



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 12 * № 3 * 1986

УДК 547.963.32.07

СИНТЕЗ Р¹,Р³-БИС(5'-АДЕНОЗИЛ)ТРИФОСФАТА, Р¹,Р¹-БИС(5'-АДЕНОЗИЛ)ТЕТРАФОСФАТА И ЕГО ФОСФОНАТНОГО АНАЛОГА С ПОМОЩЬЮ КАРБОНИЛПРОИЗВОДНЫХ ПАЗОТСОДЕРЖАЩИХ ГЕТЕРОЦИКЛОВ*

Тарусова Н. Б., Осипова Т. И., Пурыгин П. П.*,
Якимова И. А.*

Институт молекулярной биологии Академии наук СССР, Москва;

*Куйбышевский государственный университет

Р¹,Р⁴-бис(5'-аденозил)тетрафосфат (Ар₄А) и Р¹,Р³-бис(5'-аденозил)трифосфат (Ар₃А) синтезированы из ADP в одну стадию при помощи карбонилдитриазола или карбонилдибензимидазола. Эти реагенты, а также карбонилди-[4(5)-бромимидазол] удобны для синтеза фосфонатного аналога Ар₄А, App[CH₂]ppA.

Динуклеозидолигофосфаты, Р¹,Р³-бис(5'-аденозил)трифосфат (Ар₃А), Р¹,Р⁴-бис(5'-аденозил)тетрафосфат (Ар₄А) и Р¹,Р¹-бис(5'-гуанозил)тетрафосфат обнаружены сравнительно недавно в бактериях и клетках млекопитающих [2, 3]. На основании возрастающего количества экспериментальных данных, в частности об изменениях в концентрации этих нуклеотидов при метаболических перестройках в клетках, им приписывается роль клеточных регуляторов [4, 5]. Механизм действия этих нуклеотидов неизвестен, хотя данные о связывании Ар₄А с белком, ассоциированным с ДНК-полимеразой из клеток HeLa [6], представляют некоторые перспективы для раскрытия таких механизмов. Обнаружено ингибиторное действие Ар₄А по отношению к ряду ферментов, например ADP-рибозополимеразе [7], тирозинкиназам вирусов [8], концевой нуклеотидилтрансферазе [9].

Ар₃А и Ар₄А синтезируются некоторыми аминоацил-тРНК-синтетазами [10, 11], в то же время предполагается участие специфических клеточных гидролаз в регулировании уровня этих нуклеотидов в клетках [12].

Для изучения биосинтеза и роли Ар₄А было предложено несколько типов фосфонатных аналогов Ар₄А [1, 13]. Один из этих аналогов удовлетворительно имитировал структуру Ар₄А и ингибировал его синтез лизиновой тРНК-синтетазой [14].

Известные ранее методы получения Ар₃А и Ар₄А заключались во взаимодействии избытка морфолида AMP с ортофосфатом (в случае Ар₃А), пиофосфатом (в случае Ар₄А) [15] или АТР [16] в абс. пиридине. Описан также одностадийный синтез Ар₄А из ADP с дициклогексилкарбодиимидом в водном пиридине [13]. При этом Ар₃А и Ар₄А были в смеси с АТР и другими, близкими к ним по хроматографической подвижности продуктами реакции, что затрудняло выделение нуклеотидов в чистом виде.

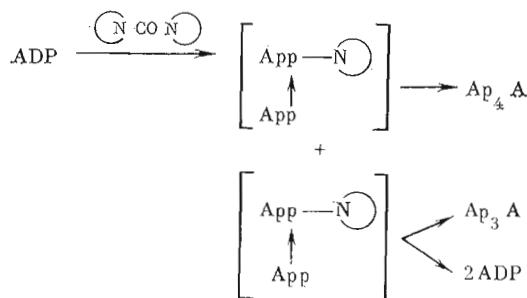
В синтезе Ар₄А и его аналога такие широко применяемые реагенты, как карбонилдиimidазол, не давали удовлетворительных результатов; образовывалась сложная смесь веществ, выходы продуктов были нестабильными. Это вызвало необходимость поиска более мягких реагентов, которые обеспечивали бы возможность получения этих нуклеотидов в препаративных количествах. В этом отношении представляло интерес иссле-

* См. сообщение [1]. Сокращения: КДТ — карбонилди-(1,2,4)-триазол, КДБ — карбонилдибензимидазол, КДБИ — карбонилди-[4(5)-бромимидазол], DMF — диметилформамид.

довать в качестве активирующих реагентов некоторые карбонильные производные азотсодержащих гетероциклов [17], в которых остатки гетероциклов обладали бы более кислыми свойствами, чем имидазол, и, вероятно, оказались бы более легко уходящими группами. Реакционная способность этих соединений мало изучена, и сделаны только первые шаги в их применении при синтезе олигофосфатов нуклеозидов [18] и их фосфонатных аналогов.

Ранее нами уже был использован карбонилдитриазол (КДТ) для синтеза фосфонатного аналога СТР и была отмечена способность КДТ димеризовать фосфаты и фосфонаты нуклеозидов [1]. На этом основании мы предположили возможность димеризации ADP под действием КДТ, которая приводила бы к образованию Ap_4A . Было обнаружено, что при добавлении КДТ к раствору ADP в DMF такая реакция действительно протекала. После анионообменной хроматографии были выделены три соединения: ADP, Ap_4A и Ap_3A . Суммарный выход Ap_3A и Ap_4A , считая на ADP, взятый в реакцию, составлял ~35% (при примерно равных количествах Ap_3A и Ap_4A в смеси) и ~70%, считая на прореагировавший ADP. Лучшие результаты получены с карбонилдибензимидазолом. Хотя время реакции было более продолжительным, выходы нуклеотидов были стабильными и составляли ~40 и 80% соответственно на исходный и прореагировавший ADP. Следует отметить низкое содержание примесей веществ, близких по зарядам к Ap_3A и Ap_4A , в реакционной смеси, простоту их отделения и, таким образом, возможность выделения хорошо очищенных нуклеотидов при однократной хроматографии. Подобные реакции могут быть использованы для получения меченых соединений.

Одно из предположений об образовании Ap_3A в таких синтезах заключается в том, что активированный ADP, по-видимому, может реагировать как с концевым (β -), так и с соседним (α -) остатками фосфорильных групп второй молекулы ADP, как показано на схеме. Можно предположить, что нестабильный промежуточный продукт при гидролизе распадается по двум путям, давая Ap_3A и ADP.



N — остатки 1,2,4-триазола или бензимидазола

Не исключено, что подобные превращения нуклеозид-5'-олигофосфатов могут протекать и при ферментативных реакциях, например при взаимодействии АТР с аминоацилладенилатами, которое катализируется аминоацил-тРНК-синтетазами. Вместе с тем, по данным исследований для фенилаланиновых тРНК-синтетаз из *E. coli* и дрожжей, продуктом непосредственного взаимодействия АТР с аминоацилладенилатом является Ap_4A ; Ap_3A представляет собой вторичный продукт, возникающий в результате расщепления Ap_4A до ADP и последующей реакции ADP с аминоацилладенилатом [10, 11].

В синтезе аналога Ap_4A , $\text{App}[\text{CH}_2]\text{ppA}$ были также применены КДТ и КДБ и, кроме того, новый реагент — карбонилди-[4(5)-бромимидазол] [19]. Остаток гетероцикла в этом соединении также является очень слаб-

Синтез нуклеотидов с применением карбонильных производных азотсодержащих гетероциклов

Продукты синтеза	Реагенты COX_2 , где X	Время реакций *, ч		Выход, %	
		активации	конденсации	Продукты синтеза	Примеси, близкие по зарядам к продуктам
Ap ₄ A	1,2,4-Триазол	—	12	16	3–4
Ap ₃ A	Бензимидазол	—	48	20	21
Ap ₄ A	Бензимидазол	—	24	20	1–2
Ap ₃ A	1,2,4-Триазол	3	12	16	15
App[CH ₂]ppA	Бензимидазол	24	100	36	2
»	4(5)-Бромимидазол	24	120	17	1–2
»	Имидазол [13]	12	12	5–40	30

* Оптимальное время реакций устанавливалось на основании анализа состава реакционной смеси при помощи ТСХ на силикагеле и PEI-целлюлозе.

бым основанием. Синтез App[CH₂]ppA проводили по аналогии с реакцией, описанной в работе [13], где использовалась имидазольная активация; изменения только активирующий реагент и время реакции в соответствии с химической реакционной способностью реагентов. Время отдельных стадий реакций, выход продуктов и примесей с близкой к продуктам хроматографической подвижностью приведены в таблице. Наиболее удовлетворительными реагентами оказались КДБИ и КДБ, особенно последний, обеспечивающий более высокий выход метиленового аналога Ap₄A.

Полученные результаты свидетельствуют о том, что класс производных азотсодержащих гетероциклов перспективен для поиска эффективных реагентов для синтеза динуклеозидолигофосфатов и их фосфонатных аналогов.

Экспериментальная часть

В работе были использованы AMP, ADP (Reanal, BHP), DEAE-целлюлоза DE-32 (Whatman, Англия). Ap₄A, как образец для сравнения, синтезирован по методу [13]. Карбонилдитриазол, карбонилдибензимидазол и карбонилди-[4(5)-бромимидазол] синтезированы по методикам [17, 19]. ADP для синтеза был очищен от примесей AMP ионообменной хроматографией на DE-32.

Для ТСХ использовали пластинки силуфол UV₂₅₄ (Kavalier, ЧССР) и пластинки с PEI-целлюлозой (Merck, ФРГ). Системы для ТСХ: на силикагеле — iPrOH — 25% NH₄OH — H₂O, 7 : 1 : 2; на PEI-целлюлозе — 1 М LiCl и 0,25 М фосфатный буфер (рН 8).

При определении выходов нуклеотидов по УФ-поглощению и их оптической чистоты (составлявшей 97–99%) были использованы известные значения коэффициентов молярной экстинкции для Ap₃A и Ap₄A [2] и для App[CH₂]ppA [13].

Отсутствие примесей, содержащих фосфор, в препаратах нуклеотидов контролировали с помощью ³¹P-ЯМР-спектров, снятых на спектрометре XL-100-15 (Varian, США). Рабочая частота 100 МГц, внешний стандарт — H₃PO₄. Спектры снимались при шумовом подавлении сигналов протонов. Для Ap₄A спектр описан в работе [13], для Ap₃A (δ , м. д.): —10,38 д (P¹, P³); —22,2 т (P²); J_{PP^2} 19 Гц.

Синтез Ap₄A и Ap₃A. 470 мг (1 ммоль) ди-Na-соли ADP превращали в дитрибутиламмонийную соль. К раствору ADP в 15 мл абс. DMF добавляли 820 мг (5 ммоль) КДТ или 1020 мг (4 ммоль) КДБ, перемешивали при 20°С (время реакций указано в таблице). Растворы разбавляли до 500 мл водой (рН 7,5), хроматографию проводили на колонке с DE-32 (4,5×40 см, HCO₃⁻-форма) в градиенте концентрации 0,1–0,6 М NH₄HCO₃ (5 л.). Фракции, содержащие ADP, Ap₃A и Ap₄A, упаривали в вакууме при 30°С, 3–4 раза упаривали со спиртом и водой для обессоливания.

В опытах с КДТ выделили ADP, АР₃А и АР₄А – 210, 80 и 72 мг. Выходы АР₃А и АР₄А, считая на взятый в реакцию (в скобках – на прореагировавший ADP), соответственно 20 мг (35%) и 16 мг (29%). В опытах с КДБ получили ADP, АР₃А и АР₄А – 230, 94 и 93 мг, для АР₃А и АР₄А выходы составляли 20 мг (39%) и 21 мг (39%) соответственно.

Синтез App[CH₂]ppA. Общая методика. К раствору 1 ммоль метилендиfosфоновой кислоты [13] в форме дитрибутиламмонийной соли в 20 мл DMF добавляли 10 ммоль КДБ, КДТ или КДБИ. Время реакций активации указано в таблице. Затем добавляли 0,4 мл асб. MeOH и через 30 мин (в случае КДТ) или через 3 ч (для КДБ и КДБИ) приливали раствор 4 ммоль трибутиламмонийной соли АМР в 15 мл DMF. Смесь перемешивали при 20°С (время реакции указано в таблице). Разделение продуктов реакций проводили в условиях, приведенных в предыдущей методике. Выходы App[CH₂]ppA на метилендиfosфоновую кислоту приведены в таблице, там же даны количества примесей, близких по хроматографической подвижности к App[CH₂]ppA.

ЛИТЕРАТУРА

1. Тарусова Н. Б., Осиева Т. И., Завгородний С. Г. Биоорган. химия, 1985, т. 11, № 6, с. 802–807.
2. Holler E., Holmquist B., Vallee B. L., Taneja K., Zamecnik P. C. Biochemistry, 1983, v. 22, № 21, p. 4924–4933.
3. Flockgaard H., Klenov H. Biochem. J., 1982, v. 208, № 3, p. 737–742.
4. Lennan A. G., Prescott M. Nucl. Acids Res., 1984, v. 12, № 3, p. 1609–1619.
5. Denisenko O. N. FEBS Lett., 1984, v. 178, № 1, p. 149–152.
6. Rapoport E., Zamecnik P. C., Baril E. F. J. Biol. Chem., 1981, v. 256, № 23, p. 12148–12151.
7. Tanaka J., Matsunami N., Jochihara K. Biochem. and Biophys. Res. Commun., 1981, v. 99, № 3, p. 837–843.
8. Barnekov A. Biosci. Reports, 1983, v. 3, № 2, p. 153–162.
9. Ono K., Iwata J., Nakamura H., Matsukage A. Biochem. and Biophys. Res. Comms., 1980, v. 95, № 1, p. 34–40.
10. Plateau P., Mayaux J. F., Blanquet S. Biochemistry, 1981, v. 20, № 16, p. 4654–4662.
11. Goerlich O., Foekler R., Holler E. Eur. J. Biochem., 1982, v. 126, № 1, p. 135–142.
12. Ogilvie A., Antl W. J. Biol. Chem., 1983, v. 258, № 7, p. 4105–4109.
13. Тарусова Н. Б., Шумянцева В. В., Крылов А. С., Карпейский М. Я., Хомутов Р. М. Биоорган. химия, 1983, т. 9, № 6, с. 838–843.
14. Бирюков А. И., Шумянцева В. В. Тез. докл. на 8 Объединенном Симпозиуме биохимических обществ СССР – ГДР. Рига, 1985, с. 56–57.
15. Adam A., Moffatt J. G. J. Amer. Chem. Soc., 1966, v. 88, № 4, p. 838–842.
16. Grummt F. Proc. Nat. Amer. Soc., 1978, v. 75, № 1, p. 371–375.
17. Birkofe L., Richter P., Ritter A. Chem. Ber., 1960, B. 93, № 6, S. 2804–2809.
18. Папчихин А. В., Пурыгин П. П. В кн.: Строение и свойства молекул. Куйбышев, 1983, с. 110–115.
19. Пурыгин П. П., Колодкина И. И., Конькова Е. П., Юркевич А. М. Хим.-фармацевт. журн., 1983, № 10, с. 1235–1237.

Поступила в редакцию

17.VI.1985

После доработки

31.VII.1985

THE SYNTHESIS OF P¹,P³-BIS(5'-ADENOSYL)TRIPHOSPHATE, P¹,P⁴-BIS(5'-ADENOSYL)TETRAPHOSPHATE AND ITS PHOSPHONATE ANALOGUE WITH THE USE OF CARBONYL DERIVATIVES OF NITROGEN- CONTAINING HETEROCYCLES

TARUSSOVA N. B., OSIPOVA T. I., PURYGIN P. P.*,
YAKIMOVA I. A.*

Institute of Molecular Biology, Academy of Sciences of the USSR,
Moscow, * Kujbyshev State University, Kujbyshev

P¹,P⁴-bis(5'-adenosyl)tetraphosphate (Ap₄A) and P¹,P³-bis(5'-adenosyl)triphosphate (Ap₃A) have been obtained in the onepot procedure with the use of carbonyldi-(1,2,4-triazole) or carbonyldibenzimidazole. These compounds as well as carbonyldi-[4(5)-bromoimidazole] are convenient reagents for the preparation of the Ap₄A phosphonate analogue, App[CH₂]ppA.