т. XXVI, № 10, 1973

КРАТКИЕ НАУЧНЫЕ СООБЩЕНИЯ

УДК 612.017.1

Н. П. МЕСРОПЯН, Н. Г. БАЛАБАДЖЯН

ИНДУКЦИЯ АНТИТЕЛОГЕНЕЗА В СУСПЕНЗИИ ЛИМФОИДНЫХ КЛЕТОК С ПОМОЩЬЮ РНК, ВЫДЕЛЕННОЙ ИЗ ТКАНЕЙ ИММУНИЗИРОВАННЫХ ЖИВОТНЫХ

Одной из важных задач современной иммунологии является изучение основных этапов биосинтеза антител в клегках. В настоящее время установлено, что в процессе синтеза антител принимают участие по меньшей мере два типа клеток: фагоцитирующие и лимфоидные. Непосредственными антителопродуцентами являются так называемые плазматические клетки, структура которых обеспечивает выполнение их главной функции—синтеза больших количеств белка [1]. Не вызывает сомнения то, что под влиянием антигена в лимфондных клетках образуется фактор, обладающий исключительно сильным иммунотенным действием. Значительно менее ясна природа этого фактора, изучению которой посвящено довольно много работ. Однако полученные результаты отличаются крайней противоречивостью. Так, в литературе имеются указания на возможность наведения специфической иммунной активности на неиммунные лимфоидные клетки с помощью РНК, выделенной из иммунных лимфондных клеток [2, 5-7]. Согласно данным других исследователей, передача информации осуществляется, главным образом, с помощью антигена (или продуктов его переработки) в комплексе с неспецифической РНК, резко усиливающей иммуногенность антигена [3, 8--10]. Однако, несмотря на сравнительно большое число экспериментов, до сих пор механизм этого сложного процесса остается неясным.

Целью настоящей работы была попытка индуцировать синтез антител в суспензии лимфоидных клеток селезенки с помощью РНК, выделенной из селезеночных клеток мышей, иммунизированных эритроцитами барана.

Материал и методика. Мышей весом 25 г иммунизировали внутрибрюшинно эритроцитами барана в дозе 500 млн. На 4-е сутки после иммунизации из селезенок иммунизированных животных экстрагировали РНК с помощью горячего фенольного метода с применением в качестве детергента додецил сульфата натрия [11].

Осажденную в 96° спирте РНК растворяли в среде 199. РНК, выделенная из клеток селезенок иммунизированных животных, названа для удобства «иммунной». В качестве контроля использовали нормальную РНК, полученную из селезеночных клеток интактных животных. Степень чистоты препаратов РНК определяли спектрофотометрически. Е/260: Е/280 было около 2,0. Концентрацию препаратов РНК определяли из расчета 100 D = 40

Биологический журнал Армении, XXVI, № 10-6

Обработка РНК РНК-азой проводилась при 37° в течение 15 мин. Конечная концентрация РНК-азы была 10 ү в 1 мл.

Биологическую активность препарата РНК определяли следующим образом: 500 т РНК добавляли к 7×106 интактным клеткам селезенки. Смесь инкубировали 15 мин

при 37°, периодически легко встряхивая.

Для регистрации эффекта антителообразования использовали метод Канингама [4]. Число антителопродуцирующих клеток определяли следующим образом: подсчитывали количество бляшек в 50 полях зрения и их среднее количество в I поле зрения. Поскольку площадь предметного стекла включает 253 поля зрения, общее число бляшек будет представлять собой произведение их количества бляшкообразующих клеток, пересчитанных на 40000 лимфоидных клеток. Полученные данные статистически обработаны по методу Фишера и Стьюдента и достоверны.

Таблица Изучение антителообразования в суспензии лимфоидных клеток под действием РНК

	Клетки селезенок интактных животных	Клетки селезенок иммунизи- рованных животных	Интактные клетки селезенок + РНК "им-мунная"	Интактные клетки селезенок + РНК иммунная", обработанная РНК-азой	Интактные клетки селезе- нок + РНК - нормальная*
Количество бляшкообра- зующих клеток	0,46 ± 0,02	39,2±5,4	36,8±4,02	9,2±3,63	3,8±0,46

Результаты и обсуждение. Как видно из таблицы, количество антителопродуцирующих клеток значительно выше (в 10 раз) в клетках, инкубированных с РНК «иммунной», чем в клетках, инкубированных с «нормальной» РНК, которая почти не вызывала превращение лимфоидных клеток в клетки, продуцирующие антитела.

Эти данные дают основание предположить, что активным фактором в индукции антителообразования является специфическая информационная РНК. Из той же таблицы видно, что количество бляшкообразующих клеток резко снижается, если для индукции антителообразования использовать препарат «иммунной» РНК, предварительно обработанный РНК-азой. Этот факт может рассматриваться как косвенное свидетельство важной роли «иммунной» РНК в антителообразовании.

При обсуждении этих экспериментов следует помнить о возможном переносе антигена или его фрагментов вместе с РНК, поскольку до сих пор не разработан метод, обеспечивающий получение абсолютно чистых препаратов РНК. Однако учитывая, что в наших опытах антитела образуются очень быстро, трудно предположить простую иммунизацию примесями антигена. Нельзя, конечно, исключить, что специфическая информационная РНК действует в комплексе с фрагментом антигена.

Институт экспериментальной биологии АН АрмССР, лаборатория молекулярной иммунологии

Поступило 16.11 1973 г.

Ն. Պ. ՄԵՍՐՈՊՅԱՆ, Ն. Գ. ԲԱԼԱԲԱՋՅԱՆ

ՀԱԿԱՄԱՐՄԻՆՆԵՐԻ ԱՌԱՋԱՑՈՒՄԸ ԼԻՄՖՈԻԴ ԲՋԻՋՆԵՐԻ ԿԱԽՈՒԿՈՒՄ, ԻՄՈՒՆԻՋԱՑՎԱԾ ԿԵՆԴԱՆԻՆԵՐԻ ՀՅՈՒՍՎԱԾՔՆԵՐԻՑ ԱՆՋԱՏՎԱԾ ՌՆԹ–ի ՄԻՋՈՑՈՎ

Udhnynia

Ուսումնասիրությունները ցույց են տվել, որ փայծաղային ինտակա բջիջները ընդունակ են սինթեկելու հակամարմիններ, փայծաղային իմուն բջիջներից անջատված ՈՆԹ-ի հետ ինկուրացիայից հետու

ՌՆԹ-աղայով նախօրոք մշակումը խիստ նվազեցրել է հակամարմինների բանակը։

ЛИТЕРАТУРА

- 1. Незлин Р. С. В кн.: Биохимия антител. М., 190, 1966.
- 2. Фукс Б. Б., Константинова И. В. Вестн. АМН СССР, 12, 28, 1964.
- 3. Askonas B. A., Rhodes J. M. Nature, 205, 4970, 470, 1965.
- 4. Canningham A. J. J. Exptl. Med., 124. 701, 1966.
- 5. Kohen E. P., Parks J. J. Science, 144, 3621, 1012, 1964.
- 6. Duke J. J., Harshman S. Immunochemistry, 8, 431-445, 1971.
- 7. Fishman M., Adler T. L. Cold Spring Harber Symp. Quant. Biol. 32, 343, 1967.
- 8. Fishman M., Adler F. L., Holub M. In Nucleic Acid in Immunology. O. I. Plescia and Braun editors. Springer—Verlag. 439, New—York, 1968.
- 9. Friedman H. P., Staultsky A. B., Solomon J. M. Science, 149, 1106, 1965.
- 10. Garvey J. S. In Nucleic Acid in Immunologu. O. I. Plescia and Braun editors. Springer—Verlage, 487, New-York, 1968.
- 11. Scherrer K., Darnell J. E. Biophys., Biochem. Res. Comm., 7, 486, 1962.