



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

Том 20 * № 5 * 1994

УДК 547.458.41.057

© 1994 Н. Э. Нифантьев, Ю. Е. Цветков, А. С. Шашков,
А. Б. Тузиков*, И. В. Масленников*, И. С. Попова*, Н. В. Бовин*

РЕЦЕПТОРЫ СЕЛЕКТИНОВ

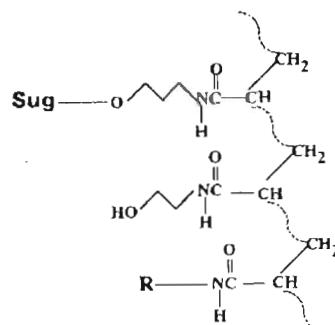
1. СИНТЕЗ ТЕТРАСАХАРИДОВ SiaLe^a И SiaLe^x И ИХ ПОЛИМЕРНЫХ КОНЪЮГАТОВ

Институт органической химии им. Н. Д. Зелинского РАН, Москва;

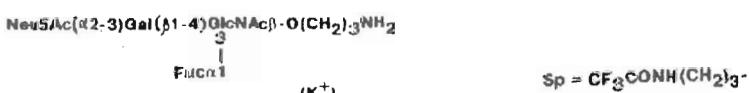
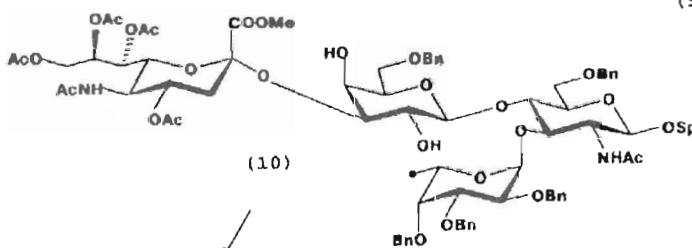
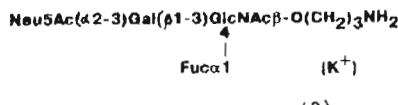
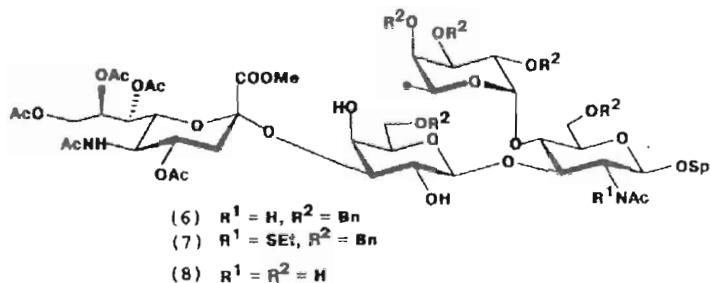
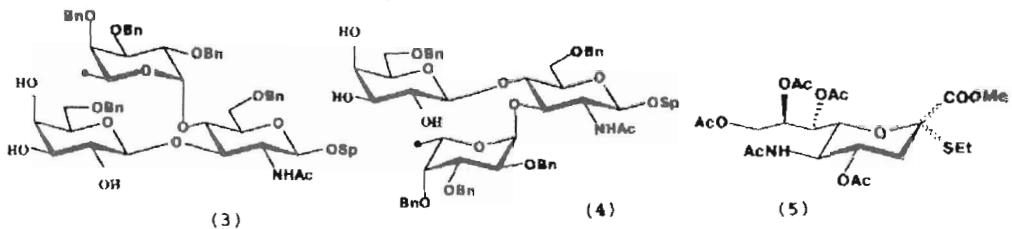
*Институт биоорганической химии им. М. М. Шемякина
и Ю. А. Овчинникова РАН, Москва

Ключевые слова: селектины, сиалоолигосахариды, SiaLe, клеточная адгезия, лектины опухолей, моноклональные антитела, спектроскопия гигантского комбинационного рассеяния.

Исследование нового класса мембранных гликопротеинов, селектинов,— одно из наиболее интенсивно развивающихся направлений современной гликобиологии [1—3]. Интерес к селектинам вызван их участием в важнейших этапах первичного клеточного узнавания, инициирующих воспалительные, аллергические и многие другие процессы. Понимание механизма селектинопосредованного взаимодействия открывает пути к созданию лекарственных препаратов нового поколения, действующих по принципу ингибирования межклеточной адгезии.



R	Sug	SiaLe ^a Furan 4 Neu5Acα(2-3)Galβ(1-3)GlcNAcβ3-	SiaLe ^x Furan 3 Neu5Acα(1-3)Galβ(1-4)GlcNAcβ3-
HO(CH ₂) ₂ ⁻		1a	2a
Биотин-(CH ₂) ₆ ⁻		1b	2b
Фосфатидил-O(CH ₂) ₂ ⁻		1c	2c



(11)

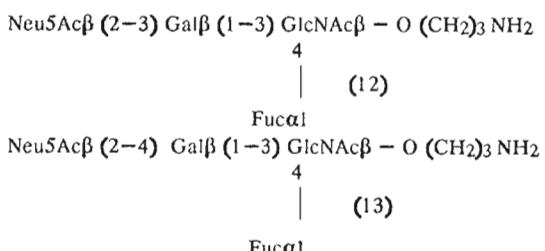
Клеточным рецептором селектинов (или одним из них) является тетрасахарид SiaLe^x, однако специфичность углеводсвязывающего фрагмента для разных селектинов несколько различается [2] и требует дальнейшего изучения. Исследование тонкой специфичности селектинов, выявление их на клеточной мембране, изучение процессов экспрессии, кластеризации, взаимодействия с рецепторами и, наконец, шеддинга можно наиболее точно и надежно проводить, применяя синтетические рецепторы селектинов. В качестве таковых нами синтезированы спайсерированные тетрасахарида SiaLe^a и SiaLe^x (9) и (11), а также их коньюгаты с полиакриламидом (1a—в) и (2a—в). Отметим, что именно указанные сиалированные олигосахариды являются наиболее общим структурным мотивом углеводных селектинсвязывающих молекул [2].

Вследствие высокой эффективности и селективности сиалирования производных галактозы с незащищенным OH-группами в положениях 2, 3, 4 [4]

выбранная схема синтеза спейсированных тетрасахаридов (9) и (11) включала в себя на завершающей стадии гликозилирование трисахаридных триолов (3) и (4) (синтез этих соединений будет описан отдельно) действием этил-2-тиосиалозида (5) в ацетонитриле в присутствии смеси N-йодсукцинида и трифторметансульфокислоты. Гликозилирование триола (4) сиалил-донором (5) при -40°C протекало эффективно и региоспецифично и привело к защищенному тетрасахариду SiaLe^x (10) с выходом 74%. Каталитический гидрогенолиз (10) над Pd/C и последующее омыление дали целевой спейсированный тетрасахарид SiaLe^x (11), выделенный с помощью ВЭЖХ в виде K⁺-соли (выход 84%).

В отличие от триола (4) сиалирирование производного Le^a (3) приводило к образованию целевого тетрасахарида (6) с выходом лишь 19%. Кроме этого соединения нами был получен и продукт его N-тиоэтилирования (7), выход которого составил 29%, а общий выход продуктов α -(2 \rightarrow 3)-сиалирирования 48%. N-SEt-группа в производном (7) легко удаляется в условиях гидрогенолиза в присутствии Pd/C. Так, каталитический гидрогенолиз соединений (6) и (7) количественно приводит к тетрасахариду (8), омылением которого далее был получен целевой спейсированный тетрасахарид SiaLe^a (9) в виде K⁺-соли (выход 76%).

Другая интересная особенность сиалирирования триола (3) — образование смеси изомерных лактонов с общим выходом 30%. Оказалось, что в лактонной смеси отсутствует продукт α -(2 \rightarrow 3)-сиалирирования, так как гидрогенолиз лактонной фракции и последующее омыление приводят главным образом к изомерным тетрасахаридам (12) и (13), тогда как образования тетрасахарида SiaLe^a (9) не наблюдается.



Строение спейсированных тетрасахаридов (9) и (11)—(13), в частности конфигурации аномерных центров и места замещения, установлены с помощью спектроскопии ^1H - и ^{13}C -ЯМР. Так, замещение остатка Gal по O-3 в продуктах (9), (11) и (12) и по O-4 в (13) подтверждалось слабопольным расположением сигнала C-3Gal в спектрах ^{13}C -ЯМР соединений (9), (11) и (12) и C-4Gal в спектре (13) (δ 77,0, 77,0, 79,1 и 77,7 м. д.). α -Конфигурация остатка Neu5Ac в олигосахаридах (9) и (11) и β -конфигурация в соединениях (12) и (13) установлена на основании характеристических [5] величин химических сдвигов сигналов H-3e в спектрах ^1H -ЯМР этих соединений (δ 2,69, 2,76, 2,49 и 2,43 м. д.) и КССВ $J_{\text{C}-1,\text{H}-3e}$ в спектрах ^{13}C -ЯМР (5,6, 5,9, <1 и <1 Гц).

Синтез гликоконъюгатов (1a—b) и (2a—b) проводили по разработанному ранее методу [6, 7]. Последовательным взаимодействием с поли(4-нитрофенил-акрилатом) и затем с этаноламином спейсированные тетрасахариды (9) и (11) были переведены в полимерные продукты (1a) и (2a). Варьируя соотношение реагентов, получили поликарбамидные конъюгаты (псевдополисахариды), содержание олигосахаридных фрагментов в которых изменялось от 2 до 20 мольных % (19—67% весовых). Дополнительно вводя в реакцию 6-аминогексиламид d-биотина либо фосфатидилэтаноламин [6], получали конъюгаты, содержащие биотиновую метку (1b, 2b), а также фосфатидилэтаноламин (1b, 2b). Присутствие фосфатидилэтаноламина позволяет переводить конъюгаты в иммуногенную форму

для получения моноклональных антител, направленных на олигосахаридные фрагменты конъюгатов.

Тетрасахариды (9) и (11), а также их иммобилизованные формы (1а) и (2а) исследовались (совместно с д-ром Г. Вейтц-Шмидт (Dr. G. Weitz-Schmidt), Sandoz, Швейцария) как потенциальные ингибиторы селектинов. В частности, было найдено, что конъюгат (1а) эффективно и селективно ингибирует селектиноподкованное взаимодействие линии клеток HL-60 с эндотелиальными клетками (HUVEC) при действующей концентрации на два порядка ниже, чем в случае несвязанного тетрасахарида (9) или конъюгата тетрасахарида SiaLe^a с бычьим сывороточным альбумином. Полимер (1а) использован в качестве специфического агента для сенсибилизации полистироловых планшет при создании иммуноферментной тест-системы для выявления Е-селектина.

С помощью биотинилированного конъюгата (1б) исследована поверхность серии раковых клеток, в том числе метастазирующих клеток, и показано наличие на них SiaLe^a-связывающих молекул — селектинов или их опухолевых форм [8, 9]. При исследовании трансформированных клеток лейкемических пациентов таких молекул не было обнаружено.

Тетрасахариды (9) и (11) и их конъюгаты использованы для установления тонкой эпитопной специфичности шести моноклональных антител, полученных к рецепторам селектинов (зашифрованные антитела, получены с V Рабочего совещания по лейкоцитарным антигенам дифференцировки, 1993, Бостон, США). Изучено прямое связывание антител с конъюгатами (1а) и (2а), а также ингибирование связывания тетрасахарида (9) и (11) и их ди- и трисахаридными фрагментами [10].

Тетрасахариды (9) и (11) и их конъюгаты (1а) и (2а) исследованы (совместно с М. Н. Матросовичем и А. С. Гамбарян, Институт полиомиелита и вирусных энцефалитов АМН России) как возможные ингибиторы адгезии вируса гриппа, опосредованной взаимодействием гемагглютинина вируса и сиалинированных олигосахаридов клетки-хозяина. Показано, что разветвленные тетрасахариды (9) и (11), конформационная подвижность Neu5Ac-остатков в которых ограничена внутримолекулярными контактами, являются значительно менее активными ингибиторами, чем соответствующие линейные дефукозилированные трисахариды. В отличие от ингибирования адгезии вируса гриппа синтезированные конъюгаты эффективно ингибируют клеточную адгезию патогенных микроорганизмов *Mycoplasma pneumoniae* (исследование проводилось совместно с И. Г. Скрипалем, Институт микробиологии и вирусологии АН Украины).

Тетрасахариды (9) и (11) исследованы (совместно с К. В. Соколовым и И. Р. Набиевым, Институт биоорганической химии РАН) с помощью спектроскопии гигантского комбинационного рассеяния (ГКР) в условиях [11], позволяющих оценить степень доступности остатка Neu5Ac в сиалинированных олигосахаридах для взаимодействия с комплементарным партнером. В спектрах ГКР тетрасахаридов (9) и (11) наблюдаются более слабые сигналы в сравнении с таковыми в спектрах дефукозилированных трисахаридов, что свидетельствует о пространственной экранированности остатков Neu5Ac в разветвленных олигосахаридах (9) и (11) и хорошо согласуется с данными по их активности по отношению к вирусу гриппа (см. выше).

Авторы благодарят д-ра Г. Вейтц-Шмидт, д-ра биол. наук И. В. Абраменко, канд. хим. наук М. Н. Матросовича, д-ра биол. наук И. Г. Скрипаля и канд. хим. наук К. В. Соколова за предоставленные неопубликованные результаты.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Bevilacqua M. P., Nelson R. M.//J. Clin. Invest. 1993. V. 91. P. 379—387.
2. Feizi T.//Curr. Opin. Struct. Biol. 1993. V. 3. № 5. P. 701—710.
3. Varki A.//Curr. Opinion Cell Biol. 1992. V. 4. P. 257—266.

4. Hasegawa A., Nagahama T., Ohki H., Hotta K., Ishida H., Kiso M.//J. Carbohydr. Chem. 1991. V. 10. № 3. P. 493—498.
5. Vliegenthart J. F. G., Dorland L., van Halbeek H., Haverkamp J.//Cell Biology Monographs/Ed. R. Schauer. N. Y.: Springer-Verlag, 1982. V. 10. P. 127—172.
6. Bovin N. V., Korchagina E. Y., Zemlyanukhina T. V., Byramova N. E., Galanina O. E., Zemlyakov A. E., Ivanov A. E., Zubov V. P., Mochalova L. V.//Glycoconj. J. 1993. V. 10. № 2. P. 142—151.
7. Bovin N. V.//Lectins and Glycobiology//Ed. H.-J. Gabius, S. Gabius. B.: Springer-Verlag, 1993. P. 23—30.
8. Nifant'ev N. E., Shashkov A. S., Tsveikov Y. E., Tuzikov A. B., Abramenco I. V., Gluzman D. F., Bovin N. V.//Amer. Chem. Soc. Symp. Ser.: Synthetic Oligosaccharides: Indispensable Probes for Life Sciences/Ed. P. Kovac, 1994. In press.
9. Bovin N. V., Zemlyanukhina T. V., Tuzikov A. B., Tsveikov Y. E., Shashkov A. S., Nifant'ev N. E., Abramenco I. V., Gluzman D. F.//Proc. of the XII International Symposium on Glycoconjugates. Krakow, 1993. P. 268—269.
10. Bovin N. V., Vlasova E. V., Galanina O. E., Khaidukov S. V., Tuzikov A. B., Tsveikov Y. E., Nifant'ev N. E.//Proc. of the Vth International Conference on Human Leucocyte Differentiation Antigens, Boston, 1993. P. 260.
11. Sokolov K. V., Byramova N. E., Mochalova L. V., Tuzikov A. B., Shiyan S. D., Bovin N. V., Nabiev I. R.//Appl. Spectroscopy. 1993. V. 47. № 5. P. 535—538.

Поступило в редакцию 17.XI.1993

После доработки 7.II.1994

N. E. Nifant'ev, Y. E. Tsveikov, A. S. Shashkov, A. B. Tuzikov *,
I. V. Maslennikov *, I. S. Popova *, N. V. Bovin *

RECEPTORS OF SELECTINS. 1. SYNTHESIS OF TETRASACCHARIDES SiaLe^a AND SiaLe^x, AND THEIR POLYMER CONJUGATES

N. D. Zelinsky Institute of Organic Chemistry, Russian Academy of Sciences,
Moscow;

* M. M. Shemyakin and Yu. A. Ovchinnikov Institute of Bioorganic Chemistry,
Russian Academy of Sciences, Moscow

Spacer-armed tetrasaccharide Neu5Ac α 2-3Gal β 1-3(Fuc α 1-4)GlcNAc-sp (SiaLe^a, sp = OCH₂CH₂CH₂NH₂) was synthesized from 6-BnGlcNAc-sp with 6-BnAc₃GalSEt, Bn₃FucSEt, and Ac₄Neu5AcSEt methyl ester as glycosyl donors. The final glycosylation of the trisaccharide bearing unprotected 2-, 3-, and 4-hydroxyls of galactose moiety was promoted with NIS-TfOH in MeCN, yield of α -sialoside being 48% (29% as the N_{GlcNAc}-SEt derivative). A mixture of β -connected (2—3) and (2—4) lactones was obtained as a side product (30%).

Tetrasaccharide Neu5Ac α 2-3Gal β 1-4(Fuc α 1-3)GlcNAc-sp (SiaLe^x) was synthesized by a similar way starting from 6-Bn-3-MeOBnGlcNAc-sp; yield of α -sialylation was 74%, neither N-SEt nor β -connected lactones were isolated.

Condensation of the spaced tetrasaccharides with poly(4-nitrophenylacrylate) gave N-substituted polyacrylamide-type polymers. Biotinylated probes and polymers modified with phosphatidylethanolamine (strong immunogens) were also obtained.

The unsubstituted and labelled polymeric derivatives were used for studying selectins and other lectins, as well as production and epitope characterization of monoclonal antibodies against sialooligosaccharides.