1990

УДК 547.963.1.057

© 1990 г.<sup>3</sup>

*A. Е. Земляков, В. О. Курьянов, С. С. Пертель,  
Б. Я. Чирва, Т. М. Андронова\**

## СИНТЕЗ ЛИПОФИЛЬНЫХ ГЛИКОЗИДОВ O-(N-АЦЕТИЛГЛЮКОЗАМИНИЛ)-(β1 → 4)-N- АЦЕТИЛМУРАМОИЛ-L-АЛАНИЛ-D-ИЗОГЛУТАМИНА

*Симферопольский государственный университет им. М. В. Фрунзе;*

*\* Институт биоорганической химии им. М. М. Шемякина АН СССР, Москва*

И-Ацилированием 2-аминоэтанола и 6-аминогексанола гексадекановой и 2-додецилтетрадекановой кислотами получили N-ацил-ω-аминоалканолы. Последние гликозилировали оксазолиновым производным глюкозаминилмуромовой кислоты. На основе полученных гликозидов дисахарида синтезировали β-(N-ацил-ω-аминоалкил)-гликозиды GMDP.

Один из эффективных подходов к повышению биологической активности N-ацилмурамоил-L-аланил-D-изоглутамина (MDP) и его аналогов — введение в молекулу гликопептида липофильного фрагмента [1]. Если для MDP описано большое количество разнообразных липофильных производных [1—3], то для GlcNAc-(β1 → 4)-MDP (GMDP) синтезированы только 6-O-ацильные [4] и β-гексадецилгликозидные [5] модификации. При использовании липофильных гликозидов гликопептидов [5, 6] отпадает необходимость временной защиты аномерного центра, что упрощает синтез.

С целью расширения области применения разработанной нами схемы синтеза β-алкилгликозидов GMDP [5], а также с целью поиска новых производных GMDP с потенциальной иммуноадьювантной активностью осуществлен синтез липофильных β-(N-ацил-ω-аминоалкил)гликозидов GMDP (I)—(III). Предложено в качестве агликонов в гликозидном синтезе использовать N-ацил-ω-аминоалканолы (IV)—(VI), которые образуются при N-ацилировании ω-амино-α-алканолов. В качестве ацильных компонентов были применены неразветвленная (гексадекановая) и α-разветвленная (2-додецилтетрадекановая) высшие карбоновые кислоты. При действии N-оксисукцинимидных эфиров этих кислот на моноэтаноламин и 6-аминогексанол получены соединения (IV)—(VI). Их гликозилирование оксазолиновым производным глюкозаминилмуромовой кислоты [5] проводили в дихлорэтане при 80—85° С. Выход гликозидов (VII)—(IX) составил 45—49 %. Их строение доказано ПМР-спектрами (табл. 1), в которых наряду с сигналами гликозидного остатка идентифицированы сигналы протонов агликонов (триплет концевых метильных групп, δ 0,88—0,89 м. д.; мультиплет метиленовых протонов, δ 1,25—1,27 м. д.; квартет  $\text{CH}_2\text{CH}_2\text{NH}$ -группы, δ 3,44—3,51 м. д.; триплет  $\text{OCH}_2\text{CH}_2$ -группы, δ 3,69—3,71 м. д.; триплет амидного протона, δ 5,89—6,65 м. д.). Наличие двух однопротонных дублетов аномерных протонов в области 4,26—4,38 м. д. с константами расщепления 7,5—9 Гц свидетельствует о β-конфигурации обоих гликозидных центров.

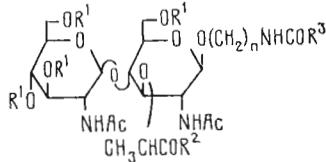
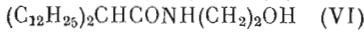
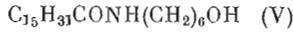
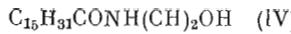
Сокращения: MDP — мурамоилдипептид (N-ацилмурамоил-L-аланил-D-изоглутамина), GMDP — глюкозаминилмуромоилдипептид (N-ацилглюкозаминил-(β1 → 4)-MDP).

Таблица 1

## НМР-спектры синтезированных соединений\*

Соединение	NaC, OAc	CH <sub>2</sub> CH	COOCH <sub>3</sub>	OCH <sub>2</sub> CH <sub>2</sub>	CH <sub>2</sub> NHCO	NCOR	(J <sub>1,2</sub> )	H-1' (J <sub>1',2'</sub> , Гц)	H-4' (J <sub>1',2'</sub> , Гц)	Y-CH <sub>2</sub> Glu-NH <sub>2</sub>	COOCH <sub>2</sub>	Ph	NH <sub>2</sub> , NH	CH <sub>2</sub> NHCO
(VII)	1,96c; 2,04c (6H); 2,07c; 2,08c; 2,45c	3,78c	3,71τ	3,44κ	0,88τ; 1,26M; 2,21τ	4,38δ(9)	4,26δ(8)						6,10δ; 7,70δ	6,65τ
(VIII)	1,96c; 2,03c(9H); 2,07c; 2,14c	3,75c	3,71τ	3,51κ	0,88τ; 1,25M; 2,17τ	4,38δ(8,5)	4,31δ(8)						6,12δ; 7,43δ	5,89τ
(IX)	1,95c; 2,03c(6H); 2,06c; 2,08c; 2,14c	3,77c	3,69τ	3,45κ	0,89τ (6H); 1,27M	4,36δ(7,5)	4,26δ(7,5)						5,94δ; 7,70δ	6,62τ
(X)	1,82c; 1,84c	1,26m	3,78τ	3,16κ	0,85τ; 1,26M; 2,04τ	4,36δ(8)	4,31δ(8)	2,37τ	5,08c	7,36M	7,11c; 7,51d; 7,57d; 7,83d; 8,11d			7,65τ
(XI)	1,80c; 1,83c	1,27m	3,78τ	2,99κ	0,85τ; 1,27M; 2,02τ	4,35δ(8)	4,27δ(8)	2,36τ	5,08c	7,35M	7,11c; 7,46d; 7,57d; 7,82d; 8,10d			7,69τ
(III)	4,82c (6H)	4,25m	3,78τ	3,45κ	0,86τ (6H); 1,25M	4,36δ(8)	4,32δ(8)	2,20τ					7,09c; 7,33c; 7,49d; 7,64; 7,86d; 8,45d	7,73τ

\* Синтезы соединений (VII)–(IX) сняты в С<sub>2</sub>Н<sub>2</sub>О<sub>3</sub>, соединений (X), (XI), (III) — в DMSO-*d*<sub>6</sub>.



(VII)—(IX)	$\text{R}^1 = \text{Ac}, \text{R}^2 = \text{OCH}_3$
(X)—(XII)	$\text{R}^1 = \text{H}$
(I)—(III)	$\text{R}^2 = L\text{-Ala-}D\text{-Glu(OBz)}\text{-NH}_2$
	$\text{R}^1 = \text{H}$
	$\text{R}^2 = L\text{-Ala-}D\text{-Glu-NH}_2$

(VII), (X), (I)  $\text{R}^3 = \text{C}_{15}\text{H}_{31}$ ,  $n = 2$ ; (VIII), (XI), (II)  $\text{R}^3 = \text{C}_{15}\text{H}_{31}$ ,  $[n = 6]$   
(IX), (XII), (III)  $\text{R}^3 = \text{CH}(\text{C}_{12}\text{H}_{25})_2$ ,  $n = 2$

Сложноэфирные защиты в соединениях (VII)—(IX) удаляли в две стадии и полученные кислоты конденсировали с бензиловым эфиром *L*-ала-нил-*D*-изоглутамина, используя HONSu и DCC в качестве активирующих агентов. Бензиловые эфиры в гликопептидах (X)—(XII) подвергали каталитическому гидрогенолизу. Отсутствие защитных групп в липофильных гликозидах GMDP (I)—(III) подтверждено ИК-спектрами (табл. 2). Для соединений (X), (XI), (III) получены ПМР-спектры (см. табл. 1), которые соответствуют их структуре.

### Экспериментальная часть

Температуры плавления определяли на приборе ПТП (СССР), оптическое вращение при 20—22° С — на поляриметре Polamat-A (ГДР). Спектры ПМР получены на спектрометре Bruker WM-500 (500 МГц), внутренний стандарт —  $\text{Me}_4\text{Si}$ . ИК-спектры записаны на спектрофотометре Specord 75-IR (ГДР; таблетки КВг). ТСХ проводили на пластинках Silufol UV-254 (ЧССР) в системах растворителей: хлороформ — бензол — этанол, 10 : 1 : 1 (А); *n*-бутанол — уксусная кислота — вода, 3 : 1 : 1 (Б). Вещества обнаруживали обугливанием при 300° С. Колоночную хроматографию проводили на промытом силикагеле L 100—250 мкм (ЧССР). В работе использовали 6-аминогексанол (Fluka) и 2-додецилтетрадекановую кислоту, полученную через малоновый эфир [7]. Выходы, физико-химические константы и ИК-спектры синтезированных соединений приведены в табл. 2. Данные элементного анализа для всех соединений соответствуют расчетным значениям.

**2-Гексадеканоиламиноэтанол (IV).** К раствору 0,5 г (1,96 ммоль) гексадекановой кислоты в 10 мл тетрагидрофурана добавляли 0,23 г (1,96 ммоль) HONSu и 0,40 г (1,96 ммоль) DCC. Через 3 ч осадок дициклогексилмочевины отфильтровывали и промывали 5 мл тетрагидрофурана. К объединенному фильтрату приливали раствор 0,12 г (1,96 ммоль) моноэтаноламина в 5 мл тетрагидрофурана. Выпавший осадок отфильтровывали и перекристаллизовывали их хлороформа. Получили 0,48 г соединения (IV).

Аналогично из гексадекановой кислоты и 6-аминогексанола, а также из 2-додецилтетрадекановой кислоты и моноэтаноламина синтезировали соответственно соединения (V) и (VI).

**(2-Гексадеканоиламиноэтил)-2-ацетамидо-4-O-(2-ацетамидо-3,4,6-tri-O-ацетил-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозил)-6-O-ацетил-2-дезокси-3-O-[D-1-(метилоксикарбонил)этил]- $\beta$ -D-глюкопиранозид (VII).** В раствор 0,33 г (0,50 ммоль) 2-метил-{4-O-(2-ацетамидо-3,4,6-tri-O-ацетил-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозил)-6-O-ацетил-2-дезокси-3-O-[D-1-(метилоксикарбонил)этил]- $\alpha$ -D-глюкопирано}-[2,1-d]-2-оксазолина [5] в 10 мл сухого дихлорэтана добавляли 0,15 г (0,50 ммоль) соединения (IV) и безводной TosOH до pH 4—5. Реакционную смесь перемешивали при 80—85° С до завершения реакции (ТСХ, система А). Раствор нейтрализовали пиридином и упаривали. Колоночной хроматографией (хлороформ  $\rightarrow$  хлороформ — этанол, 30 : 1) выделили 0,23 г гликозида (VII).

Подобным способом из соединений (V) и (VI) были получены гликозиды (VIII) и (IX).

Выходы, физико-химические константы и характеристические частоты ИК-спектров синтезированных соединений

Соединение	Выход, %	T. пп., °C	$[\alpha]_{D}^{25}$ , град (c, р-ритель)	ν (cm <sup>-1</sup> )				$R_f$ (система)
				OH, NH <sub>2</sub> , NH	(CH <sub>3</sub> ) <sub>n</sub>	сл. эфир	амид	
(IV)	81	75–76		3270	2900, 2830			1630, 1550
(V)	82	95–96		3280	2900, 2830			1620, 1520
(VI)	85	110–112		3280	2910, 2850			1640, 1550
(VII)	49	199–201	−39 (0,94; CHCl <sub>3</sub> )	3270	2900, 2840	1730, 1240	1640, 1530	0,43 (A)
(VIII)	45	188–192	−61 (0,56; CHCl <sub>3</sub> )	3280	2910, 2840	1740, 1240	1650, 1540	0,48 (A)
(IX)	45	189–191	−45 (0,40; EtOH)	3270	2910, 2850	1750, 1240	1670, 1550	0,51 (A)
(X)	58		−47 (0,56; EtOH)	3400–3250	2900, 2830	1720	1640, 1530	0,51 (B)
(XI)	53		−35 (0,45; CHCl <sub>3</sub> — EtOH, 1:4)	3400–3270	2910, 2840	1720	1650, 1550	0,60 (B)
(XII)	55		−33 (0,30; EtOH)	3410–3290	2930, 2850	1740	1650, 1560	700
(I)	91		−38 (0,55; EtOH)	3400–3250	2900, 2830		1640, 1550	0,40 (B)
(II)	92		−34 (0,88; EtOH)	3400–3280	2920, 2850		1650, 1550	0,48 (B)
(III)	90		−30 (0,45; EtOH)	3400–3250	2930, 2850		1640, 1550	0,59 (B)

Бензиловый эфир *O*-[(2-гексадеканоиламиноэтил)-2-ацетамидо-4-*O*-(2-ацетамидо-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозил)-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозид-3-ил]-D-лактоил-L-аланил-D-изоглутамина (X). Гликозид (VII) (130 мг, 0,14 ммоль) дезацетилировали по Земплену, после чего реакционную смесь упаривали досуха. Затем остаток растворяли в 5 мл этанола и обрабатывали 0,14 мл 1 н. KOH до завершения омыления (TCX, система Б). Раствор нейтрализовали катионитом КУ-2 ( $H^+$ ), смолу отфильтровывали и промывали 5 мл этанола. Фильтрат упаривали досуха, остаток растворяли в 5 мл смеси дioxсан — диметилформамид (1 : 1). Кислоту активировали 18 мг (0,15 ммоль) HONSu и 32 мг (0,15 ммоль) DCC, а затем конденсировали с 64 мг (0,15 ммоль) бензилового эфира трифторацетата L-аланил-D-изоглутамина [8] как описано в работе [5]. Получили 84 мг гликопептида (X).

Таким же способом синтезировали гликопептиды (XI) и (XII).

*O*-[(2-Гексадеканоиламиноэтил)-2-ацетамидо-4-*O*-(2-ацетамидо-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозил)-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозид-3-ил]-D-лактоил-L-аланил-D-изоглутамин (I). Раствор 60 мг (0,06 ммоль) гликопептида (X) в 3 мл этанола подвергали гидрогенолизу при комнатной температуре над 50 мг 10% Pd/C. Через 6 ч катализатор отфильтровывали, промывали 2 мл этанола и фильтрат упаривали. Получили 50 мг аморфного соединения (I).

Аналогично были получены соединения (II) и (III).

#### СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Ледерер Э. // Перспективы биоорганической химии и молекулярной биологии / Ред. Ю. А. Овчинников. М.: Наука, 1986. С. 294—297.
2. Lederer E. // J. Med. Chem. 1980. V. 23. № 8. P. 819—825.
3. Kobayashi S., Fukuda T., Yukimasa H., Fujino M., Azuma I., Yamamura Y. // Bull. Chem. Soc. Japan. 1984. V. 57. № 11. P. 3182—3196.
4. Inage M., Imoto M., Kambayashi Y., Kusumoto S., Shiba T. // Tetrahedron Lett. 1980. V. 21. P. 3767.
5. Земляков А. Е., Курьянов В. О., Чирва В. Я., Андронова Т. М. // Биоорган. химия. 1987. Т. 13. № 11. С. 1575—1578.
6. Земляков А. Е., Чирва В. Я. // Химия природы. соедин. 1987. № 5. С. 714—718.
7. Вейсанд К., Хильгетаг Г. Методы эксперимента в органической химии. М.: Химия, 1969. 944 с.
8. Ростовцева Л. И., Андронова Т. М., Малькова В. П., Сорокина И. Б., Иванов В. Т. // Биоорган. химия. 1981. Т. 7. № 12. С. 1843—1858.

Поступила в редакцию  
17.X.1989

A. E. ZEMLYAKOV, V. O. KUR'YANOV, S. S. PERTEL, V. Ya. CHIRVA,  
T. M. ANDRONOVA\*

#### SYNTHESIS OF LIPOPHILIC GLYCOSIDES OF *O*-(N-ACETYLGLUCOSAMINYL)-(β1 → 4)-N-ACETYLMURAMOYL- *L*-ALANYL-*D*-ISOGLUTAMINE

M. V. Frunze Simferopol State University;  
\*M. M. Shemyakin Institute of Bioorganic Chemistry, Academy of Sciences of the USSR;  
Moscow

N-Acyl- $\omega$ -aminoalkanols were obtained by N-acylation of 2-aminoethanol-1 and 6-aminohexanol-1 with hexadecanoic and 2-dodecyltetradecanoic acids and glycosylated with the oxazoline derivative of glucosaminylmuramic acid. The disaccharide glycosides obtained were used to synthesize  $\beta$ -(N-acyl- $\omega$ -aminoalkyl)glycosides of GMDP.