



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 10 * № 4 * 1984

УДК 577.113.6

СИНТЕЗ 2', 3'-ЦИКЛИЧЕСКИХ АЦЕТАЛЕЙ (2'-5')ОЛИГОАДЕНИЛАТОВ И АФФИННЫХ СОРБЕНТОВ НА ИХ ОСНОВЕ

Квасюк Е. И., Кулак Т. И., Зайцева Г. В., Михайловуло И. А.

Институт биоорганической химии Академии наук БССР, Минск

Пфляйдерер В.

Университет г. Констанц, Констанц, ФРГ

С помощью триэфирного метода получены тример $(2'-5')$ олигоадениловой кислоты и его 3'-дезоксианалог, содержащие (2-карбоксиэтил) этилиденовую группировку на терминальном фрагменте. Синтезированные тримеры использовались в качестве лигандов для получения аффинных сорбентов путем их ковалентного связывания с АН-сепарозой 4В.

Один из путей противовирусного действия интерферона связан с возникновением в клетке 5'-трифосфатов $(2'-5')$ олигоадениловой кислоты $[(2'-5')\text{pppA}(\text{pA})_n]$, где $n \geq 2$, которые в наномолярной концентрации активируют латентную эндонуклеазу L [1, 2], что приводит к расщеплению мРНК вируса и, как следствие, к ингибированию синтеза белка [3–6].

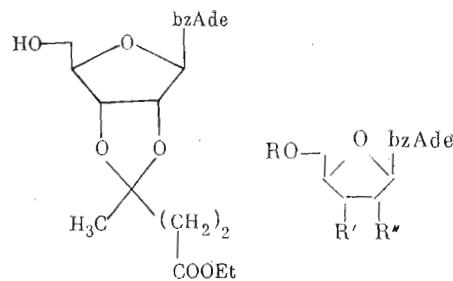
С целью выделения эндонуклеазы L нами осуществлен синтез $(2'-5')$ -тримера адениловой кислоты и его 3'-дезоксианалога, содержащих (2-карбоксиэтил) этилиденовую группировку по терминальному аденоzinовому фрагменту $[(2'-5')(Ap)_2\text{A} > \text{Сее}$ и $(2'-5')(3'dAp)_2\text{A} > \text{Сее}]$, которые были использованы в качестве лигандов для получения аффинных сорбентов.

Ранее было показано [7–9], что использование (2-карбоксиэтил) этилиденовой группировки для связывания ряда нуклеозидов и нуклеотидов с матрицей приводит к получению высокоэффективных аффинных сорбентов для выделения ферментов обмена нукleinовых кислот.

Синтез терминального фрагмента – 2',3'-O-(2-этоксикарбонилэтил) этилиден-6-N-бензоиладеноzина (I) – был осуществлен исходя из 6-N-бензоиладеноzина [10] согласно методике, описанной в работе [11], с выходом 79 %. Для получения надстраивающего фрагмента – диэфира (VII) – N-бензоил-5'-O-монометокситритиладеноzин (II) [12] обрабатывали бензоилицианидом [13] в ацетонитриле при комнатной температуре в присутствии триэтиламина. Образующаяся смесь бензоильных производных (III)–(V) была разделена на индивидуальные соединения колоночной хроматографией на силикагеле (выходы 36,9; 52 и 22,5 % соответственно). Фосфорилированием 6-N'-3'-O-дибензоил-5'-O-монометокситритиладеноzина (III) бистриазолидом 2,5-дихлорфенилфосфата [14], последующей обработкой реакционной смеси избытком β -(*n*-нитрофенил)этанола и хроматографией на силикагеле был получен фосфат (VI) с выходом 89 %. Обработка триэфира (VI) *n*-нитробензальдоксимом [15] и последующая хроматография на силикагеле давали 6-N,3'-O-дибензоил-5'-O-монометокситритиладеноzин-2'-(*n*-нитрофенилэтил) фосфат (VII) с выходом 90 % (схема).

Конденсацией концевого нуклеозида (I) и диэфира (VII) в присутствии смеси хинолин-8-сульфохлорида и 3-нитро-1,2,4-триазола [16] был

Сокращения: oClPh – 2-хлорфенил, Cl₂Ph – 2,5-дихлорфенил, nNO₂PhEt – 2-(4-нитрофенил)этил, Сее – (2-карбоксиэтил)этилиден, 3'dA – остаток 3'-дезоксиаденоzина.



(I)

(II) R=MeOTr, R'=R''=OH

(III) R=MeOTr, R'=OBz, R''=OH

(IV) R=MeOTr, R'=OH, R''=OBz

(V) R=MeOTr, R''=OBz

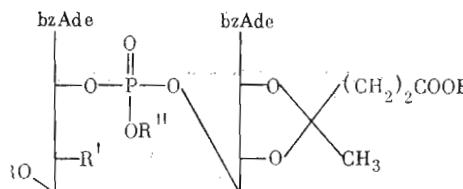
(VI) R=MeOTr, R'=OBz, R''=-O-P(=O)(O-(Cl₂Ph))-(nNO₂PhEt)

(VII) R=MeOTr, R'=OBz, R''=-O-P(=O)(O-(nNO₂PhEt))-O-

(VIII) R=R'=H, R''=OH

(IX) R=MeOTr, R'=H, R''=OH

(X) R=MeOTr, R'=H, R''=-O-P(=O)(O-(oClPh))-O-

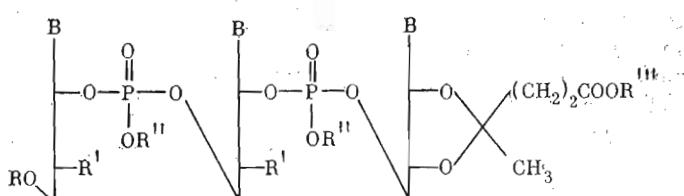


(XI) R=MeOTr, R'=OBz, R''=nNO₂PhEt

(XII) R=H, R'=OBz, R''=nNO₂PhEt

(XIII) R=MeOTr, R'=H, R''=oClPh

(XIV) R=R'=H, R''=oClPh



(XV) R=MeOTr, R'=OBz, R''=nNO₂PhEt, R'''=Et, B=bzAde

(XVI) R=MeOTr, R'=H, R''=oClPh, R'''=Et, B=bzAde

(XVII) R=R''=R'''=H, R''=OH, B=Ade

(XVIII) R=R''=R'''=H, B=Ade

¹Н-ЯМР-спектры
Приведены химические сдвиги (δ , м. д.) и константы

Соединение	Н-2 и Н-8	Н-1'	Н-2'	Н-3'	Н-4'
(I)	8,74с, 8,63с	6,27д	5,49дд	5,03дд	4,27м
(II)	8,68с	6,08д	4,70дд	4,42дд	4,24м
(III)	8,61с, 8,20с	6,13д	5,19дд	5,64дд	4,44м
(IV)	8,65с, 8,13с	6,34д	5,97дд	4,95дд	4,27м
(V)	8,71с, 8,26с	6,55д	6,39дд	6,06дд	4,54м
(VI) ***	8,71с, 8,66с 8,58с, 8,52с	6,58д, 6,54д	6,30м (2Н)	6,01м (2Н)	4,55м (2Н)
(VII)	8,67с	6,40д	5,74м	5,93дд	4,44м
(XVII)	6,87с, 6,83с, 6,81с, 6,64с, 6,61с, 6,46с	4,82д, 4,79д, 4,56д	3,92, 3,81м (2Н)		
(XVIII)	6,84с, 6,83с, 6,77с, 6,65с, 6,58с, 6,56с	4,82д, 4,71д, 4,47с	4,04дд, 3,96м, 3,91м		

* Спектры соединений (I), (XVII), (XVIII) записаны на спектрометре WM-360, соединения производных (I), (VI) и (VII) сняты в DMSO-d₆, соединений (XVII), (XVIII) — CD₃OD). Величины химических сдвигов соединений (XVII) и (XVIII) приведены относительно метилспирона.

** Обозначение CH₃^{Cee} соответствует 5-метильному остатку Сее-группы или (2-этоксикарбонату).

*** Вещество представляет собой смесь диастереомеров.

получен полностью защищенный динуклеозидмонофосфат (XI), выделенный хроматографией на силикагеле с выходом 88,6 %. Селективное детритилирование соединения (XI) действием 2 % раствора толуолсульфокислоты в смеси хлористый метилен — метанол (7 : 3) и последующая хроматография на силикагеле давали динуклеозидмонофосфат (XII) с выходом 78,9 %. Конденсацией соединения (XII) и диэфира (VII) в условиях, аналогичных указанным выше при синтезе динуклеозидмонофосфата (XI), был получен полностью защищенный тринуклеозиддиfosфат (XV) с выходом 70,8 %. Последовательной обработкой соединения (XV) 2 % раствором *n*-толуолсульфокислоты (как описано выше), раствором 1,8-диазабицикло[5,4,0]ундекена-7 в пиридине [14], насыщенным при 0 °C раствором амиака в метаноле, 0,5 М раствором NaOH в смеси этанол — вода (1 : 1) и хроматографией на DEAE-сепадексе A-25 (HCO⁻-форма) был получен аденилил(2'→5')аденилил(2'→5')-2',3'-O-(карбоксиэтил)этилиденаденозин[(2'-5')(Ap)₂A>Сее] (XVII) с выходом 46 %.

В синтезе 3'-дезоксианалога (2'-5')(3'dAp)₂A>Сее для получения надстраивающего фрагмента — диэфира (X) — в качестве исходного соединения был выбран 6-N-бензоил-3'-дезокси-5'-O-монометокситритиладено-

полученных соединений
спин-спинового взаимодействия (J , Гц) *

H-5' а, б	Прочие**	$J_{1', 2'}$	$J_{2', 3'}$	$J_{3', 4'}$
3,53м	11,08с (1H, NH _{Bz}), 8,03–7,51м (5H, Bz), 4,08к (2H, OCH ₂ CH ₃), 2,51м (DMSO+CH ₂ CH ₂ COOEt), 2,09т (2H, CH ₂ CH ₂ COOEt), 1,33с (3H, CH ₃ ^{Cee}), 1,21т (3H, OCH ₂ CH ₃)	2,5	6,7	2,1
3,40м	10,32с (1H, NH _{Bz}), 7,99–6,67 (апоматич.)	5,0	5,0	5,0
3,43м	9,30с (1H, NH _{Bz}), 8,00–6,66 (апоматич.)	6,0	6,0	3,5
3,42м	9,39с (1H, NH _{Bz}), 8,00–6,66 (апоматич.)	5,0	5,0	5,0
3,60м	9,60с (1H, NH _{Bz}), 8,01–6,69 (апоматич.)	6,0	6,0	2,5
3,44м (4H)	11,31с (2H, NH _{Bz}), 8,09–8,79 (апоматич.), 3,69с (6H, OMe), 4,28м (4H, OCH ₂ CH ₂ Ph), 2,89м (4H, OCH ₂ CH ₂ Ph)	5,5 5,8		
3,45м	11,28с (1H, NH _{Bz}), 3,74с (3H, OMe), 3,62м (2H, OCH ₂ CH ₂ Ph), 2,90м (2H, NCH ₂ CH ₃), 2,66м (2H, OCH ₂ CH ₂ Ph), 1,04м (3H, NCH ₂ CH ₃) 1,15дд (2H, CH ₂ CH ₂ COOH), 0,89дд (2H, CH ₂ CH ₂ COOH), 0,15с (3H, CH ₃ ^{Cee}) 1,13дд (2H, CH ₂ CH ₂ COOH), 0,88дд (2H, CH ₂ CH ₂ COOH), 0,14с (3H, CH ₃ ^{Cee})	5,8 4,2 3,1 2,1 <1 3,5	5,5	5,6

ний (II)–(V) — на спектрометре PS-100, а соединений (VI), (VII) — на спектрометре WM-250. в D₂O, прочие — в CDCl₃ (для увеличения растворимости соединения (II) добавлено 10% трет-бутилола в качестве внутреннего стандарта, прочих соединений — относительно тетрабонилэтилениновой группы.

зин (IX), полученный из 6-N-бензоил-3'-дезоксиаденозина (VIII) [17] с выходом 69 %. Фосфорилированием соединения (IX) бистриазолидом о-хлорфенилфосфата [18] был получен 6-N-бензоил-3'-дезокси-5'-О-монометокситритиладенозин-2'-(o-хлорфенил)fosфат (X) с выходом 84 %. Конденсацией диэфира (X) с концевым нуклеозидом (I) в присутствии смеси триизопропилбензольсульфохлорида и 3-нитро-1,2,4-триазола и последующей хроматографией на силикагеле был получен полностью защищенный динуклеозидмонофосфат (XIII) с выходом 86 %. Детритилированием соединения (XIII) действием 2 % раствора *n*-толуолсульфокислоты в смеси дихлорэтан — метанол (7 : 3) был получен динуклеозидмонофосфат (XIV) (91,5 %), конденсацией которого с диэфиром (X) в условиях, описанных при получении соединения (XIII), с последующей хроматографией на силикагеле был выделен полностью защищенный тринуклеозидифосфат (XVI) (87 %). Деблокирование соединения (XVI) последовательно действием 2 % раствора *n*-толуолсульфокислоты, *n*-нитробензальдоксимом [15], насыщенным при 0 °C раствором аммиака в метаноле, 0,5 М раствором NaOH в смеси этанол — вода (1 : 1) и хроматография на DEAE-сепадексе A-25 (HCO₃⁻-форма) приводили к 3'-дезоксиаденилил(2'→5')-

3'-дезоксиадениил(2' → 5')-2',3'-O-(2-карбоксиэтил)этилиденаденозину [(2'-5')(3'dAp)₂A>Cee] (XVIII), выделенному с выходом 46%.

Строение синтезированных тримеров было подтверждено данными УФ- и ¹Н-ЯМР-спектроскопии (таблица).

Химическое связывание тримеров (XVII) и (XVIII) с АН-сепарозой 4В было осуществлено с использованием гидрохлорида N-(3-диметиламинонпропил)-N'-этилкарбодиимида согласно методу [7]. Количество химически связанного лиганда определялось спектрофотометрически после гидролиза пробы аффинного сорбента 0,5 М водным раствором соляной кислоты и составило 0,86 и 1,39 мкмоль лиганда на 1 мл набухшего геля для соединений (XVII) и (XVIII) соответственно.

Экспериментальная часть

УФ-спектры записаны на спектрофотометре Specord UV-VIS (Carl Zeiss, ГДР), ¹Н-ЯМР-спектры — на спектрометрах JNM PS-100 (Jeol, Япония), WM-250 и WM-360 (Bruker, ФРГ). В спектрах ¹Н-ЯМР приняты следующие сокращения: с — синглет, д — дублет, дд — дублет дублетов, т — триплет, м — мультиплет. ТСХ проводили на пластинках силикагеля F 1500 LS 254 и целлюлозы F 1440 LS 254 (Schleicher und Schüll, ФРГ). Системы растворителей для ТСХ на силикагеле: хлороформ — метanol, 9 : 1 (А); этилацетат (Б); хлороформ — метанол, 25 : 1 (В); хлороформ — метанол, 4 : 1 (Г); хлороформ — этанол, 9 : 1 (Д); для ТСХ на целлюлозе — н-бутиловый спирт — уксусная кислота — вода, 5 : 3 : 2 (Е); изопропиловый спирт — гидроокись аммония (25%) — вода, 5 : 1 : 3 (Ж). Колоночную хроматографию проводили на силикагеле L 40/100 (ЧССР). Все операции, если специально не оговорено в тексте, проводились при комнатной температуре.

6-N-Бензоил-2',3'-O-(2-этоксикарбонилэтил)этилиденаденозин (I). К суспензии 3 г (8,08 ммоль) 6-N-бензоиладенозина добавили 8,82 г (40,4 ммоль) диэтилацетала этилового эфира левулиновой кислоты [11], смесь охладили до 0° С, по каплям при перемешивании добавили 10 мл 7 М раствора HCl в диоксане. После растворения исходного соединения раствор выдержали в течение 3 ч и добавили при перемешивании к 1 л эфира. Выпавший осадок отфильтровали, растворили в 300 мл хлороформа, полученный раствор промыли насыщенным раствором NaHCO₃ (2× ×100 мл), высушили безводным Na₂SO₄ и упарили. Сиропообразный остаток хроматографировали на силикагеле (70 см³, элюент — хлороформ). Фракции, содержащие соединение (I), упаривали до объема 15 мл и при перемешивании добавили к 300 мл гексана. Выпавший осадок отфильтровали, высушили. Получили 3,17 г (78,9%) соединения (I) в виде аморфного порошка, т. пл. 91–93° С, R_f 0,65 (А). УФ-спектр, λ_{макс}^{CH₃OH}, нм (lg ε): 233 (4,20), 280 (4,36).

Бензоилирование 6-N-бензоил-5'-O-монометокситритиладенозина (II). К суспензии 5,0 г (7,7 ммоль) монометокситритильного производного (II) в смеси 250 мл ацетонитрила и 0,5 мл триэтиламина при перемешивании добавили в течение 10 ч раствор 1,31 г (10,0 ммоль) бензоилцианида в 50 мл ацетонитрила и перемешали до исчезновения исходного соединения (контроль по данным ТСХ). Раствор упарили, остаток хроматографировали на силикагеле (600 см³), элюируя продукты этилацетатом в гексане (линейный градиент 50→100%). Общий объем 4 л. Фракции, содержащие индивидуальные соединения, объединили, упарили и кристаллизовали. 6-N, 3'-O-Дibenzoil-5'-O-монометокситритиладенозин (III), выход 2,1 г (36,9%), т. пл. 119–121° С (этанол), R_f 0,55 (Б). УФ-спектр, λ_{макс}^{CH₃OH}, нм (lg ε): 232 (4,60), 281 (4,33). Найдено, %: C 71,03; H 4,50; N 9,00. C₄₄H₃₇O₇N₅. Вычислено, %: C 70,67; H 4,98; N 9,36.

6-N,2'-O-Дibenzoil-5'-O-монометокситритиладенозин (IV), выход 0,3 г (5,2%), т. пл. 119–123° С (аморфный порошок), R_f 0,65 (Б). УФ-спектр, λ_{макс}^{CH₃OH}, нм (lg ε): 233 (4,59), 281 (4,34). Найдено, %: C 70,94; H 4,68; N 8,98. C₄₄H₃₇O₇N₅. Вычислено, %: C 70,67; H 4,98; N 9,36.

5'-О-Монометокситритил-6-Н,2'-О,3'-О-трибензоиладенозин (V), выход 1,4 г (22,5%), т. пл. 125–128° С (этилацетат), R_f 0,80 (Б). УФ-спектр, $\lambda_{\text{макс}}^{\text{CH}_3\text{OH}}$, нм (lg ε): 232 (4,67), 280 (4,33). Найдено, %: С 72,22; Н 4,61; N 8,02. $C_51H_{44}O_8N_5$. Вычислено, %: С 71,90; Н 4,85; N 8,22.

6-N,3'-O-Дibenzoil-5'-O-монометокситритиладенозин-2'-[2,5-дихлорфенил(п-нитрофенилэтил)]fosfat (VI). Смесь 0,19 г (2,75 ммоль) 1,2,4-триазола и 0,39 г (1,39 ммоль) 2,5-дихлорфенилдихлорфосфата в 2,5 мл пиридина перемешивали 10 мин, охладили до 0° С и порциями в течение 5 мин добавили к ней раствор 0,74 г (0,99 ммоль) соединения (III) в 2 мл пиридина, затем перемешивали еще 10 мин. К смеси добавили 0,30 г (1,8 ммоль) 2-(*p*-нитрофенил)этанола и продолжали перемешивание в течение 3 ч. Раствор разбавили хлороформом (70 мл) и промыли фосфатным буфером (рН 7, 2×15 мл) и водой (3×20 мл). Органический слой высушали безводным Na_2SO_4 , упарили, остаток упарили с толуолом и хроматографировали на силикагеле (200 см³). Продукты элюировали хлороформом, затем смесью хлороформ – метанол (40 : 1). Фракции, содержащие соединение (VI), упарили до объема 5 мл и добавили к 200 мл гексана. Осадок отфильтровали, высушили. Получили 1,0 г (89%) триэфира (VI), R_f 0,85 (Б). УФ-спектр, $\lambda_{\text{макс}}^{\text{CH}_3\text{OH}}$, нм (lg ε): 229 (4,59), 275 (4,48).

*6-N,3'-O-Дibenzoil-5'-монометокситритиладенозин-2'-(*p*-нитрофенилэтил)fosfat (VII).* Раствор 4,60 г (4,10 ммоль) триэфира (VI) и 7,0 г (42,1 ммоль) *p*-нитробензальдоксима в 250 мл смеси триэтиламин – диоксан – вода (1 : 1 : 1) перемешивали в течение 40 мин, упарили, добавили 50 мл пиридина и снова упарили (операцию повторили трижды), после чего аналогичную процедуру проделали с толуолом (2×50 мл). Остаток хроматографировали на силикагеле (100 см³). Продукты элюировали хлороформом, затем смесью хлороформ – метанол (20 : 1), содержащей 1,5% триэтиламина. Фракции, содержащие соединение (VII), объединили и упарили. Остаток растворили в 15 мл хлороформа и добавили к 600 мл гексана. Осадок отфильтровали, высушили. Получили 4,0 г (90%) диэфира (VII), R_f 0,50 (Г). УФ-спектр, $\lambda_{\text{макс}}^{\text{CH}_3\text{OH}}$, нм (lg ε): 231 (4,63), 277 (4,51).

Аденилил(2' → 5')адениилил(2' → 5')-2',3'-O-(2-карбоксиэтил) этилиденаденозин (XVII). Смесь 0,30 г (0,60 ммоль) нуклеозида (I) и 0,78 г (0,72 ммоль) диэфира (VII) растворили в 6 мл абс. пиридина, добавили 0,49 г (4,32 ммоль) 3-нитро-1,2,4-триазола и после его растворения 0,33 г (1,44 ммоль) хинолин-8-сульфохлорида. Реакционную смесь перемешивали в течение 16 ч, затем разбавили до 150 мл хлороформом, промыли фосфатным буфером (рН 7) до нейтральной реакции промывных вод, высушали безводным Na_2SO_4 , упарили, остаток упарили с толуолом. Остаток нанесли на колонку с силикагелем (80 см³) и элюировали хлороформом. Получили 0,78 г (88,6%) соединения (XI), R_f 0,78 (А). УФ-спектр, $\lambda_{\text{макс}}^{\text{CH}_3\text{OH}}$, нм (lg ε): 233 (4,71), 280 (4,65).

К 0,78 г (0,54 ммоль) димера (XI) добавили 25 мл 2% раствора *n*-толуолсульфокислоты в смеси хлористый магний – метанол (7 : 3) и выдержали реакционную смесь до полного исчезновения исходного соединения (XI), затем разбавили ее хлороформом (25 мл) и промыли фосфатным буфером (рН 7). Водный слой экстрагировали хлороформом (20 мл), объединенные органические растворы сушили безводным Na_2SO_4 и упарили досуха. Остаток хроматографировали на силикагеле (60 см³), продукты элюировали хлороформом. Получили 0,5 г (78,9%) дегидратированного динуклеозидмонофосфата (XII), R_f 0,67 (А). УФ-спектр, $\lambda_{\text{макс}}^{\text{CH}_3\text{OH}}$, нм (lg ε): 234 (4,58), 281 (4,66).

К смеси 0,5 г (0,42 ммоль) соединения (XII) и 0,55 г (0,51 ммоль) диэфира (VII) в 4,2 мл пиридина добавили 0,35 г (3,04 ммоль) 3-нитро-1,2,4-триазола и 0,23 г (1,01 ммоль) хинолин-8-сульфохлорида. Реакционную смесь выдержали и обработали аналогично описанному в синтезе димера (XI). Получили 0,64 г (70,8%) тринуклеозиддиfosфата (XV), R_f 0,71 (А). УФ-спектр, $\lambda_{\text{макс}}^{\text{CH}_3\text{OH}}$, нм (lg ε): 233 (4,86), 280 (4,81).

Раствор 0,3 г (0,15 ммоль) тримера (XV) в 15 мл 2% раствора *n*-толуолсульфокислоты в смеси хлористый метилен — метанол (7 : 3) выдержали 20 мин, реакционную смесь разбавили хлороформом до 100 мл и промыли фосфатным буфером (рН 7; 2×50 мл). Органический слой отделили, высушили безводным Na_2SO_4 и упарили досуха. Остаток обработали раствором 0,04 г 1,8-диазабицикло[5,4,0]ундцецина-7 в 5,3 мл пиридине в течение 20 ч, добавили 3 мл 1 н. раствора уксусной кислоты в пиридине, раствор упарили и остаток упарили с пиридином (2×30 мл). Остаток растворили в 10 мл насыщенного при 0°С раствора аммиака в метаноле и выдержали 20 ч, затем упарили и обработали 10 мл 0,5 н. раствора NaOH в смеси этанол — вода (1 : 1) в течение 5 мин. Реакционную смесь разбавили до 100 мл смесью этанол — вода (1 : 1) и нейтрализовали ионообменной смолой Амберлит IRC (H^+ -форма). Смолу отфильтровали и промыли водой и этанолом. Объединенные фильтрат и промывные воды упарили, остаток хроматографировали на колонке с DEAE-сепадексом A-25 (HCO_3^- -форма, 40 см³), элюировали TEAB (градиент концентраций 0,001→0,8 М). Получили 92 мг (46,8%) тримера (XVII) в виде триэтиламмониевой соли, R_f 0,58 (Ж). УФ-спектр, $\lambda_{\text{макс}}^{\text{H}_2\text{O}}$, нм (lg ε): 260 (4,56).

6-N-Бензоил-3'-дезокси-5'-O-монометокситритиладенозин (IX). К раствору 0,33 г (0,92 ммоль) 6-Н-бензоил-3'-дезоксиаденозина в 5 мл пиридина добавили раствор 0,35 г (1,13 ммоль) монометокситритилхлорида в 5 мл пиридине и перемешивали смесь в течение 20 ч. К реакционной смеси добавили 3 мл метанола, раствор упарили и затем остаток упарили с толуолом, после чего хроматографировали на силикагеле (30 см³), продукты реакции элюировали хлороформом. Получили 0,4 г (69%) соединения (IX), R_f 0,45 (А). УФ-спектр, $\lambda_{\text{макс}}^{\text{C}_2\text{H}_5\text{OH}}$, нм: 234, 282.

6-N-Бензоил-3'-дезокси-5'-O-монометокситритиладенозин-2' - (o - хлорфенил)fosфат (X). Смесь 0,3 г (4,38 ммоль) 1,2,4-триазола, 0,44 г (1,78 ммоль) o-хлорфенилдихлорфосфата в 4 мл пиридина перемешивали 10 мин и затем добавили к ней раствор 0,75 г (1,2 ммоль) соединения (IX) в 6 мл пиридина. Реакционную смесь перемешивали в течение 1 ч, после чего обработали 50 мл насыщенного раствора NaHCO_3 . Экстрагировали хлороформом (3×30 мл), объединенные органические слои промыли водой и высушили безводным Na_2SO_4 , упарили, остаток упарили с толуолом, после чего растворили в 10 мл хлороформа и выпили в 150 мл петролейного эфира. Получили 0,9 г (84%) диэфира (X) в виде белого порошка, R_f 0,13 (А).

3'-Дезоксиаденинил(2'→5')-3'-дезоксиаденинил(2'→5')-2',3'-O-(2-карбоксиэтил) этилиденаденозин (XVII). К смеси 0,17 г (0,20 ммоль) дизифира (X) и 0,08 г (0,16 ммоль) нуклеозида (I) в 2 мл пиридина добавили 0,1 г (0,32 ммоль) триизопропилбензолсульфохлорида и 0,11 г (0,96 ммоль) 3-нитро-1,2,4-триазола. Реакционную смесь перемешивали 24 ч, затем разбавили хлороформом до 50 мл и промыли фосфатным буфером (рН 7; 2×30 мл). Органический слой промыли водой, высушили безводным Na_2SO_4 , упарили и остаток упарили с толуолом, после чего хроматографировали на силикагеле (40 см³). Продукты реакции элюировали хлороформом, получили 0,18 г (86%) соединения (XIII), R_f 0,72 (Д).

Раствор 0,18 г (0,14 ммоль) димера (XIII) в 5 мл 2% раствора *n*-толуолсульфокислоты в смеси дихлорэтан — метанол (7 : 3) выдержали 20 мин, затем реакционную смесь разбавили дихлорэтаном до 20 мл и промыли фосфатным буфером (рН 7; 2×10 мл) и водой. Органический слой высушили безводным Na_2SO_4 и упарили досуха. Получили 0,13 г (91,5%) дегидрированного динуклеозидмонофосфата (XIV), R_f 0,50 (Д).

Смесь 0,13 г (0,13 ммоль) димера (XIV) и 0,21 г (0,25 ммоль) дизифира (X) в 2 мл пиридина конденсировали в присутствии 0,11 г (0,36 ммоль) триизопропилбензолсульфохлорида и 0,12 г (1,05 ммоль) 3-нитро-1,2,4-триазола аналогично описанному в синтезе димера (XIII). Получили 0,20 г (87%) тримера (XVI), R_f 0,63 (Д).

Растворили 0,2 г (0,11 ммоль) тримера (XVI) в 6 мл 2% раствора *n*-толуолсульфокислоты в смеси дихлорэтан — метанол (7 : 3), через 15 мин реакционную смесь разбавили хлороформом до 20 мл и промыли фосфат-

ным буфером (рН 7; 2×15 мл). Органический слой высушили безводным Na_2SO_4 и упарили досуха. К остатку добавили 0,45 г (2,7 ммоль) *n*-нитробензальдоксима и по 6 мл диоксана, триэтиламина и воды и выдержали смесь в течение 2 ч. Раствор упарили, остаток упарили с пиридином, обработали 50 мл эфира, выпавший осадок отфильтровали и растворили в 15 мл насыщенного при 0°С раствора аммиака в метаноле. Раствор выдержали 20 ч и упарили, а остаток обработали 6 мл 0,5 н. раствора NaOH в смеси этанол — вода (1 : 1) в течение 6 мин. Реакционную смесь разбавили водой до 20 мл и нейтрализовали ионообменной смолой дауэкс 50W×12 (H^+ -форма). Смолу отфильтровали, промыли этанолом и водой, остаток хроматографировали на колонке (30 см³) с DEAE-сепадексом A-25 (HCO_3^- -форма), элюировали TEAB (градиент концентраций 0,001→0,8 М). Получили 65 мг (46%) тримера (XVIII) в виде триэтиламмониевой соли, R , 0,19 (E). УФ-спектр, $\lambda_{\text{max}}^{\text{H}_2\text{O}}$, нм (lg ε): 260 (4,52).

Получение аффинных сорбентов. К раствору 25 мг (0,024 ммоль) тримера (XVII) (литиевая соль) в 4 мл воды добавили 0,5 г АН-сепарозы 4В, предварительно промытой 0,5 М раствором NaCl и водой. После перемешивания в течение 10 мин к суспензии добавили 40 мг (0,21 ммоль) хлоргидрата N-этил-N'-(3-диметиламинопропил)карбодиимида и перемешивали смесь 20 ч. Сорбент отфильтровали, промыли 20 мл 0,1 М раствора NaHCO_3 , 20 мл 0,01 М раствора HCl , 20 мл 0,05 М раствора NaCl и водой до отрицательной реакции на ион хлора.

Определение количества связанного лиганда. К 1 мл полученного аффинного сорбента добавили 5 мл 0,5 М раствора HCl , выдержали смесь 15 мин на кипящей водяной бане, раствор охладили и разбавили водой до объема 50 мл. Аналогичным образом гидролизовали 1 мл АН-сепарозы 4В, не содержащей связанного лиганда, и образец тримера (XVII) (0,49 мкмоль). Для полученных растворов измерили поглощения при 260 нм (A_{260}) (кувета 1 см), которые составили: для чистой сепарозы A_c 0,48; для аффинного сорбента A_{ac} 1,30; для тримера (XVII) A_t 0,47. Количество связанного лиганда определяли по разнице поглощений $A_{ac}-A_c=1,30-0,48=0,82$, что, с учетом поглощения гидролизата тримера (XVII), составило $(0,82 \cdot 0,49) : 0,47 = 0,85$ мкмоль на 1 мл набухшего геля. В пересчете на сухой сорбент с учетом коэффициента набухания АН-сепарозы 4В в воде, равного 4, количество связанного лиганда составило $0,85 \cdot 4 = 3,4$ мкмоль на 1 г сухой сепарозы. В случае конденсации 42 мг (0,041 ммоль) тримера (XVIII) с 0,5 г АН-сепарозы 4В, гидролиза сорбентов и 0,41 мкмоль тримера (XVIII) в аналогичных условиях величины поглощения составили: A_c 0,48; A_{ac} 1,65; A_t 0,44, что соответствует 1,39 мкмоль лиганда на 1 мл набухшего геля, или 5,56 мкмоль на 1 г сухого сорбента.

Авторы считают своим приятным долгом выразить благодарность Немецкому исследовательскому обществу (г. Бонн, ФРГ) и Фонду им. А. фон Гумбольдта (г. Бонн-Бад Годесберг, ФРГ) за частичную финансовую поддержку настоящего исследования.

ЛИТЕРАТУРА

1. Kerr I. M., Brown R. E. Proc. Nat. Acad. Sci. USA, 1978, v. 75, № 1, p. 256–260.
2. Williams B. R. G., Golgher R. R., Kerr I. M. FEBS Lett., 1979, v. 105, № 1, p. 47–52.
3. Baglioni C., Minks M. A., Maroney P. A. Nature (London), 1978, v. 273, № 5664, p. 684–687.
4. Clemens M. J., Williams B. R. G. Cell., 1978, v. 13, № 3, p. 565–572.
5. Slattery F., Ghosh N., Samanta H., Lengyel P. Proc. Nat. Acad. Sci. USA, 1979, v. 76, № 10, p. 4778–4782.
6. Nilsen T. W., Wood D. L., Baglioni C. J. Biol. Chem., 1981, v. 256, № 21, p. 10751–10754.
7. Seela F., Walde S. Nucl. Acids Res., 1975, v. 2, № 12, p. 2343–2354.
8. Rosemeyer H., Seela F. Carbohydr. Res., 1978, v. 62, № 1, p. 155–161.
9. Rosemeyer H., Seela F. J. Med. Chem., 1979, v. 22, № 12, p. 1545–1547.
10. Hall R. H. Biochemistry, 1964, v. 3, № 6, p. 769–773.
11. Rosemeyer H. Immobilisierte Ribonucleoside — ihre Synthese und Bioaffinität. Dissertation. Paderborn, 1980. 138 p.
12. Flockerzi D., Silber G., Charubala R., Schlosser W., Varma R. S., Greegan F., Pfleiderer W. Liebigs Ann. Chem., 1981, № 9, p. 1568–1585.

13. Holy A., Soucek M. Tetrahedron Lett., 1971, № 2, p. 185–188.
14. Uhlmann E., Pfleiderer W. Tetrahedron Lett., 1980, v. 21, № 13, p. 1181–1184.
15. Reese C. B., Titmas R. C., Yau L. Tetrahedron Lett., 1978, № 30, p. 2727–2730.
16. Charubala R., Pfleiderer W. Tetrahedron Lett., 1982, v. 23, № 46, p. 4789–4792.
17. Charubala R., Pfleiderer W. Tetrahedron Lett., 1980, v. 21, № 42, p. 4077–4080.
18. Katagiri N., Itakura K., Narang S. A. J. Amer. Chem. Soc., 1975, v. 97, № 25, p. 7332–7337.

Поступила в редакцию
7.IX.1983

SYNTHESIS OF 2',3'-CYCLIC ACETAL DERIVATIVES OF (2'-5')OLIGOADENYLATES AND AFFINITY SORBENTS ON THEIR BASIS

KVASYUK E. I., KULAK T. I., ZAITSEVA G. V., MIKHAILOPOLO I. A.,
PFLEIDERER W.

*Institute of Bioorganic Chemistry, Academy of Sciences of the
Byelorussian SSR, Minsk; University of Konstanz, Konstanz*

The trimer of (2'-5')-adenylic acid and its 3'-deoxy analogue with (2-carboxyethyl)-ethylidene group in terminating fragment have been synthesized by the phosphotriester approach. The mixtures of quinoline-8-sulfonyl chloride: 3-nitro-1,2,4-triazole and tri-isopropylbenzenesulfonyl chloride: 3-nitro-1,2,4-triazole were used as condensing agents. The intermediates were purified by silica gel chromatography, and deblocked oligonucleotides were isolated on a DEAE Sephadex A-25. The synthesized trimers were coupled with AH-Sepharose 4B by means of water-soluble carbodiimide. The resultant affinity sorbents had the capacity of 0,86 and 1,39 μmol of the ligand per 1 ml of swollen gel for ribo- and 3'-deoxyribo analogues, respectively.