



УДК 547.963.07

## СИНТЕЗ НОВОГО ЛИПОФИЛЬНОГО ПРОИЗВОДНОГО ГМДП – N-АЦЕТИЛГЛЮКОЗАМИНИЛ-( $\beta$ 1→4)-N-ПАЛЬМИТОИЛМУРАМОИЛ- L-АЛАНИЛ-D-ИЗОГЛУТАМИНА

© 1995 г. С. С. Пертель\*, В. Я. Чирва

Симферопольский государственный университет, кафедра органической химии,  
333036, Симферополь, Ялтинская, 4

Поступила в редакцию 12.07.94 г.

Описан синтез нового липофильного аналога N-ацетилглюкозаминилмуромилдипептида (ГМДП) – N-ацетилглюкозаминил-( $\beta$ 1→4)-N-пальмитоилмуромойл-L-аланил-D-изоглутамина. Исходя из метилового эфира полного O,N-ацетата глюкозаминил-( $\beta$ 1→4)-муромовой кислоты, через стадии 1-дезацетилирования, получения гликозилгалогенида, образования соответствующего оксазолина, его кислотного гидролиза и ацилирования незамещенной аминогруппы муромовой кислоты пальмитоилхлоридом получали полный O-ацетат метилового эфира N-пальмитоил-N'-ацетилдисахарида. После деблокирования карбоксильной группы муромовой кислоты дисахаридное производное конденсировали с дипептидом и удаляли оставшиеся защитные группы.

**Ключевые слова:** глюкозаминилмуромилпептиды, липофильные производные, оксазолиновые производные, селективное N-дезацетилирование.

Значительный интерес к олигосахаридным аналогам муромилдипептида, в том числе производным N-ацетилглюкозаминил-( $\beta$ 1→4)-N-ацетилмуромойл-L-аланил-D-изоглутамина (ГМДП), обусловлен их большей биологической активностью по сравнению с N-ацетилмуромойл-L-аланил-D-изоглутамином (МДП). В частности, это касается адъювантных свойств [1, 2] и противоопухолевой активности [3].

Описаны 6-O-ацильные производные ГМДП (в частности, октадеканоильные и 2'-тетрадецилгексадеканоильные) [4], гликозиды [5] и соединения с модифицированной пептидной частью [3]. Синтез N-ацильных производных ГМДП с неацетильными жирнокислотными остатками до сих пор не описан. Обычно для получения ГМДП и его производных используют готовый дисахарид – N-ацетилглюкозаминил-( $\beta$ 1→4)-N-ацетилмуромовую кислоту (I) из клеточных стенок бактерий, например *Micrococcus lysodeicticus* [2]. Для его N-переацилирования необходимо предварительное деблокирование аминогрупп. Традиционные методы предусматривают применение для этих целей жестких реагентов; кроме того, невозможно осуществить селективное дезацетилирование одной из двух имеющихся аминогрупп. Создание же дисахаридного фрагмента исходя из N-ацильного (неацетильного) производного глюкозамина до сих пор не осуществлено, по-видимому, из-за

сложности гликозилирования муромовой кислоты по ее 4-OH-группе.

Нами разработан метод избирательного N-дезацетилирования в 2-ацетамидо-2-дезоксисахарах, предусматривающий сохранение сложноэфирных защит и набильных гликозидных связей. Метод включает образование оксазолинового цикла через предварительное получение 1-OH- и 1-Cl-производных и последующий кислотный гидролиз его в мягких условиях. Этот прием позволяет провести селективное деблокирование аминогрупп сахара, находящегося на восстанавливющем конце молекулы олигосахарида. В дальнейшем эта аминогруппа должна быть ацилирована в среде, не содержащей большого избытка основания, в ином случае может происходить внутримолекулярное переацилирование путем миграции ацильного остатка с O-1 "восстанавливающего" сахара.

Приведенная последовательность реакций дает возможность исходя из готового дисахарида (I) синтезировать разнообразные N-ацильные производные N-ацетилглюкозаминил-( $\beta$ 1→4)-муромовой кислоты и соответствующие липофильные аналоги ГМДП на их основе.

Исчерпывающее ацилирование гидроксильных групп и метилирование карбоксила в соединении (I) приводят к защищенному производному (II). Селективное 1-дезацетилирование дает 1-OH-производное (III). Его переводят в гликозилгалогенид (IV) действием тионилхлорида. Затем по

\* Автор для переписки

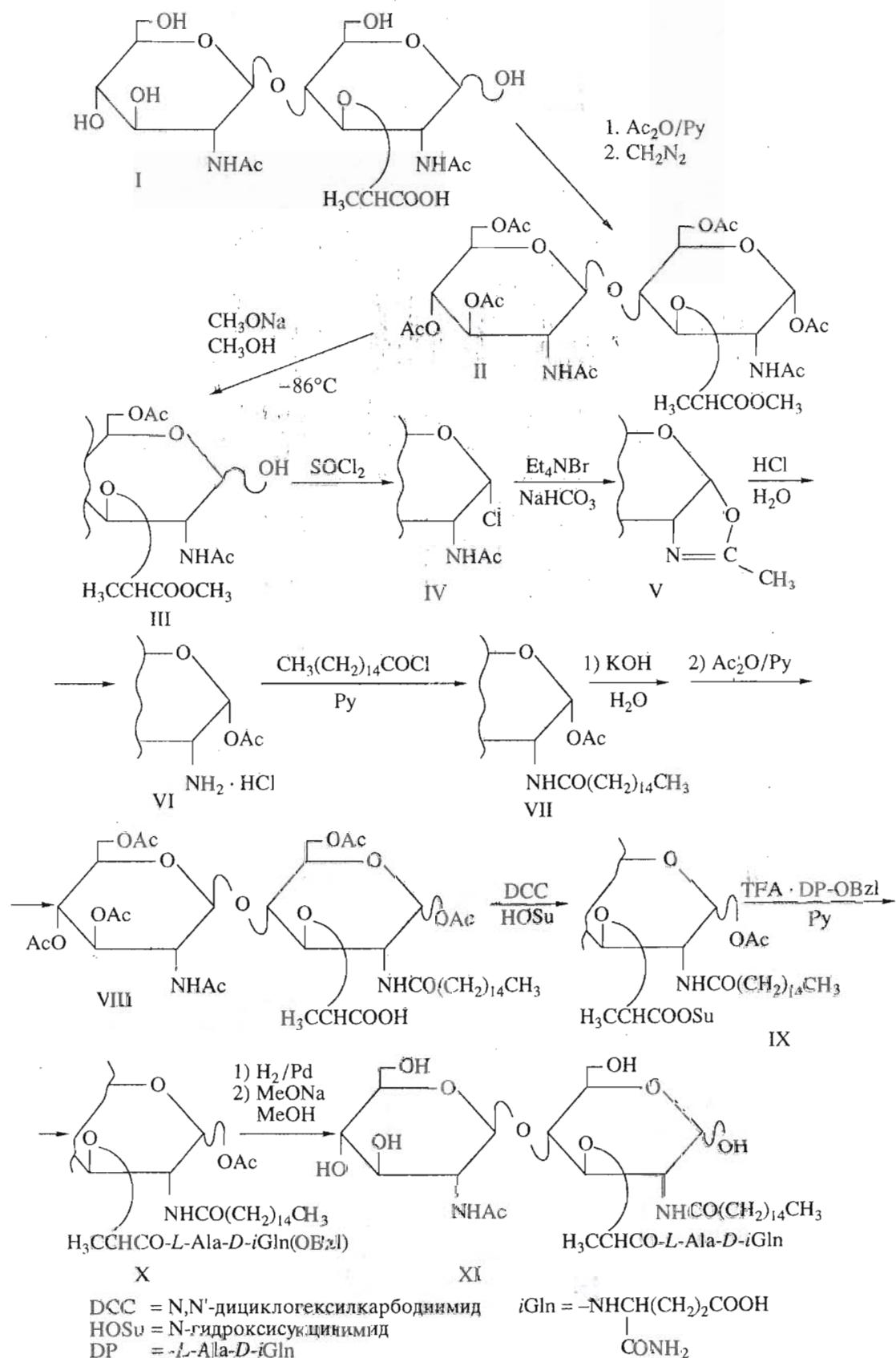


Схема.

методу Лемье получают оксазолиновое производное (V) [6]. Гидролиз оксазолина в присутствии HCl дает гидрохлорид (VI), который ацилируют пальмитоилхлоридом, не допуская присутствия в реакционной среде избытка основания.  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектр продукта (VIII) (см. "Экспериментальную часть") помимо сигналов протонов углеводной части содержит сигналы протонов пальмитоильного фрагмента, в частности тройные - $\text{COCH}_2\text{CH}_2-$  (2Н), - $\text{CH}_2\text{CH}_3$  (3Н), а также мультиплеты - $\text{COCH}_2\text{CH}_2-$  (2Н) и  $(\text{CH}_2)_{12}$  (24Н).

N-Пальмитоильное производное (VII) освобождают от сложноэфирных защит щелочным гидролизом, реацетилируют и, после активации карбоксильной группы через образование активированного эфира с N-гидроксисукцинидом, конденсируют с бензиловым эфиrom L-аланил-D-изоглутамина. В  $^1\text{H}$ -ЯМР-спектре полученного гликопептида (см. "Экспериментальную часть") наряду с сигналами протонов углеводной части определены сигналы протонов дипептидного фрагмента, в частности дублет  $\text{CH}_3\text{CH}$  (3Н, аланин), мультиплет  $\text{CH} + \text{CH}$  (2Н, аланин и глутамин), синглет  $\text{CH}_2\text{Ph}$  (2Н) и мультиплет  $\text{CH}_2\text{Ph}$  (5Н). Удаление бензильной сложноэфирной группы с изоглутамина производили при помощи катализического гидрогенолиза над палладиевой чернью, а деблокирование гидроксильных групп – с помощью дезацетилирования по Земплену.

## ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНАЯ ЧАСТЬ

Температуры плавления определяли на приборе ПТП (СССР), оптическое вращение – на поляриметре Polamat A (ГДР). Спектры  $^1\text{H}$ -ЯМР сняты на спектрометре Bruker WM-200 (200 МГц), внутренний стандарт –  $\text{Me}_4\text{Si}$ . ИК-спектры записаны на приборе Specord IR-75 (ГДР) (таблетки КВг). ТСХ осуществляли на пластинках Silufol UV-254 с обнаружением зон путем обугливания при 400°C. Использовали системы растворителей: хлороформ–этанол, 10 : 1 (A), 10 : 0.5 (B); n-бутанол–уксусная кислота–вода, 3 : 1 : 1 (B). Колоночную хроматографию (КХ) проводили на предварительно промытом силикагеле L 40 – 100 мкм. Данные элементного анализа соответствуют расчетным значениям. N-Ацетилглюказаминыл-( $\beta$ 1 → 4)-N-ацетилмурамовая кислота производства НПО "Биолар" (1991 г.).

**2-Ацетамидо-4-O-(2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозил)-6-O-ацетил-2-дезокси-3-O-[D-1-(метоксикарбонил)этил]-D-глюкопираноза (III).** 1.0 г (1.43 ммоль) 2-ацетамидо-4-O-(2-ацетамидо-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозил)-2-дезокси-3-O-(D-1-карбоксиэтил)-D-глюкопиранозы (I) обрабатывали 8 мл смеси уксусный ангидрид–пиридин (1 : 1), кратковременно нагревали до ~70°C и упаривали реакционную смесь. Полученный полный ацетат растворя-

ли в этаноле и метилировали эфирным раствором диазометана до перехода всего вещества в метиловый эфир (II) (контроль ТСХ, система А). После удаления растворителей продукт растворяли в 15 мл абсолютного метанола, охлажденного до -86°C, и прибавляли раствор метилата натрия, полученный путем растворения 0.1 г Na в 10 мл  $\text{CH}_3\text{OH}$ . Периодически производили контроль ТСХ (система А). После завершения реакции (исчезновение зоны полного ацетата на хроматограмме) прибавляли к смеси метанольный раствор  $\text{H}_3\text{PO}_4$  до нейтрализации, нагревали до комнатной температуры, отфильтровывали осадок фосфатов натрия и упаривали. Смесь разделяли с помощью КХ в системе хлороформ–этанол, 100 : 3. Получили 657 мг вещества в виде смеси аномеров. Выход 70%. Т. пл. 211 – 212°C.  $[\alpha]_{546}^{28} +44^\circ$  (*c* 0.924;  $\text{CH}_3\text{CN}$ ). Лит. [5] для (III):  $[\alpha]_{546} +19^\circ$  (*c* 0.85;  $\text{CHCl}_3$ ). ИК ( $\nu, \text{ см}^{-1}$ ): 3450 (ОН), 3310 (NH), 2970 ( $\text{CH}_3$ ), 1750 (C=O сл. эфира), 1660 (C=O амида I), 1550 (CN + NH амида II), 1230 (C–O–C сл. эфира).

**2-Пальмитоиламино-4-O-(2-ацетамидо-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси- $\beta$ -D-глюкопиранозил)-1,6-ди-O-ацетил-2-дезокси-3-O-[D-1-(метоксикарбонил)этил]- $\alpha$ -D-глюкопираноза (VII).** К 300 мг (0.44 ммоль) вещества (III) прибавляли 3 мл дихлорэтана и 0.2 мл тионилхлорида. После перехода всего исходного соединения в хлорид (IV) (контроль ТСХ, система Б) растворитель удаляли, продукт несколько раз упаривали с дихлорэтаном, добиваясь исчезновения запаха тионилхлорида. После этого вещество растворяли в 5 мл сухого ацетонитрила, добавляли 107 мг тетраэтиламмонийбромида и 75 мг безводного  $\text{NaHCO}_3$ . Реакционную смесь при перемешивании нагревали до 45°C. Через 0.5 ч (контроль ТСХ, система А) раствор отфильтровывали, удаляли растворитель, остаток растворяли в  $\text{CHCl}_3$  и четыре раза промывали водой. После осушения безводным  $\text{Na}_2\text{SO}_4$  хлороформную фракцию упаривали, вещество растворяли в диоксане, добавляли 100 мкл воды и диоксановый раствор HCl до появления устойчивой кислой реакции и перехода всего оксазолина (V) в гидрохлорид (VI) (контроль ТСХ, система А). Растворитель удаляли, добавляли 3 мл безводного диоксана, 122 мг (1 экв.) пальмитоилхлорида (полученного из пальмитиновой кислоты с использованием в качестве хлорирующего реагента тионилхлорида в присутствии каталитических количеств пиридинина) и по каплям пиридин, поддерживая слабокислую реакцию среды. После завершения ацилирования (контроль ТСХ, система Б) растворитель упаривали, а вещество выделяли с помощью КХ в системе  $\text{CHCl}_3 \rightarrow \text{CHCl}_3-\text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$ , 100 : 1. Получено 242 мг вещества (60%).  $[\alpha]_{546}^{18} +29^\circ$  (*c* 4.3;  $\text{CHCl}_3$ ).

Т. пл. 197 - 198°C. ИК ( $\nu$ , см<sup>-1</sup>): 3320 (NH), 2950, 2870 (CH<sub>2</sub>), 1750 (C=O сл. эфира), 1660 (C=O, амид I), 1540 (CN + NH, амид II), 1220 (C—O—C сл. эфира). ПМР ( $\delta$ , м. д., C<sup>2</sup>HCl<sub>3</sub>): 0.81т (3H, CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>), 1.18м (24H, (CH<sub>2</sub>)<sub>12</sub>), 1.31д (3H, J<sub>CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub></sub> 6 Гц, CH<sub>3</sub>CH), 1.92с (3H, NAc), 1.96с (6H, 2OAc), 2.01с (3H, OAc), 2.05с (3H, OAc), 2.09с (3H, OAc), 2.19т (2H, COCH<sub>2</sub>), 3.72с (3H, OCH<sub>3</sub>), 4.70кв (1H, J<sub>CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub></sub> 6 Гц, CH<sub>3</sub>CH), 6.1ущ.с (1H, NH), 6.36ущ.с (1H, H-1), 7.99ущ.с (1H, NH').

**γ-Бензиловый эфир O-[2-пальмитоиламидо-4-O-(2-ацетамило-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-β-D-глюкопиранозил)-1,6-ди-O-ацетил-2-дезокси-α-D-глюкопираноза-3-ил]-D-лактоил-L-аланил-D-изоглутамина (X).** 370 мг производного (VII) растворяли в 3 мл метанола и добавляли 1 н. раствор KOH до получения устойчивой щелочной реакции среды (приблизительно 1.1 экв.). Затем раствор обрабатывали избытком катионита КУ-2 в H<sup>+</sup>-форме, после нейтрализации катионит и растворитель удаляли, остаток ацетилировали 3 мл смеси уксусный ангидрид-пиридин, 1 : 1. Кислоту (VIII) после упаривания избытка ацетилирующей смеси дополнительно очищали колоночной хроматографией в системе CHCl<sub>3</sub>—C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH (100 : 1) → CHCl<sub>3</sub>—C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH (10 : 2). Получили 180 мг (50%) продукта. Вещество растворяли в 3 мл безводного диоксана и обрабатывали 28 мг (1.2 экв.) N-гидроксисукциниимид и 50 мг (1.2 экв.) N,N'-дициклогексилкарбодииимида. Через 12 ч отфильтровывали осадок N,N'-дициклогексилмочевины и к раствору активированного эфира добавляли диоксановый раствор формиата γ-бензилового эфира L-аланил-D-изоглутамина (полученного путем обработки γ-бензилового эфира N-triethyl-butyloxycarbonyl-L-alanyl-D-isoglutamata 2 мл муравьиной кислоты в течение 12 ч и последующим удалением избытка кислоты упариванием в вакууме), содержащий 114 мг (1.2 экв.) дипептида и 1 мл триэтиламина. После завершения конденсации (контроль TCX, система В) реакционную смесь упаривали и разделяли KX, используя систему растворителей CHCl<sub>3</sub>—C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH (100 : 3) → CHCl<sub>3</sub>—C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>OH (100 : 6). Получено 220 мг (92%) вещества (X). [α]<sub>546</sub><sup>23</sup> +2.73° (с 0.73, CHCl<sub>3</sub>). Т. пл. 178 - 179°C. ИК ( $\nu$ , см<sup>-1</sup>): 3310 (NH), 2950, 2870 (CH<sub>2</sub>), 1750 (C=O сл. эфира), 1660 (C=O, амид I), 1550 (CN + NH, амид II), 1230 (C—O—C сл. эфира), 720 (Ph). ПМР

(δ, м. д., C<sup>2</sup>HCl<sub>3</sub>+C<sup>2</sup>H<sub>3</sub>O<sup>2</sup>H): 0.635т (3H, CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>), 1.00м (24H, (CH<sub>2</sub>)<sub>12</sub>), 1.45д (3H, J<sub>CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub></sub> 6 Гц, CH<sub>3</sub>CH), 1.53д (3H, J<sub>CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub></sub> 6 Гц, CH<sub>3</sub>CH), 1.71с (3H, NAc), 1.79с (3H, OAc), 1.80с (3H, OAc), 1.82с (3H, OAc), 1.87с (3H, OAc), 1.90с (3H, OAc), 1.98 уш.с. (2H, COCH<sub>2</sub>), 2.24м (2H, CH Ala + CH i-Gln), 4.86кв (1H, J<sub>CH<sub>3</sub>CH<sub>2</sub>, CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub></sub> 6 Гц, CH<sub>3</sub>CH), 4.87с (2H, CH<sub>2</sub>Ph), 6.00д (1H, J<sub>H<sub>1</sub>, H<sub>2</sub></sub> 3.4 Гц, H-1), 7.12м (5H, C<sub>5</sub>H<sub>5</sub>), 7.59д (1H, NH), 7.67д (1H, NH), 7.73д (1H, NH), 7.93д (1H, NH).

**O-[2-Пальмитоиламидо-4-O-(2-ацетамило-3,4,6-три-O-ацетил-2-дезокси-β-D-глюкопиранозил)-2-дезокси-α-D-глюкопираноза-3-ил]-D-лактоил-L-аланил-D-изоглутамин (XI).** 220 мг вещества (X) растворяли в 2 мл метанола и гидрировали в течение ночи над палладиевой чернью. Катализатор отфильтровывали и прибавляли раствор метилата натрия в метаноле до нейтрализации кислоты и получения устойчивой слабощелочной реакции среды. Через 12 ч, по завершении реакции (контроль TCX, система В), к раствору добавляли избыток катионита КУ-2 в H<sup>+</sup>-форме. После завершения ионного обмена катионит и растворитель удаляли, вещество осаждали эфиром. Получили 150 мг (92%) вещества (XI). [α]<sub>546</sub><sup>20</sup> -3.0° (с 1.0, CH<sub>3</sub>OH). ИК ( $\nu$ , см<sup>-1</sup>): 3400 (OH); 3320 (NH), 2950, 2870 (CH<sub>2</sub>), 1720 (C=O кислоты), 1660 (C=O, амид I), 1550 (CN + NH, амид II).

## СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Tsujimoto M., Kinoshita F., Okunaga T., Kotani S., Kusumoto S., Yamamoto K., Shiba T. // Microbiol. Immunol. 1979. V. 23 (9). P. 933 - 935.
2. Синтетические иммуномодуляторы / Ред. Петров Р.В. М.: Наука, 1991. С. 7 - 14.
3. Ростовцева Л.И., Андронова Т.М., Малькова В.П., Сорокин И.Б., Иванов В.Т. // Биоорган. химия. 1981. Т. 7. № 12. С. 1843 - 1858.
4. Inage M., Imoto M., Kambayashi Y., Kusumoto S., Shiba T. // Tetrahedron Lett. 1980. V. 21. P. 3767 - 3770.
5. Земляков А.Е., Курьянов В.О., Чирва В.Я., Андронова Т.М. // Биоорган. химия. 1987. Т. 13. № 11. С. 1575 - 1578.
6. Lemieux R.U., Driguez H. // J. Amer. Chem. Soc. 1975. V. 21. P. 460.

# Synthesis of a New Lipophilic Derivative of GMDP, N-Acetylglucosaminyl-( $\beta$ 1→4)-N-palmitoylmuramoyl- *L*-alanyl-*D*-isoglutamine

S. S. Pertel\* and V. Ya. Chirva

*Simferopol' State University, ul. Yaltinskaya 4, Simferopol', 333036 Ukraine*

**Abstract** – The synthesis of a new lipophilic analog of N-acetylglucosaminylmuramoyldipeptide (GMDP), N-acetylglucosaminyl-( $\beta$ 1→4)-N-palmitoylmuramoyl-*L*-alanyl-*D*-isoglutamine, is described. Completely O-acetylated methyl ester of N-palmitoyl-N-acetyldisaccharide was prepared from the starting methyl ester of completely O-acetylated N-acetylglucosaminyl-( $\beta$ 1→4)-muramic acid via 1-deacetylation, preparation of glycosyl chloride, formation of the corresponding oxazoline derivative followed by its acid hydrolysis, and acylation of a free amino group formed with palmitoyl chloride. After deblocking the carboxyl group of muramic acid, the disaccharide was condensed with dipeptide. The synthesis was completed by removing the protecting groups.

**Key words:** glucosaminylmuramoylpeptides, lipophilic derivatives, oxazoline derivatives, selective N-deacetylation.

\* To whom correspondence should be addressed.