



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 14 * № 12 * 1988

УДК 547.963.1.02

ГЛИКОЗИЛАМИНЫ ОЛИГОСАХАРИДОВ N-ГЛИКОПРОТЕИНОВ И ИХ НОВЫЕ N-АЦИЛЬНЫЕ ПРОИЗВОДНЫЕ

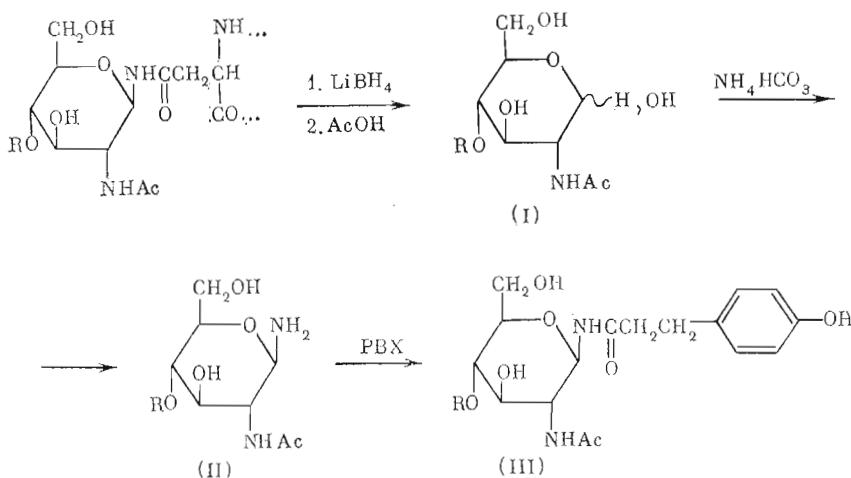
Пискарев В. Е., Лихошерстов Л. М., Сепетов Н. Ф.,
Деревицкая В. А., Кошетков П. К.*

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

* Научно-исследовательский институт экспериментальной
кардиологии Всесоюзного кардиологического научного центра
Академии медицинских наук СССР, Москва

Модификация восстановливающего конца олигосахаридов N-гликопротеинов широко используется для введения радиоактивной или флуоресцентной метки путем восстановления NaB^3H , или восстановительного аминирования, например с 2-аминоиридином [1]. Однако при этом GlcNAc, находящийся на восстанавливющем конце олигосахарида, превращается в ациклический полиол или N-замещенный гликамин, что не позволяет использовать данные производные в некоторых биохимических исследованиях, например как субстраты для эндо- β -N-ацетилглюказаминидаз.

Настоящая статья посвящена разработке метода получения β -гликозиламидных производных олигосахаридов, моделирующих узел углевод-пептидной связи N-гликопротеинов по схеме



где R — олигосахарид.

В качестве источников олигосахаридов (I) использовали IgG, ОВМ, РФ-ГП и ОВА.

IgG выделяли из γ -глобулиновой фракции плазмы крови человека с помощью ВЭЖХ на колонке Protein PAK DEAE-5PW. ОВА, ОВМ и РФ-ГП из белка куриного яйца получали по методу [2]. Отщепление и выделение олигосахаридов (I) проводили как описано ранее [3]. Гликозиламины олигосахаридов (II) синтезировали по методу, ранее описанному дляmono- и дисахаридов [4]. Гликозиламины (II) с выходом ~75 %

Сокращения: ОВМ — овомукоид, ОВА — овальбумин, РФ-ГП — рибофлавинсвязывающий гликопротеин, РВХ — N-оксисукциниimidный эфир 3-(4-гидроксифенил)пропионовой кислоты (реагент Болтона — Хантера).

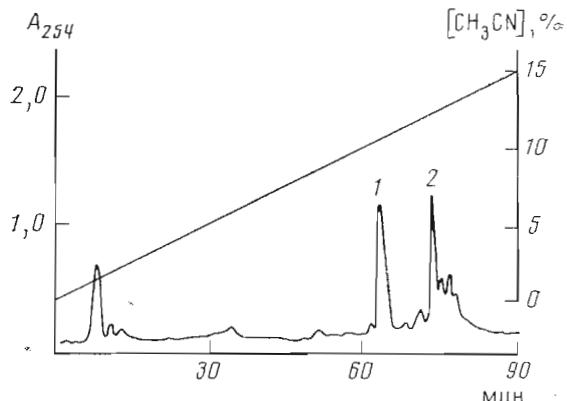
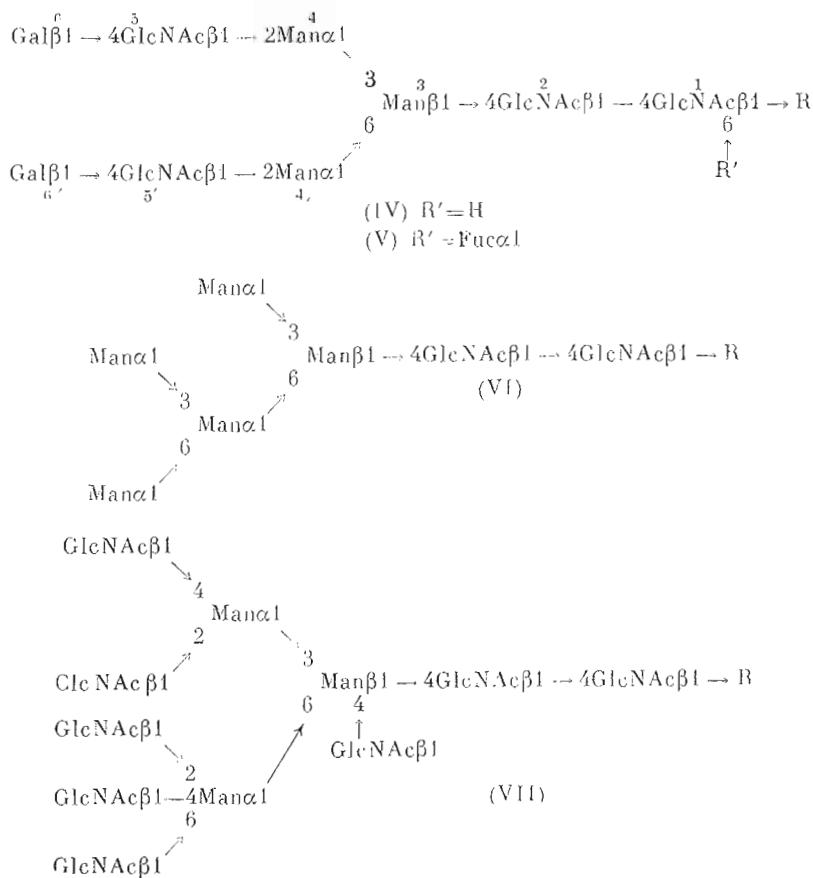


Рис. 1. ВЭЖХ высокомолекулярных продуктов (после гель-фильтрации на сепадекс G-15) реакции гликозиламинов олигосахаридов из IgG с N-оксисукцинилным эфиром 3-(4-оксифенил)пропионовой кислоты. Колонка μBondapak C18 (19×150 мм), градиент концентрации ацетонитрила от 0 до 15% в H₂O, скорость элюции 4 мл/мин. 1 и 2 — модифицированные олигосахариды (IV) и (V) соответственно.

получали по этому методу с тем отличием, что после удаления NH_4HCO_3 многократным упариванием с H_2O в вакууме их адсорбировали на дауэкс 50W×2 (H^+), элюировали 0,5 М NH_4OH , упаривали досуха и сразу вводили в реакцию. 100 мг гликозиламинов (II) из IgG, ОВМ, ОВА или РФ-ГИ растворяли в 0,6 мл 80% водного MeOH , прибавляли раствор 30 мг РБХ в 0,2 мл диоксана, а через 1 ч перемешивания при 20°C – еще 15 мг РБХ и оставляли на 16 ч. Модифицированные олигосахариды (III) отделяли от низкомолекулярных продуктов на колонке с сефадексом С-15 (1,5×90 см) в 20% водном MeOH и затем разделяли с помощью ВЭЖХ. На рис. 1 представлена в качестве примера ВЭЖХ олигосахаридов (III) из IgG. Выделены следующие индивидуальные производные: (IV) и (V) из IgG, (VI) из ОВА, (VII) из ОВМ и (VIII) из РФ-ГИ.



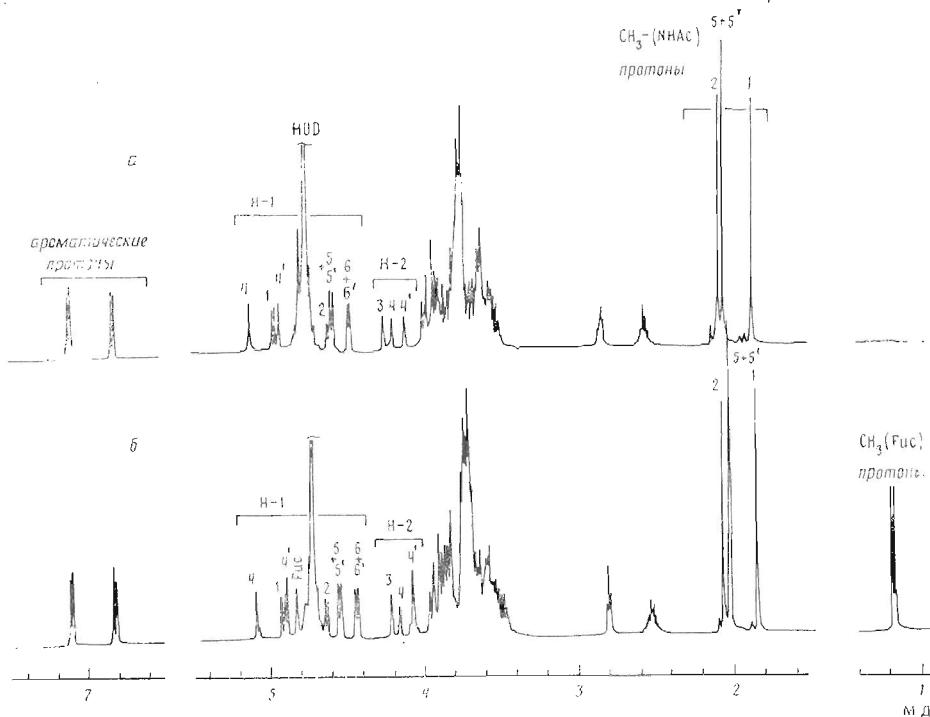
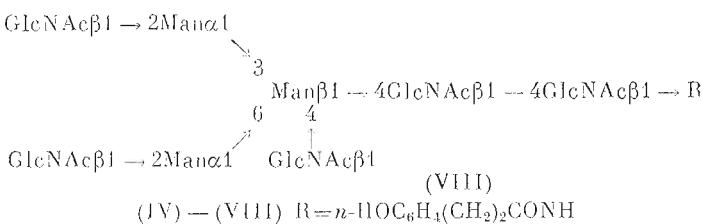


Рис. 2. Спектры ^1H -ЯМР (500 МГц, 27°C) модифицированных олигосахаридов (IV) (а) и (V) (б). 1-6 – пумерация моносахаридных остатков, как показано в формуле (IV)



Структура производных (IV)–(VIII) подтверждена ^1H -ЯМР, измеренным при 500 МГц. Отнесение сигналов в спектрах соединений (IV)–(VIII) произведено по литературным данным [5, 6]. На рис. 2 представлены в качестве примера спектры соединений (IV) и (V).

Полученные модифицированные олигосахариды (IV)–(VIII) после введения радионизотопа ^{125}I [7] могут быть использованы для изучения тонкой углеводной специфичности лектинов на субмикроуровне.

ЛИТЕРАТУРА

1. Hase S., Ikenaka T., Matsushima Y. // J. Biochem. 1979. V. 85. № 4. P. 989–994.
 2. Нискирев В. Е., Галенко Е. Л., Лихошерстов Л. М., Деревицкая В. А., Кочетков Н. К. // Биоорганическая химия. 1988. Т. 14. № 9. С. 1171–1178.
 3. Likhoshsterstov L. M., Novikova O. S., Piskarev V. E., Trusikhina E. E., Derevitskaya V. A., Kochetkov N. K. // Carbohydr. Res. 1988. V. 178. P. 155–163.
 4. Лихошерстов Л. М., Новикова О. С., Деревицкая В. А., Кочетков Н. К. // Изв. АН СССР. Сер. хим. 1986. № 10. С. 1663–1670.
 5. Van Halbeek H., Vliegenthart J. F. G., Iwase H., Li S.-C., Li Y.-T. // Glycoconjugate J. 1985. V. 2. № 3–4. P. 235–253.
 6. Takahashi N., Ishii I., Ishihara H., Mori M., Tejima S., Jefferis R., Endo S., Arata Y. // Biochemistry. 1987. V. 26. № 4. P. 1137–1144.
 7. Bolton A. E., Hunter W. H. // Biochem. J. 1973. V. 133. № 3. P. 529–539.

Поступило в редакцию
14.VII.1988

GLYCOSYLMINES OF OLIGOSACCHARIDES OF N-GLYCOPROTEINS
AND THEIR NEW N-ACYL DERIVATIVES

PISKAREV V. E., LIKHOSHERSTOV L. M., SEPETOV N. F.*^{*}, DEREVITSKAYA V. A.,
KOCHETKOV N. K.

*N. D. Zelinsky Institute of Organic Chemistry, Academy of Sciences
of the USSR, Moscow*

** Institute of Experimental Cardiology, All-Union Cardiology Research Centre,
Academy of Medical Sciences of the USSR, Moscow*

A series of oligosaccharides liberated from N-glycoproteins (immunoglobulin G, ovalbumin, ovomucoid, hen egg white riboflavin-binding glycoprotein) were transformed into β -glycosylamines. Reaction of the latter with N-succinimidyl 3-(4-hydroxyphenyl)propionate (Bolton — Hunter reagent) resulted in formation of a new type of oligosaccharide derivatives simulating N-glycosylamide bond of native N-glycoproteins. Five individual derivatives were isolated by HPLC and their structure was confirmed by 500 MHz ^1H NMR.