



# БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 5 \* № 10 \* 1979

УДК 547.953'458.3/1.07

## СИНТЕЗ И СПЕКТРЫ ЯМР

6'-(1,2-ДИСТЕАРОИЛ-*рас*-ГЛИЦЕРО-3-ФОСФО)МАЛЬТОЗЫ

*Предводителев Д. А., Грачев М. К., Смирнов М. Б.,  
Нифантьев Э. Е.*

*Московский государственный педагогический институт  
им. В. И. Ленина*

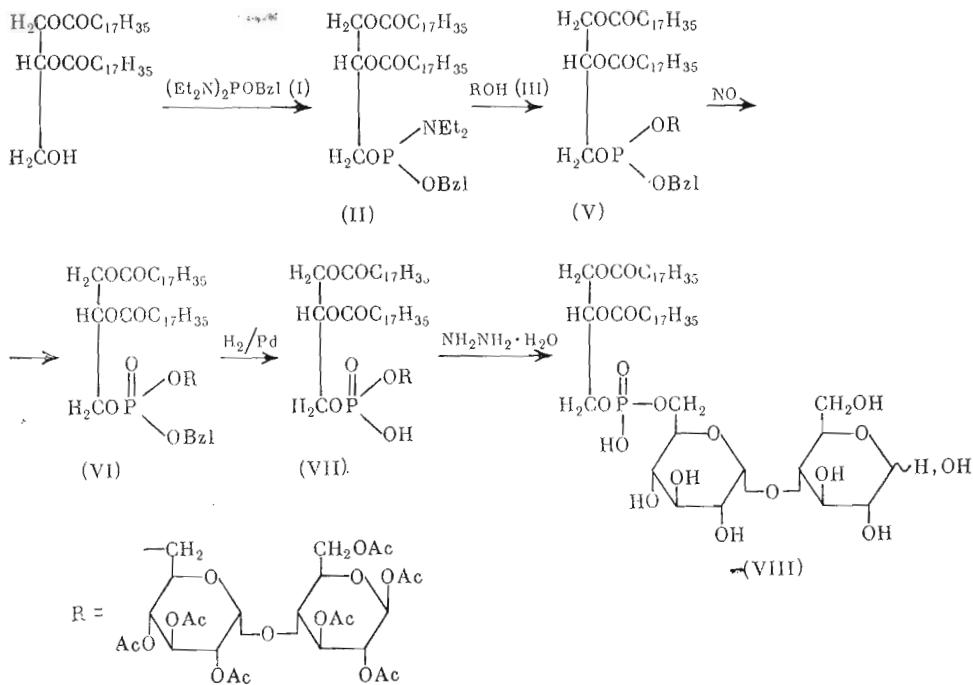
Осуществлен первый пример синтеза гликофосфолипидов, содержащих в своем составе остаток дисахарида — 6'-(1,2-дистеароил-*рас*-глицеро-3-фосфо)мальтозы. Синтез основан на использовании амидоэфиров фосфористой кислоты. Исследованы спектры ЯМР полученных соединений. В спектрах ЯМР гликофосфолипидов обнаружено явление диастереомерной анизохронности.

В последние годы опубликована серия работ, посвященных выделению [1], установлению строения [2] и функции [3] фосфатидилдисахаридов. В частности, таким липидам приписана роль «якоря», который связывает гидрофобную часть мембранны с гидрофильной липотеихоевой кислотой [4]. Синтез фосфатидилдисахаридов еще не осуществлялся, хотя получены родственные вещества, содержащие остаток гликозилированного инозита [5].

В настоящей работе описан синтез неизвестной ранее 6'-(1,2-дистеароил-*рас*-глицеро-3-фосфо)мальтозы (VIII) с использованием амидофосфитного метода, хорошо зарекомендовавшего себя при получении фосфатидилгексоз [6, 7]. В качестве исходных соединений использовался бензилдиэтиламинофосфит 1,2-дистеароилглицерина (II), доступное и удобное в работе соединение, и 1,2,3,6,2',3',4'-гептаацетат мальтозы (III). Продуктивное (III) получено нами детритилированием 6'-тритиил-1,2,3,6,2',3',4'-гептаацетата мальтозы (IV), описанной ранее [8].

Центральным моментом синтеза (см. схему) является конденсация соединений (II) и (III) с отгонкой диэтиламина. Данные, полученные нами ранее при изучении аналогичного фосфорилирования ацилгексоз [7, 9], свидетельствовали об отсутствии миграции сложноэфирных групп и аминолиза ацетатных групп при фосфорилировании. Дополнительное подтверждение отсутствия этих нежелательных процессов мы получили из спектров  $^{13}\text{C}$ -ЯМР фосфата (VI) (см. ниже).

Неочищенный фосфит (V) окисляли окисью азота до соответствующего фосфата (VI). Последний выделяли хроматографией на силикагеле и подвергали гидрогенолизу на палладиевой черни для удаления бензильной группы с образованием кислого фосфата (VII). Синтез 6'-фосфатидилмальтозы (VIII) завершали снятием ацетатных защит фосфата (VII), нагревая его в спирте с гидразингидратом. Индивидуальность и строение соединений (III), (VI), (VIII) подтверждены данными ТСХ, элемент-



ным анализом, спектрами ИК и ЯМР (см. «Экспериментальную часть» и рисунок).

Фосфат (VI), содержащий остатки оптически активного сахара, рацемического 1,2-диацилглицерина и фосфатный, так же как и близкие по структуре модельные соединения на основе 1,2-O-изопропилиденглицерина [9], должен состоять из четырех диастероизомеров. Действительно, в спектре  $^{31}\text{P}$ -ЯМР раствора соединения (VI) в хлороформе при подавлении спин-спинового взаимодействия с протонами присутствуют четыре сигнала. В то же время спектр этого соединения в бензоле представляет собой синглет, что связано с особенностями проявления диастереомерной анизохронности (ДА) в различных растворителях [9–11].

Для подтверждения строения производных мальтозы (III), (IV) фосфата (VI) (см. рисунок и таблицу) были получены спектры  $^{13}\text{C}$ -ЯМР растворов производного мальтозы (III), фосфата (VI) и дистеароилглицерина в хлороформе, а также производного мальтозы (IV) и фосфата (VI) в бензоле. Сигналы ядер углерода мальтозы в соединениях (III), (VI), C1–C6 и C1'–C3' в спектрах отнесены исходя из величин их химических сдвигов в спектре раствора октаацетата мальтозы в хлороформе [12], сигналы ацетатных групп — по мультиплетности сигналов в спектрах «off-резонанса» и значениям химических сдвигов ( $\alpha$ -положение к  $\text{C}=\text{O}$ -группе). В спектре раствора фосфата (VI) в хлороформе по величинам химических сдвигов [13] линии в областях 13–34 и 172–174 м.д. отнесены к резонансам ядер углерода остатков стеариновой кислоты; аналогично, неразрешенная группа дублетов при 65,2–65,7 м.д. соответствует сигналам ядер C6' остатка мальтозы и  $\text{CH}_2\text{OP}$  глицерипного остатка, сигналы при 61,76 и 69,59 м.д., не расщепляющиеся от взаимодействия с фосфором ( $J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}} < 0,5$  Гц), относятся к резонансам ядер C1 глицерина и C4' остатка мальтозы соответственно. Сравнение спектров  $^{13}\text{C}$ -ЯМР растворов фосфата (VI) в хлороформе и бензоле показывает, что два сигнала при 68,02 и 68,11 м.д. в спектре фосфата (VI) в хлороформе представляют собой дублет с  $J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}} = 1,8$  Гц и  $\delta = 68,06$  м.д., а сигнал при 68,91 м.д. является компонентом дублета с  $J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}} \geq 7,5$  Гц и  $\delta = 69,12 \pm$

Параметры спектров  $^{13}\text{C}$ -ЯМР

Атомы углерода	Дистеароил-глицерин, $\delta$ , м.д.	Производное малтозы (III), $\delta$ , м.д.	Фосфат (VI) в $\text{CHCl}_3$ , $\delta$ , м.д.	Фосфат (VI) в $\text{C}_6\text{H}_6$ , $\delta$ , м.д.
C1		91,50(169) *	91,55	91,69
C2		71,16	71,23	71,71
C3		75,31(150)*	75,22	75,79
C4		72,64(146,5)*	73,08	72,83
C5		73,26(144)*	73,35	73,45
C6		62,69(149)*	62,69	62,60
C1'		95,94(174,5)*	95,94	96,15
C2'		70,39(151)*	70,16	70,64
C3'		69,20	69,34	69,73
C4'		68,82	69,59	69,98
C5'		70,98	68,06 **	68,61 **
C6'		61,14(143)*	65,20–65,70	65,50–66,00
$\text{CHCH}_2\text{OC(O)}$	62,47		61,76	61,92
$\underline{\text{CH}_2}\text{CHCH}_2$	72,23		69,12 *** (69,35–69,70)	68,40–70,10
$\text{CHCH}_2\text{OP(O)}$	61,44		65,20–65,70	65,50–66,00
$\text{CH}_3$	13,85		13,85	13,93
$\text{CH}_2\text{CH}_3$	22,50		22,54	22,77
$\text{CH}_2\text{CH}_2\text{CH}_3$	31,79		31,83	32,04
$\text{CH}_2\text{CH}_2\text{CO(O)}$	24,82		24,80	25,00
$\text{CH}_2\text{CO(O)}$	34,02; 34,2		34,11; 33,97	33,95; 34,16
$\text{CO(O)}$	173,54; 173,31		172,70; 173,04	172,41; 172,54
$\text{CH}_3\text{CH}_2\text{CH}_2(\text{CH}_2)_{12}$	29,01; 29,20; 29,33; 29,56		29,10; 29,21; 29,42; 29,60 69,35–69,70	29,26; 29,47; 29,67; 29,90 69,4–70,1
$\text{C}_6\text{H}_5\text{CH}_2\text{OP}$		20,31; 20,40; 20,56; 20,60; 20,67	20,35; 20,54; 20,67	19,79; 19,88; 19,92; 20,45; 20,49
$\underline{\text{CH}_3}\text{C(O)O}$		168,77; 169,46; 169,69; 169,94; 170,24; 170,44; 170,82	168,68; 169,27; 169,39; 169,74; 169,89; 170,35	168,26; 169,00; 169,46; 169,89; 169,94; 170,14

\* В скобках приведены  $^2J_{^{13}\text{C}-^1\text{H}}$  в Гц.    \*\*  $^3J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}}$  1,8 Гц.    \*\*\*  $^2J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}} \geq 7,5$  Гц.

$\pm 0,05$  м.д. Исходя из запечатий  $^2J_{^{13}\text{C}-^1\text{H}}$  фосфотриэфиров [13–15], а также  $^2J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}}$ , полученных нами для дубензилфосфата 1,2-О-изопропиляденглицерина (5,5 и 5,9 Гц для сигналов ядер углеродов  $\text{C}_6\text{H}_5\text{CH}_2\text{OP}$  и  $\text{CHCH}_2\text{OP}$  соответственно), величины 1,8 и 7,5 Гц мы отнесли к константам спин-спинового взаимодействия атомов  $^{13}\text{C}$  и  $^{31}\text{P}$ , разделенных тремя связями. Эти константы должны проявляться в сигналах ядер  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2$  глицеринового остатка и C5' остатка малтозы. По величинам химических сдвигов и констант  $^3J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}}$  ядер глицеринового остатка дипальмитоилфосфатной кислоты и дипальмитоиллецитина [13] дублет при 69,12 м.д. может быть отнесен к резонансу ядер  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2$  глицериновой системы, а дублет при 68,06 м.д.– к резонансу ядер C5' остатка малтозы. Сигналы ядер углерода  $\text{C}_6\text{H}_5\text{CH}_2\text{OP}$  лежат в области 69,35–69,70 м.д.

Наличие неразрешенной системы линий в области 65,2–65,7 м.д., соответствующей резонансу ядер C6' остатка малтозы и фрагмента  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2\text{OP}$ , можно объяснить проявлением ДА в спектре раствора фос-

фата (VI) в хлороформе [10, 11]. Установить этот эффект по резонансу ядер  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2$  глицериновой системы не удалось, что не позволяет исключить возможность их резонанса в одной из диастереомерных форм в области 69,35–69,70 м.д. Проявление ДА по резонансам ядер  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2\text{OP}$  глицериновой системы, С6' остатка мальтозы, группы  $\text{C}_6\text{H}_5\text{CH}_2\text{OP}$  и, возможно,  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2$  глицерина видно и в спектре  $^{13}\text{C}$ -ЯМР раствора фосфата (VI) в бензоле. Отнесение сигналов этого спектра, приведенное в таблице, выполнено сопоставлением со спектрами фосфата (VI) в хлороформе и производного мальтозы (IV) в бензоле.

Резонансные сигналы ядер C4, C5' и С6' в спектре раствора производного мальтозы (III) в хлороформе отнесены исходя из величин химических сдвигов в спектрах растворов октаацетата мальтозы [12] и фосфата (VI) в хлороформе, а также мультиплетности сигналов в спектре «off-резонанса».

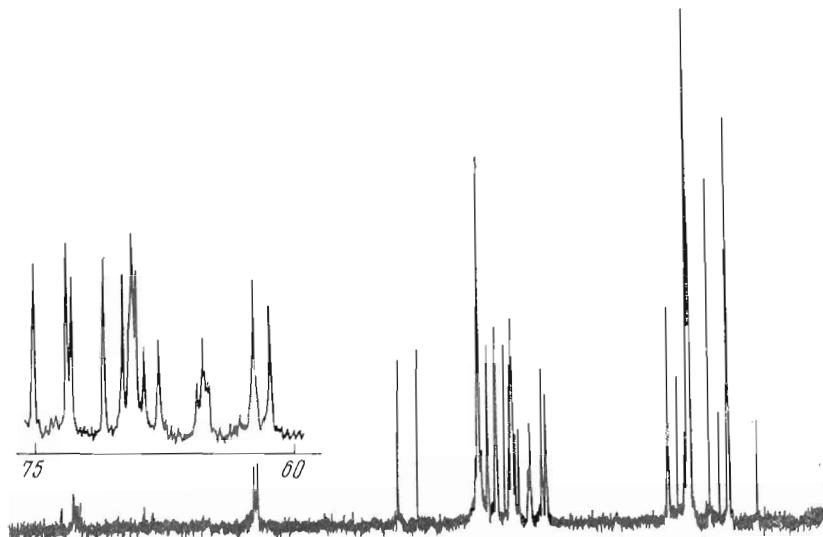
Из приведенного анализа спектров  $^{13}\text{C}$ -ЯМР фосфата (VI) следует, что наличие констант спин-спинового взаимодействия  $^2J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}}$  для ядра С6' и  $^3J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}}$  для ядра C5', отсутствие таких констант в резонансах других ядер углеводной части соединения и равные значения величин интегральной интенсивности сигналов ядер С6 и  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2\text{OP}$ -системы доказывают отсутствие миграции связи С—О—Р по сахарному фрагменту фосфата (VI). Конфигурация аномерных центров сахарных остатков подтверждена значениями химических сдвигов ядер атомов углерода мальтозы [12]. Значения  $^3J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}}$  позволяют сделать некоторые выводы о конфигурации фосфатного центра. Так, величина  $^3J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}} (\geq 7,5 \text{ Гц})$  для ядер  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2$ -группы свидетельствует о преимущественной *транс*-конформации группы  $\text{CH}_2\text{CHCH}_2\text{O}^{31}\text{P}$ , а  $^3J_{^{13}\text{C}-^{31}\text{P}}$  для ядер C5' (1,8 Гц) — о том, что двугранный угол в группе  $\text{CH}^{13}\text{CHCH}_2\text{O}^{31}\text{P}$  находится в пределах 60–120° [11].

Нами была предпринята попытка исследовать спектр  $^{13}\text{C}$ -ЯМР дезацилированного липида (VIII). Однако из-за образования ассоциатов наблюдается сильное уширение сигналов и получение качественных спектров затруднительно.

### Экспериментальная часть

Все синтезы с применением производных трехвалентного фосфора проводили в атмосфере сухого аргона. Колоночную хроматографию осуществляли на силикагеле Л 40/100 мкм, ТСХ — на силикагеле Л 40/100 мкм (метод 1) в системах: бензол — этилацетат, 1:2 (А), бензол — этилацетат, 1:1 (Б), хлороформ — метанол, 14:1 (В), хлороформ — метанол — вода, 65:25:4 (Г); на окиси алюминия (II степени активности по Брокману) (метод 2) в системах бензол — диоксан, 3:1 (Д) и гексан — диоксан, 4:1 (Е), а соединение (VIII) хроматографировали также на силикагеле Kieselgel Woelm 63/200 мкм (метод 3) в системе Г. Обнаружение при ТСХ осуществляли парами иода или конц.  $\text{H}_2\text{SO}_4$  с последующим прокаливанием при 200–300° С, а также молибденовым синим с последующим прокаливанием при 200–400° С.

ИК-спектр снимали на спектрометре UR-21, спектры ПМР — на приборах, WH-90 (Bruker, ФРГ,  $\nu_0$  90 МГц) (соединение III), BS-487-C (Tesla, ЧССР,  $\nu_0$  80 МГц) (соединение VI) и WH-360 (Bruker, ФРГ,  $\nu_0$  360 МГц) (соединение VIII), внутренний стандарт — гексаметилдисилоксан. Спектры  $^{31}\text{P}$ -ЯМР снимали на приборе НХ-90 (Bruker, ФРГ) при частоте 36,43 МГц и WP-60 (Bruker, ФРГ) при частоте 24,28 МГц; концентрация веществ в хлороформе или бензole 50–100 мг/мл (внешний стандарт — 85% фосфорная кислота), в режиме преобразования Фурье при полном подавлении всех спин-спиновых взаимодействий с протонами. Спектры  $^{13}\text{C}$ -ЯМР хлороформных или бензольных растворов веществ (50–100 мг/мл) получены на спектрометре WP-80 DS (Bruker, ФРГ) на частоте 20,1 МГц. Условия регистрации: объем памяти на накопление спектра — 8К, на воспроиз-



Спектр  $^{13}\text{C}$ -ЯМР бензил(1,2-дистеароил-*rac*-глицеро-3)-(1,2,3,6,2',3'4'-пента-*O*-ацетил- $\beta$ -мальтозо-6')фосфата (VI) в дейтерохлороформе

изведение — 8К; машинное разрешение 0,45 Гц; длительность импульса 3 и 7,2 мкс (37 и 90° соответственно), интервал между импульсами 1,092 с; количество накоплений 5000—25 000. Химические сдвиги отсчитывали от сигнала растворителя и пересчитывали в  $\delta$ -шкалу относительно тетраметилспирона (TMS) по формулам:  $\delta = \delta_{\text{CHCl}_3} + 77,20$  м.д.;  $\delta = \delta_{\text{C}_6\text{H}_6} - 128,40$  м.д.

Углы вращения измеряли на поляриметре Perkin-Elmer 141.

*1,2,3,6,2',3',4'-пента-*O*-ацетил- $\beta$ -мальтоза* (III). 0,401 г производного мальтозы (IV) [8] и 32 мл 80% уксусной кислоты выдерживали 0,5 ч на кипящей водяной бане, охлаждали, прибавляли 30 мл воды, отделяли выпавший осадок трифенилкарбинала и продукт экстрагировали хлороформом (3×25 мл). Хлороформные вытяжки объединяли, промывали водой (2×15 мл) и сушили сульфатом натрия. Растворитель отгоняли в вакууме, остаток затирали с 5 мл ац. эфира и сушили в вакууме. Выход 0,18 г (62%); т. пл. 176—178° С (после перекристаллизации из бензола т. пл. 179,0—179,5° С);  $[\alpha]_D^{20} +53,3$  (с 0,394,  $\text{CHCl}_3$ );  $R_f$ , 0,5 (метод 1, А). Спектр ПМР ( $\text{CDCl}_3$ ,  $\delta$ , м. д.): 1,7 (с, 3Н,  $\text{C}_6\text{-OCOCH}_3$ ), 1,9—2,1 (м, 18Н, 1,2,3,2',3',4'-( $\text{OCOCH}_3$ )<sub>6</sub>), 3,3—4,4 (м, 7Н, 6-Н<sub>2</sub>, 6'-Н<sub>2</sub>, 5-Н, 5'-Н, ОН), 4,7—5,5 (м, 7Н, 4-Н, 4'-Н, 3-Н, 3'-Н, 2-Н, 2'-Н, 1'-Н), 5,76 (д, 1Н, 1-Н,  $^3J_{\text{HCC}}$  7,6 Гц). Найдено, %: С 49,2; Н 5,58.  $\text{C}_{26}\text{H}_{36}\text{O}_{18}$ . Вычислено, %: С 49,2; Н 5,71.

*Бензил(1,2-дистеароил-*rac*-глицеро-3)-(1,2,3,6,2',3',4'-пента-*O*-ацетил- $\beta$ -мальтозо-6')фосфат* (VI). 1,215 г 1,2-дистеароилглицерина и 0,548 г бензилтетраэтилдиамидофосфита (I) [6] нагревали 1 ч при ~100° С. Выход амидофосфита (II) 1,62 г;  $R_f$ , 0,9 (метод 2, Д), 0,7 (метод 2, Е).

0,157 г неочищенного амидофосфита (II) и 0,121 г производного мальтозы (III) в 2 мл бензола нагревали 2 ч при ~100° С. Выход неочищенного фосфита (V) 0,263 г;  $R_f$ , 0,8 (метод 2, Д), 0,3 (метод 2, Е).

Через раствор последнего в 5 мл хлористого метилена при интенсивном перемешивании пропускали окись азота 10 мин и удаляли окислы азота и растворитель в вакууме. Фосфат (VI) выделяли на колонке с силикагелем (350 г), элюируя системой бензол — этилацетат, 2:1. Выход аморфного фосфотриэфира (VI) 0,081 г (30% на 3 стадии), т. пл. 45—46° С,  $[\alpha]_D^{20} +50$  (с 0,156,  $\text{CHCl}_3$ );  $R_f$  0,7 (метод 1, Б), 0,3 (метод 1, В). Спектр ПМР ( $\text{CCl}_4$ ,  $\delta$ , м.д.): 0,82 (т, 6Н,  $\text{CH}_2\text{CH}_3$ ), 1,1—1,25 [м, 56Н,  $\text{C}(\text{CH}_2)_{14}\text{CH}_3$ ], 1,5—1,6 (м, 4Н,  $\text{CH}_2\text{CH}_2\text{CO}$ ), 1,85—2,06 (м, 21Н,  $\text{OCOCH}_3$ ), 2,2 (т, 4Н,  $\text{CH}_2\text{CH}_2\text{CO}$ ), 3,42—4,42 (м, 10Н,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , 6-Н<sub>2</sub>, 6'-Н<sub>2</sub>, 5-Н, 5'-Н), 4,42—

5,35 (м, 10 Н,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ ,  $\text{CH}_2\text{C}_6\text{H}_5$ , 4-Н, 4'-Н, 3-Н, 3'-Н, 2-Н, 2'-Н, 1'-Н), 5,55 (д, 1Н, 1-Н,  ${}^3J_{\text{HCC}}$  7,6 Гц), 7,2 (м, 5Н,  $\text{C}_6\text{H}_5$ ). Спектр  ${}^{31}\text{P}$ -ЯМР ( $\delta$ , м.д.): синглет 0,5 (в бензоле); синглеты -0,8; -0,4; 0,5; 1,1 (в хлороформе). Найдено, %: Н 8,42; Р 2,11.  $\text{C}_{72}\text{H}_{117}\text{O}_{25}\text{P}$ . Вычислено, %: С 61,2; Н 8,36; Р 2,19.

*6'-(1,2-Дистеароил-рас-глицеро-3-фосфо)мальтоза (VIII).* 0,143 г фосфата (VI) гидрировали 1 ч в 6 мл смеси метанол — хлороформ (1:1) над 0,12 г палладиевой черни при 20° С и атмосферном давлении. Катализатор отделяли центрифугированием, промывали метанолом и раствор упаривали в вакууме. Выход кислого фосфата (VII) 0,133 г;  $R_f$  0,2 (метод 1, Б), 0,8 (метод 1, Г).

К 0,133 г неочищенного фосфата (VII) в 5 мл метанола прибавляли 0,0875 г гидразиногидрата, кипятили 20 мин и после охлаждения добавляли 0,215 г 85%-ной муравьиной кислоты. Выпавший белый аморфный осадок отделяли, перекристаллизовывали из 3 мл метанола и сушили 2 ч при 50° С в вакууме ( $1 \cdot 10^{-1}$  мм рт. ст.). Выход фосфата (VIII) 0,0335 г (32% на 2 стадии), т. пл. 120—130° С (с разложением, смокает при 73° С);  $[\alpha]_D^{20} +36,8$  ( $c$  0,152, хлороформ);  $R_f$  0,4 (метод 3, Г). ИК-спектр (в КBr, ν, см $^{-1}$ ): 1050, 1090, 1180 (СОС, РОС), 1260 (Р=О), 1380 ( $\text{CH}_3$ ), 1740 (C=O), 3300 (ОН). Спектр ПМР ( $\text{CDCl}_3$ , δ, м.д.): 0,83 (т, 6Н,  $\text{CH}_2\text{CH}_3$ ), 1,1—1,25 [м, 56Н, С( $\text{CH}_2$ )<sub>14</sub> $\text{CH}_3$ ], 1,45—1,6 (м, 4Н,  $\text{CH}_2\text{CH}_2\text{CO}$ ), 2,25 (т, 4Н,  $\text{CH}_2\text{CH}_2\text{CO}$ ), 3,2—4,5 (м, 10Н,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , 6-Н<sub>2</sub>, 6'-Н<sub>2</sub>, 5-Н, 5'-Н), 4,5—6,0 (м, 16Н,  $\text{OCH}_2\text{CHCH}_2\text{O}$ , 4-Н, 4'-Н, 3-Н, 3'-Н, 2-Н, 2'-Н, 1'-Н, 1-Н $\beta$ , СОН), 6,7 (м, 1Н, 1-Н $\alpha$ ), 8,1 (с, 1Н, РОН). Спектр  ${}^{31}\text{P}$ -ЯМР (хлороформ, δ, м.д.): синглет +1,5. Найдено, %: С 58,7; Н 10,2; Р 2,78.  $\text{C}_{51}\text{H}_{87}\text{O}_{18}\text{P}$ . Вычислено, %: С 59,4; Н 9,54; Р 2,88.

#### ЛИТЕРАТУРА

- Ganfield M.-C.W., Pieringer R. A. (1975) J. Biol. Chem., 250, 702—709.
- Fischer W., Jaine R. A., Nakano M., Schuster M. (1978) Chem. Phys. Lipids, 21, 103—112.
- Fischer W., Jaine R. A., Nakano M. (1978) Biochim. et biophys. acta, 528, 298—308.
- Laine R. A., Fischer W. (1978) Biochim. et biophys. acta, 529, 250—262.
- Степанов А. Е., Швец В. И., Евстигнеева Р. П. (1977) Ж. общ. химии, 47, 1653—1656.
- Нифантьев Э. Е., Предводителев Д. А., Шип В. А. (1978) Ж. Всес. хим. о-ва им. Д. И. Менделеева, 23, 200—202.
- Нифантьев Э. Е., Предводителев Д. А., Грачев М. К., Шин В. А. (1978) Биоорган. химия, 4, 1213—1219.
- Kazumi K., Utamura T. (1974) Carbohydr. Res., 33, 127—134.
- Предводителев Д. А., Грачев М. К., Галахов М. В., Нифантьев Э. Е. (1979) Ж. общ. химии, 49, 285—295.
- Кабачник М. И., Мастрюкова Т. А., Федин Э. И., Вайсберг М. С., Морозов Л. Л., Петровский П. В., Шипов А. Э. (1978) Успехи химии, 47, 1541—1564.
- Mikolajczuk M., Omelanczuk J., Leitloff M., Drabowicz J., Ejchart A., Jurezak J. (1978) J. Amer. Chem. Soc., 100, 7003—7008.
- Gagnaire D. Y., Taravel F. R., Vignon M. R. (1976) Carbohydr. Res., 51, 157—168.
- Birdsall N. J. M., Feeney J., Lee A. G., Levine Y. K., Metcalfe S. C. (1972) J. Chem. Soc. Perkin Trans. II, 1441—1445.
- Wehrli F. W., Wirthlin T. (1976) Interpretation of  ${}^{13}\text{C}$  NMR spectroscopy, Heyden, London.
- Bundle D. R., Jennings H. J., Smith I. C. P. (1973) Can. J. Chem., 51, 3812—3819.

Поступила в редакцию  
12.III.1979

#### SYNTHESIS AND NMR SPECTRA OF 6'-(1,2-DISTEAROYL-*rac*-GLYCERO-3-PHOSPHO)MALTOSE

PREDVODITELEV D. A., GRACHEV M. K., SMIRNOV M. B., NIFANTYEV E. E.

V. I. Lenin State Pedagogical Institute, Moscow

The first synthesis of glycophospholipids derived from 1,2-di-stearoyl-*rac*-glycerol amidophosphate and disaccharides was reported. The NMR spectra of three compounds of this type were studied and diastereomeric anisochronism was observed in the prepared glycophospholipids by NMR spectroscopy.