



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 12 * №10 * 1986

ПИСЬМА РЕДАКТОРУ

УДК 577.114.5.088.53:579.841.11

СТРУКТУРА О-СПЕЦИФИЧЕСКИХ ПОЛИСАХАРИДНЫХ ЦЕПЕЙ ЛИПОПОЛИСАХАРИДОВ *PSEUDOMONAS AERUGINOSA* II (СЭНДВИК) И V (ВЕРДЕР-ЭВАНС), СОДЕРЖАЩИХ N-АЦЕТИЛ-D- ГАЛАКТОЗАМИНУРОНОВУЮ КИСЛОТУ

Книрель Ю. А., Кочарова Н. А., Шашков А. С.,
Кочетков Н. К.

Институт органической химии им. Н. Д. Зелинского
Академии наук СССР, Москва

Производные аминоуроновых кислот (N-ацетил-L-галактозаминуруоновая кислота, N-формил-D-галактозаминуруоновая кислота, N-ацетил-D-глактозаминуруонамид) были найдены ранее в липополисахаридах *Pseudomonas aeruginosa* O1, O2 и O4 (Лани) [1–3]. В настоящем сообщении приведены результаты структурного анализа О-специфических полисахаридных цепей липополисахаридов *P. aeruginosa* II (Сэндвик) (ПС-1) и V (Вердер-Эванс) (ПС-2) и идентификации в их составе N-ацетил-D-галактозаминуруоновой кислоты.

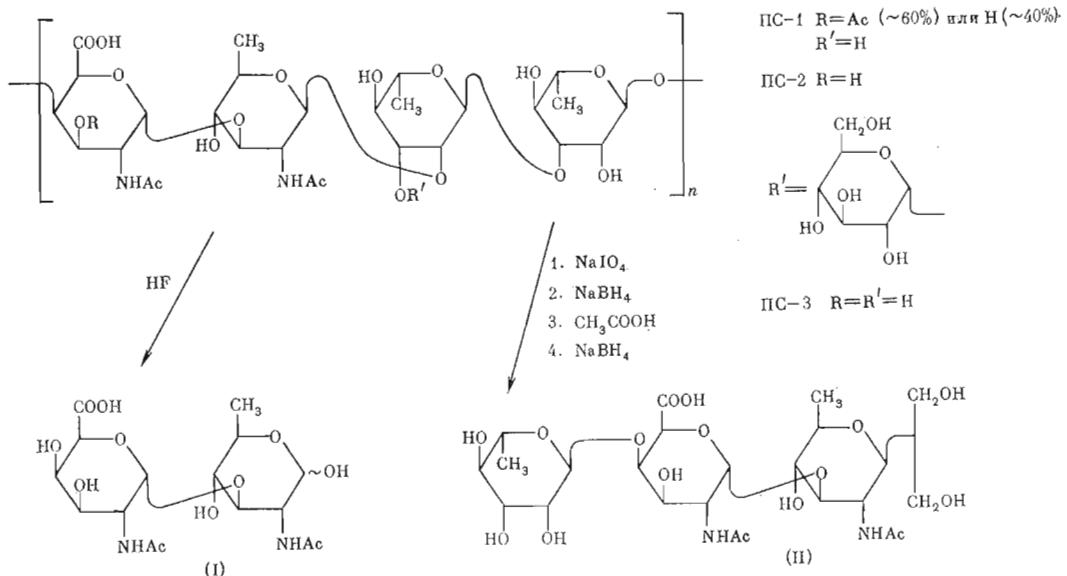
ПС-1 и ПС-2 были получены при расщеплении (1% CH_3COOH , 100° С, 3 ч) соответствующих липополисахаридов, выделенных из бактериальных клеток по методу [4]. Они были кислыми по данным электрофореза на бумаге. При гидролизе ПС-1 (2 М HCl , 100° С, 4 ч) с помощью аминокислотного и углеводного анализатора, хроматографии на бумаге и по данным оптического вращения были идентифицированы D-хиновозамин, галактозаминуруоновая кислота и L-рамноза.

^{13}C -ЯМР-спектр ПС-1 указывал на его нерегулярность, наиболее вероятно связанную с присутствием О-ацетильных групп (δ 21,4 м.д.. CH_3) в нестехиометрическом количестве. Действительно, при обработке полисахарида 2% водным триэтиламином (60° С, 1,5 ч) был получен О-дезацетилированный полимер (ПС-3), который был регулярным по данным ^{13}C -ЯМР-спектра. В спектре ПС-3 присутствовали сигналы метильных групп трех 6-дезоксисахаров при 17,7 м.д., двух гексозаминов (δ 50,7 и 56,0 м.д., оба C2), двух N-ацетильных групп (δ 23,5 и 23,1 м.д., CH_3 ; 175,5 и 175,6 м.д., CO), одной карбоксильной группы при 173,6 м.д., четырех аномерных атомов углерода в области 99,7–103,6 м.д. и 14 сигналов в области 69,2–81,7 м.д. Из этих данных следовало, что ПС-3 построен из тетрасахаридных повторяющихся звеньев, включающих два остатка L-рамнозы и по одному остатку N-ацетил-D-хиновозамина и N-ацетилгалактозаминуруоновой кислоты.

Анализ ПС-3 методом метилирования [5] с идентификацией частично метилированных моносахаридов в виде ацетатов альдитолов методом хроматомасс-спектрометрии показал, что остаток N-ацетилхиновозамина и один из остатков рамнозы замещены в положение 3, а второй остаток рамнозы замещен в положение 2.

Далее ПС-3 был подвергнут избирательному расщеплению: сольволизу безводным HF (0° С, 1 ч) и распаду по Смиту, которые привели к дисахариду (I) и олигозиду (II) соответственно (схема). По данным ^{13}C -ЯМР-спектра, на восстанавливающем конце дисахарида (I) находится остаток N-ацетилхиновозамина (δ , м.д.: 53,8, C2 α ; 56,5, C2 β ; 91,7, C1 α ; 95,6, C1 β), а на невосстанавливающем — остаток N-ацетилгалактозаминуруоновой кислоты (δ , м.д.: 50,3, C2; 99,0, C1). Большая положительная величина оптического вращения этого дисахарида, $[\alpha]_D^{20} +92,5^\circ$ (вода), и анализ эффек-

тов гликозилирования на химические сдвиги ^{13}C остатка N-ацетилхиновозамина [6] доказывали, что галактозаминуровая кислота имеет D-конфигурацию.



При периодатном окислении олигозида (II) происходило разрушение остатка рамнозы; следовательно, он находится на невосстанавливающем конце. N-Ацетилгалактозаминуровая кислота в олигозиде (II) замещена рамнозой в положение 4, как это вытекало, в частности, из сравнения химических сдвигов сигнала C4 этого моносахарида (70,8 и 77,2 м.д.) в ^{13}C -ЯМР-спектрах олигомеров (I) и (II) соответственно (α -эффект гликозилирования [7]). Таким образом, олигозид (II) имеет строение, указанное на схеме, что позволяет определить последовательность моносахаридных остатков в ПС-3.

Путем сравнения ^{13}C -ЯМР-спектра ПС-3 со спектрами олигосахаридных фрагментов (I) и (II) и с литературными данными для подходящих модельных соединений была проведена полная расшифровка этого спектра. На основании значений $^{1}J_{\text{C}_1, \text{H}_1}$, определенных из снятого без подавления C, H-взаимодействий ^{13}C -ЯМР-спектра ПС-3, был сделан вывод, что гликозидная связь N-ацетилхиновозамина имеет β -конфигурацию ($^{1}J_{\text{C}_1, \text{H}_1}$ 163,6 Гц для сигнала C1 при 103,6 м.д.), а гликозидные связи N-ацетилгалактозаминуровой кислоты и обоих остатков рамнозы имеют α -конфигурацию ($^{1}J_{\text{C}_1, \text{H}_1}$ 173,3–175,8 м.д. для остальных трех сигналов C1) [8].

И наконец, сравнение ^{13}C -ЯМР-спектров ПС-3 и ПС-1 показало, что заметному смещению подвергаются только сигналы C2–C4 остатка N-ацетилгалактозаминуровой кислоты (от 50,7; 69,2 и 77,2 м.д. в спектре ПС-3 к 49,2; 70,4 и 75,7 м.д. в спектре ПС-1). По величине и направлению эти смещения соответствуют α - и β -эффектам ацетилирования этого моносахарида по C3 [9], что позволяет локализовать О-ацетильную группу. Судя по соотношению интегральных интенсивностей сигналов остатка N-ацетилгалактозаминуровой кислоты, несущего и не несущего О-ацетильную группу, в спектре ПС-1 степень О-ацетилирования составляет ~60%.

При кислотном гидролизе ПС-2 были идентифицированы те же моносахариды, что и при гидролизе ПС-1, и дополнительно в его составе была найдена D-глюкоза (соотношение рамноза – глюкоза ~2 : 1). В ^{13}C -ЯМР-спектре ПС-2 сигналы О-ацетильных групп отсутствовали. Этот спектр в дополнение к сигналам, присущим в спектре ПС-3, содержал сигналы еще одного моносахаридного остатка (глюкозы). Относительно большее значение $^{1}J_{\text{C}_1, \text{H}_1}$ 170,1 Гц для сигнала C1 этого остатка при 95,8 м.д. указывало на то, что глюкоза присоединена α -гликозидной связью [8].

Анализ ПС-2 методом метилирования [5] показал, что он является

разветвленным, остаток глюкозы представляет собой терминальный моносахарид боковой цепи, в узле разветвления лежит остаток рамнозы, замещенный в положение 2 и 3, а второй остаток рамнозы и остаток N-ацетилхиновозамина замещены в положение 3. При распаде ПС-2 по Смиту был получен полимерный продукт, который, по данным ^{13}C -ЯМР-спектра, был идентичен ПС-3. Эти данные позволяют определить место присоединения остатка глюкозы в ПС-2, подтвержденное сравнительным анализом ^{13}C -ЯМР-спектров ПС-2 и ПС-3 (эффекты гликозилирования [7]).

Таким образом, проведенное исследование свидетельствует, что О-специфические полисахариды *P. aeruginosa* II (Сэндвик) и V (Вердер-Эванс) имеют одинаковую по структуре основную цепь и отличаются друг от друга присутствием О-ацетильных групп в первом из них и глюкозилированием основной цепи во втором (схема). Полимер с разветвленной цепью впервые найден среди О-специфических полисахаридов *P. aeruginosa*. Полученные данные являются химическим обоснованием включения изученных штаммов *P. aeruginosa* в одну серогруппу O13 в качестве самостоятельных серотипов (O13a, b и O13a, c) в серологической классификационной схеме [10].

Авторы благодарят Е. С. Станиславского (Центральный научно-исследовательский институт вакцин и сывороток им. И. И. Мечникова) за предоставление бактериальной массы.

ЛИТЕРАТУРА

1. Knirel Yu. A., Vinogradov E. V., Shashkov A. S., Wilkinson S. G., Tahara Y., Dmitriev B. A., Kochetkov N. K., Stanislavsky E. S., Mashilova G. M. Eur. J. Biochem., 1986, v. 155, № 3, p. 659–669.
 2. Knirel Yu. A., Vinogradov E. V., Shashkov A. S., Dmitriev B. A., Kochetkov N. K., Stanislavsky E. S., Mashilova G. M. Eur. J. Biochem., 1982, v. 125, № 1, p. 221–227.
 3. Knirel Yu. A., Vinogradov E. V., Shashkov A. S., Dmitriev B. A., Kochetkov N. K., Stanislavsky E. S., Mashilova G. M. Eur. J. Biochem., 1985, v. 150, № 3, p. 541–550.
 4. Весгаль О., Яин К. В кн.: Методы химии углеводов/Ред. Кошетков Н. К. М.: Мир, 1967, с. 325–332.
 5. Конрад Г. Е. В кн.: Методы исследования углеводов/Ред. Хорлин А. Я. М.: Мир, 1975, с. 276–278.
 6. Kochetkov N. K., Chizhov O. S., Shashkov A. S. Carbohydr. Res., 1984, v. 133, № 2, p. 173–185.
 7. Gorin P. A. J. Adv. Carbohydr. Chem. Biochem., 1980, v. 38, p. 13–104.
 8. Bock K., Pedersen C. J. Chem. Soc. Perkin Trans. II, 1974, p. 293–297.
 9. Gagnaire D., Mancier D., Vincendon M. Org. Magn. Resonance, 1978, v. 11, p. 344–349.
 10. Lányi B., Bergan T. Meth. Microbiol., 1978, v. 10, p. 93–168.

Поступило в редакцию
12.V.1986

STRUCTURES OF O-SPECIFIC POLYSACCHARIDE CHAINS OF THE
PSEUDOMONAS AERUGINOSA II (SANDVIK) AND V (VERDER-EVANS)
 LIPOPOLYSACCHARIDES CONTAINING N-ACETYL-D-
 GALACTOSAMINURONIC ACID

KNIREL Yu. A., KOCHAROVA N. A., SHASHKOV A. S., KOCHETKOV N. K.
*N. D. Zelinsky Institute of Organic Chemistry, Academy of Sciences
of the USSR, Moscow*

Acidic polysaccharides were isolated from the *Pseudomonas aeruginosa* II (Sandvik) and V (Verder-Evans) lipopolysaccharides on mild acid hydrolysis followed by gel filtration on Sephadex G-50. The Sandvik II polysaccharide consists of 2-acetamido-2-deoxy-D-galacturonic acid, 2-acetamido-2,6-dideoxy-D-glucose, and L-rhamnose in the ratio 1:1:2. The Verder-Evans V polysaccharide contained the same monosaccharides and, in addition, a D-glucose residue. On the basis of ^{13}C NMR data, methylation analysis, Smith degradation and solvolysis with hydrogen fluoride, the following structures were determined for the repeating units of the polysaccharides:

