



УДК 547.973:915.5

ИЗУЧЕНИЕ ВЗАИМОДЕЙСТВИЯ ГЕМОГЛОБИНА
С ОТРИЦАТЕЛЬНО ЗАРЯЖЕННЫМИ ФОСФОЛИПИДАМИ*Ушакова И. П., Василенко И. А., Серебренникова Г. А.,
Евстигнева Р. П.**Московский институт тонкой химической технологии им. М. В. Ломоносова*

Исследовано образование комплексов гемоглобина с дифосфатидилглицерином, фосфатидилсерином, N-ацетилфосфатидилэтанололамином. Для выделения комплексов использована гель-фильтрация. Получены количественные характеристики агрегатов гемоглобина с отрицательно заряженными фосфолипидами.

Гемоглобин в составе эритроцитов является эффективным переносчиком кислорода. Важно исследовать взаимодействие гемоглобина с фосфолипидными мембранами в плане создания синтетического эритроцита, так как внеэритроцитарный гемоглобин быстро теряет свою функциональную активность [1, 2].

Ранее нами было изучено связывание оксигемоглобина и метгемоглобина с везикулами, построенными из яичного и ряда синтетических фосфатидилхолинов, фосфатидилэтанололамина, различающихся по степени окисленности гидрофобных остатков кислородом воздуха, и холестерина [3, 4].

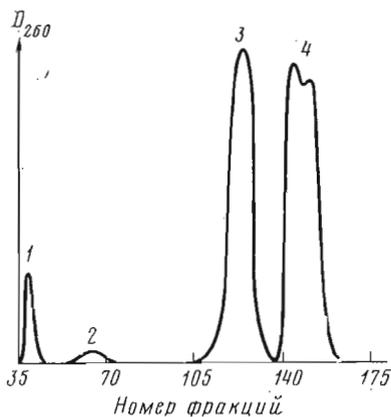
Известно, что отрицательно заряженные фосфолипиды, такие, как фосфатидилсерин, играют важную роль при взаимодействии гемоглобина с эритроцитарной мембраной [5].

Проведенные ранее исследования влияния фосфолипидных везикул на флуоресценцию триптофановых остатков гемоглобина подтвердили существование значительного сродства гемоглобина к таким отрицательно заряженным фосфолипидам, как дифосфатидилглицерин, N-ацетилфосфатидилэтанололамин [4]. С помощью метода флуоресценции установлено, что процесс взаимодействия гемоглобина с отрицательно заряженными фосфолипидами имеет сложный, отличный от взаимодействия с нейтральными фосфолипидами, характер. Так, например, при взаимодействии гемоглобина с дифосфатидилглицериновыми везикулами образуются два вида комплексов. В одном из них флуоресценция триптофановых остатков гемоглобина усиливается, а в другом тупится.

В связи с этим представляло интерес изучить этот процесс более детально. С этой целью смесь, образующуюся после обработки ультразвуком дисперсии фосфолипидов в водном растворе гемоглобина, разделяли методом гель-фильтрации на сефарозе 4В.

На рисунке показана последовательность, в которой выходят с колонки при гель-фильтрации компоненты исследуемой смеси: фосфолипидные везикулы, содержащие гемоглобин, фосфолипидные везикулы, агрегаты гемоглобина с отрицательно заряженными фосфолипидами, свободный гемоглобин. Полученные данные показывают, что в случае включения гемоглобина в мембраны, построенные из отрицательно заряженных фосфолипидов, только 3—5% первоначально взятых липидов расходуется на образование комплекса с белком в везикулярной форме. Кроме того, наблюдается образование липид-белковых агрегатов, имеющих иное строение. Результаты опытов представлены в таблице.

Количественной характеристикой этих агрегатов является липид-белковое соотношение, вычисленное на основании данных анализа содержания белка и фосфора во фракциях при гель-фильтрации дисперсии фосфо-



Гель-фильтрация на сефарозе 4В продуктов взаимодействия гемоглобина с озвученными везикулами: 1 — фосфолипидные везикулы с встроенным гемоглобином, 2 — фосфолипидные везикулы, 3 — агрегаты гемоглобина с отрицательно заряженными фосфолипидами, 4 — свободный гемоглобин

липидов в растворе гемоглобина, обработанных ультразвуком (таблица). Весовое соотношение белок — фосфолипид в исходной схеме 5 : 1.

Представляет интерес структурная организация агрегатов, образующихся при взаимодействии гемоглобина с отрицательно заряженными фосфолипидами. По данным гель-фильтрации, полученным в результате четырех опытов для каждого фосфолипида, образующиеся комплексы имеют постоянный размер. Если предположить, что липид-белковый агрегат имеет однородную структуру, т. е. плотность во всех его частях одна и та же, то можно установить его ориентировочный «молекулярный» вес. Для этого нами была использована колонка, откалиброванная с помощью следующих белков: гемоглобина (M 64 000), ферритина (M 450 000) и каталазы (M 240 000).

«Молекулярные» веса агрегатов гемоглобина с отрицательно заряженными фосфолипидами приведены в таблице.

Зная эти величины и липид-белковое соотношение в комплексе, мы вычислили наиболее вероятный средний состав агрегатов, т. е. количество молекул гемоглобина и липида, входящих в состав одного агрегата (таблица).

Результаты опытов свидетельствуют о том, что дифосфатидилглицерин по сравнению с другими отрицательно заряженными фосфолипидами имеет способность наиболее эффективно связывать гемоглобин.

Фосфатидилсерин и N-ацетилфосфатидилэтаноламин при взаимодействии с гемоглобином образуют аналогичные комплексы (таблица). Однако вследствие наличия у фосфатидилсерина положительного заряда его взаимодействие с гемоглобином несколько слабее, относительные размеры агрегатов с белком меньше.

Характеристики агрегатов гемоглобина с отрицательно заряженными фосфолипидами

Фосфолипид	Весовое соотношение белок — фосфолипид	Молярное соотношение фосфолипид — белок	Количество молекул гемоглобина в комплексе	«Молекулярный» вес агрегата
Дифосфатидилглицерин	2,9	15,7	3,2	275 000
N-Ацетилфосфатидилэтаноламин	1,8	47,4	1,8	180 000
Фосфатидилсерин	1,6	51,8	1,5	157 500

При инкубации отрицательно заряженных фосфолипидных везикул с водным раствором гемоглобина наблюдалась дезинтеграция белковых везикулярных структур и образование комплексов, рассмотренных выше.

Аналогичным образом при взаимодействии с отрицательно заряженными фосфолипидами ведет себя и метгемоглобин.

Экспериментальная часть

Для исследования использованы дифосфатидилглицерин бычьего сердца отечественного производства, дрожжевой фосфатидилсерин [6], N-ацетилфосфатидилэтаноламин, полученный N-ацетилированием [7] фосфатидилэтанолamina, выделенный из яичных желтков.

Гемоглобин, выделенный из эритроцитов крови человека, предоставлен Центральным научно-исследовательским институтом гематологии и переливания крови*. Метгемоглобин получали окислением водных растворов оксигемоглобина кислородом воздуха.

Для калибровки колонки по молекулярному весу использованы ферритин и каталаза (Pharmacia, Швеция).

Для приготовления бислойных везикул раствор липида в бензоле упаривали досуха в вакууме, добавляли 27% раствор гемоглобина в воде (весовое соотношение фосфолипид — гемоглобин 1:5), образец встряхивали в течение 10 мин. Полученную грубую дисперсию обрабатывали 6 мин ультразвуком на приборе УЗДН-1 (частота 44 кГц) при охлаждении льдом.

Полученную дисперсию центрифугировали 10 мин при 10 000g, а затем разделяли гель-фильтрацией на сефарозе 4В (колонка 16×950 мм). Элюировали буфером 0,005 М трис-HCl/0,001 М EDTA, pH 7,4. Объем фракции 1 мл, скорость элюирования 12 мл/ч.

Количество гемоглобина во фракциях анализировали по методу Лоури [8].

Концентрацию фосфолипидов во фракциях определяли по содержанию фосфора с помощью модифицированного метода Барлетта [9].

Электронные спектры сняты на спектрофотометре «Hitachi EPS-3T» (Япония).

ЛИТЕРАТУРА

1. Rabiner S. F., Helbert J. R., Lopas H., Friedman L. H. *J. Exptl Med.*, 1967, v. 126, № 6, p. 1127–1142.
2. Rabiner S. F., O'Brein K., Peskin G. W., Friedman L. H. *Ann. Surgery*, 1970, v. 471, № 4, p. 615–622.
3. Ушакова И. П., Василенко И. А., Серебrenникова Г. А., Евстигнеева Р. И. *Биоорганическая химия*, 1980, т. 6, № 7, с. 1062–1067.
4. Ушакова И. П., Василенко И. А., Серебrenникова Г. А., Евстигнеева Р. И. *Биоорганическая химия*, 1981, т. 7, № 4, с. 613–620.
5. Szundi I., Szelényi J. G., Brener J. H., Berczi A. *Biochim. et biophys. acta*, 1980, v. 595, № 1, p. 41–46.
6. Ansell G. B., Hawthorne J. N., Dawson R. M. C. *Form and function of phospholipids*. Amsterdam — London: American Elsevier Publishing Co., Inc.— N. Y., 1973, 494 p.
7. Aneja R., Chudhe J. S., Knagg J. A. *Biochem. and Biophys. Res. Commun.*, 1969, v. 35, № 3, p. 401–406.
8. Lowry O. H., Rosebrough N. J., Farr A. L., Randall R. J. *Biol. Chem.*, 1951, v. 193, № 1, p. 265–275.
9. Bartlett G. R. *J. Biol. Chem.*, 1959, v. 234, № 3, p. 466–468.

Поступила в редакцию
23.VII.1981

A STUDY ON HEMOGLOBIN INTERACTION WITH NEGATIVELY CHARGED PHOSPHOLIPIDS

USHAKOVA I. P., VASILENKO I. A., SEREBRENNIKOVA G. A.,
EVSTIGNEEVA R. P.

M. V. Lomonosov Institute of Fine Chemical Technology, Moscow

Interaction of hemoglobin with diphosphatidylglycerol, phosphatidylserine and N-acetylphosphatidylethanolamine was studied. Hemoglobin-lipid complexes were isolated by gel filtration and their parameters were determined.

* Авторы выражают благодарность проф. Г. Я. Розенбергу и ст. научн. сотр. Г. Н. Кольцовой за предоставление гемоглобина (ЦНИИ гематологии и переливания крови).