

О. П. Колесникова, М. Н. Тузова, В. А. Козлов

СКРИНИНГ ИММУНОАКТИВНЫХ СВОЙСТВ ПРОИЗВОДНЫХ АЛКАНКАРБОНОВЫХ КИСЛОТ И ГЕРМАНИЙОРГАНИЧЕСКИХ СОЕДИНЕНИЙ IN VIVO

Институт клинической иммунологии СО РАМН, Новосибирск

В научной литературе недостаточно сведений о иммуноактивных свойствах препаратов из группы производных алканкарбоновых кислот и германийорганических соединений. Анализ литературы [5, 7, 8, 10] и патентной информации свидетельствует об активном поиске новых иммуноактивных соединений среди этих химических групп как потенциальных лекарственных средств для лечения вторичных иммунодефицитов, аутоиммунных заболеваний, опухолевых процессов и других нарушений функции иммунной системы. Например, созданы запатентованное противоопухолевое средство на основе органических соединений германия (Япония, 3-31168 от 02.05.91, A61K 31/28 Сато Пюити), серосодержащие производные алканкарбоновых кислот, известные как противовирусные, гипоаллергенизирующие препараты, проявляющие терапевтическую активность, а также для лечения аутоиммунной патологии (США, 5082836 от 21.01.92, A61K 31/385 Santen Pharmaceutical Co Ltd; Германия, 4035456 от 16.05.91, A61K 31/385 Asta Pharma A. G.), трекрезан (крезацин) — кислородсодержащее производное индолил-3-ацетата, проявляющее выраженные адаптогенные и противовирусные свойства [4, 6].

В настоящей работе проведен скрининг иммуноактивных свойств соединений, относящихся к группе германийорганических и производных алканкарбоновых кислот, предоставленных нам Иркутским институтом органической химии СО РАН. Исследованы 3 вещества, относящиеся к производным алканкарбоновых кислот и имеющие обозначения BM-38-80, BM-38-81 и BM-2-84 (первые два — азотсодержащие производные,

третье — серосодержащее) и 3 вещества германийорганической природы: ГР-1, ГР-2 и ГР-3.

Методика исследований. В работе использованы мыши-гибриды (C57BL/6 × DBA/2F₁), полученные из питомника "Столовая" РАМН.

Определение количества антителообразующих клеток (АОК) в селезенке мыши. Количество АОК в селезенке мышей in vivo оценивали на 4-е сутки после внутривенной иммунизации животных эритроцитами барана (ЭБ) по количеству локальных зон гемолиза в полужидкой среде модифицированным методом (Cunningham, 1968 г.).

В серии опытов перед иммунизацией мышей подвергали субклиническому облучению в дозе 3 ГР. Исследуемые препараты полопытным мышам вводили 3-кратно внутривенно в дозе 50 мг на 1 кг массы тела с интервалом 48 ч, животным контрольной группы в том же объеме (0,5 мл) вводили растворитель (апирогенную воду для инъекций).

Определение кожной реакции гиперчувствительности заделенного типа (ГЗТ) in vivo. Влияние препарата на выраженность реакции ГЗТ оценивали по стандартной методике локальной ГЗТ (Crowle, 1975 г.). Предварительно подопытным мышам вводили растворы изучаемых соединений в дозе 50 мг/кг с интервалом 24 ч. В день последней инъекции вводили сенсилизирующую дозу антигена (0,5 мл 0,5% раствора ЭБ в питательной среде 199 НПО "Вектор"), а на 4-е сутки — разрешающую дозу антигена (50% раствор ЭБ) в количестве 50 мкг под подкожный апендроз задней лапы. В контроллеральная лапу вводили растворитель в том же объеме. Учет реакции осуществлялся через 24 ч по величине местного отека. Результаты выражали в процентах и сравнивали с таковыми в контрольной группе животных, не получавших инъекции препаратов.

Оценка кооперативного взаимодействия T- и B-лимфоцитов in vivo. При изучении воздействия препаратов на кооперацию T- и B-лимфоцитов in vivo использовали модель адоптивного переноса синтетических клеток. Донорам клеток делали инъекции изучаемых препаратов в дозе 50 мг/кг 3-кратно внутривенно с интервалом 24 ч. Через 1 сут после последней инъекции донорские клетки костного мозга (в дозе 10⁷) и тимуса (в дозе 20 · 10⁶) трансплантировали легально обученным реципиентам (Методические материалы по экспериментальному и клиническому испытанию действия фармакологических средств, Минздрав СССР. Москва, 1984 г.). Одновременно проводили иммунизацию реципиентов ЭБ (в дозе 2 · 10⁶). Результаты оценивали на 8-е сутки методом локального гемолиза по количеству АОК (Cunningham, 1968 г.).

Результаты и обсуждение. Влияние соединений BM-2-84, BM-38-80, BM-38-81, ГР-1, ГР-2 и ГР-3 на массу лимфоидных органов. В данной серии опытов изучаемые вещества вводили интактным мышам-гибридам (C57BL/6 × DBA/2F₁) внутривенно 3-кратно с интервалом 48 ч. Через 48 ч после последней инъекции измеряли массу лимфоидных органов: тимуса, селезенки и пахового лимфоузла. В качестве контроля использовали органы как интактных животных, так и мышей, которым в том же режиме вводили растворитель (апирогенную воду для инъекций). Результаты представлены на рис. 1. Как показали полученные нами данные, наиболее значительные изменения изученных соединений вызывают в тимусе и лимфоузлах. Максимальное Т-лимфотропное действие оказывают соединения BM-2-84 (достоверно) и ГР-3 (недостоверно), что выражается в существенном снижении массы тимуса. Напротив, соединения BM-38-80 и BM-38-81 вызывают увеличение массы тимуса (недостоверно) и массы пахового лимфоузла (достоверно) так же, как и соединение ГР-3, что можно связать с прижизненным усилением миграции клеток в эти органы.

Таким образом, на самом раннем этапе скрининга установлено, что соединения BM-2-84 и ГР-3 обладают выраженными Т-лимфотропными свойствами.

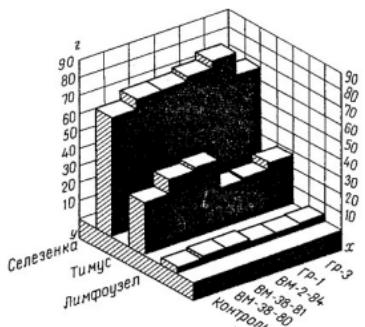


Рис. 1. Влияние прижизненного введения препаратов на массу лимфоидных органов интактных мышей.

По оси Y — лимфоидные органы, по оси X — используемые препараты, по оси Z — масса исследованных органов (в мг).

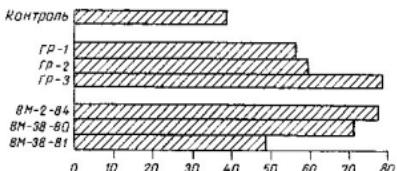


Рис. 2. Влияние препаратов в дозе 50 мг/кг на гуморальный иммунный ответ интактных мышей.

По оси абсциссе (левее и на рис. 3, 5 и 7) — число АОК, $\cdot 10^3$; по оси ординат (левее и на рис. 3 – 6) — используемые препараты.

Влияние соединений BM-38-80, BM-38-81, BM-2-84, ГР-1, ГР-2 и ГР-3 на первичный гуморальный иммунный ответ *in vivo* у интактных мышей и мышей с иммуносупрессией. В данной серии опытов вещества вводили 3-кратно внутрибрюшинно с интервалом 48 ч в объеме 0,5 мл в дозах 5 и 50 мг/кг. В день последней инъекции проводили иммунизацию животных 2% ЭБ внутривенно. Количество АОК в селезенке подсчитывали на 4-е сутки. Результаты эксперимента представлены на рис.2. Как показали полученные нами данные, все соединения обладают иммуностимулирующими свойствами в дозе 50 мг/кг в отношении гуморального иммунного ответа у интактных мышей, выраженным, однако, в разной степени. Следует отметить, что вещества BM-2-84 и ГР-3, обладающие Т-лимфотропными свойствами и существенно уменьшающие массу тимуса, также стимулируют антителообразование.

Вероятно, иммуностимулирующий эффект этих соединений реализуется на уровне синтеза лимфокинов (и/или) монокинов (например, интерлейкина-1).

С целью проверки этого предположения интактным мышам ($C57BL/6 \times DBA/2F_1$) 3-кратно внутрибрюшинно с интервалом 48 ч вводили препараты ГР-3 и BM-2-84 в дозе 50 мг/кг. Затем в асептических условиях забирали клетки селезенки у этих и интактных мышей и инкубировали при 37°C и 5% CO_2 в течение 4 ч. Собранный супернатант в объеме 0,25 мл вместе с 0,25 мл 4% ЭБ вводили внутривенно интактным животным. На 4-е сутки определяли число АОК. Была зарегистрирована стимуляция антителообразования по сравнению с контролем (рис.3).

При сравнении одного из препаратов (BM-2-84) с известным противовоспалительным лекарственным средством индометацином мы отметили, что эффект изучаемого соединения лишь в низкой дозе сравним с действием индометацина: в сред-

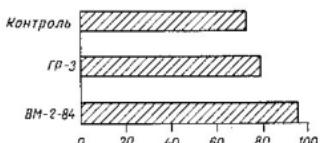


Рис. 3. Влияние супернатанта от инкубации клеток селезенки на гуморальный иммунный ответ.

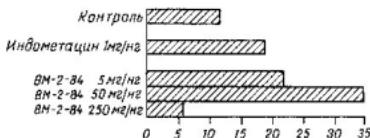


Рис. 4. Влияние различных доз BM-2-84 на гуморальный иммунный ответ в сравнении с индометацином.

ней дозе он является достоверно стимулирующим, а в высокой — достоверно подавляющим (рис.4).

Далее исследовали влияние соединений на гуморальный иммунный ответ у мышей с пострадиационной иммуносупрессией после субдегельтального облучения в дозе 3 Гр, которым затем было проведено 7 инъекций изучаемых соединений с интервалом 48 ч. Как видно на рис.5, вещества ГР-1, ГР-2, BM-38-81 и BM-2-84 достоверно стимулировали гуморальный иммунный ответ у субдегельтально облученных мышей.

Таким образом, результаты серии экспериментов по изучению влияния препаратов на IgM-антителогенез *in vivo* свидетельствуют о выраженному стимулирующем действии соединений данных групп на антителообразование как у интактных животных, так и у мышей с пострадиационной иммуносупрессией.

Скрининг указанных групп соединений по их влиянию на первичный гуморальный иммунный ответ позволяет заключить, что данные вещества обладают свойством, условно обозначенным нами как В-лимфотропное стимулирующее действие.

Влияние соединений BM-38-80, BM-2-84, BM-38-81, ГР-1, ГР-2 и ГР-3 на ГЗТ у интактных мышей. Интактным мышам ($C57BL/6 \times DBA/2F_1$) вводили исследуемые вещества 3-кратно внутрибрюшинно в дозе 50 мг/кг с интервалом 48 ч. В день последней инъекции вводили сенсибилизирующую дозу антигена, а через 24 ч — разрешающую дозу (см. раздел "Методика исследований"). Выраженность реакции изучали по величине отека лапы и выражали в процентах. У интактных мышей она приближалась к 50%, а у мышей, получавших препараты ГР-2, ГР-3, BM-38-80 и BM-2-84, была достоверно подавлена (рис.6).

Таким образом, скрининг иммуноактивных свойств, характеризующих клеточный иммунный ответ *in vivo*, выявил Т-лимфотропное иммуносупрессивное действие у части соединений. Необходимо отметить, что наиболее стабильно Т-лимфотропную активность проявляет соединение BM-2-84 из группы производных индолила-3-ацетата, а из геранийборгатических соединений — ГР-3.

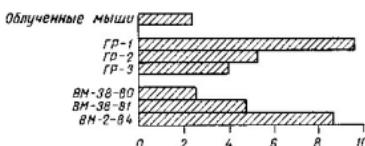


Рис. 5. Влияние препаратов на иммунный ответ у мышей с пострадиационной иммуносупрессией.

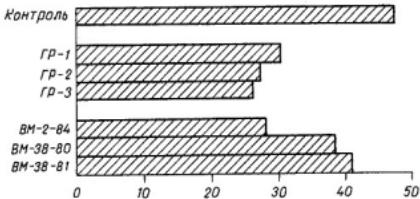


Рис. 6. Влияние препаратов на выраженность локальной реакции ГЭТ у интактных мышей.

По оси абсцисс — величина отека лапы (%).

Несмотря на то что и другие соединения подавляют ГЭТ и стимулируют антителообразование, механизмы их иммуноактивного действия различны [11–13]. Эти предположения основаны на том, что эффект стимуляции антителогенеза у интактных животных соединением ГР-3 выраженнее и не имеет дозовой зависимости по сравнению с соединением ВМ-2-84. Соединение ГР-3 у иммуносупрессированных животных не проявляет стимулирующих свойств в отношении IgM-антител, тогда как соединение ВМ-2-84 эффективно стимулирует IgM-антителообразование в период пострадиационного восстановления.

Действительно, данные о влиянии соединений ВМ-2-84 и ГР-3 на кооперацию Т- и В-лимфоцитов *in vivo* подтверждают эти предположения.

Влияние соединений ГР-3 и ВМ-2-84 на кооперацию Т- и В-лимфоцитов *in vivo*. В данной серии экспериментов доноры лимфоидных клеток (клетки тимуса — источник Т-лимфоцитов, клетки костного мозга — источник В-лимфоцитов) получали 3-кратно внутрибрюшинно по 50 мг/кг субстанции ГР-3 и ВМ-2-84 с интервалом 24 ч. Еще через 24 ч у них в аспептических условиях забирали клетки тимуса и костного мозга и готовили клеточную суспензию, которую вводили внутривенно ляльно облученным реципиентам (см. раздел "Методика исследований"). Одновременно проводили иммунизацию ЭБ. Результаты эксперимента представлены на рис. 7.

Как показали полученные данные, кооперативное взаимодействие Т- и В-лимфоцитов от мышь, получавших инъекции ВМ-2-84 и ГР-3, снижено по сравнению с таковым у интактных мышей. Можно отметить, что суппрессорный эффект соединений в кооперативном взаимодействии Т-

лимфоцитов с интактными В-лимфоцитами выражен более значительно, чем при взаимодействии интактных Т-лимфоцитов с В-лимфоцитами доноров, получавших инъекции соединений. Более того, наблюдается достоверная стимуляция антителообразования в комбинации Т_{инт.} + ВГР-3.

Следовательно, механизм стимуляции антителогенеза под влиянием соединений ВМ-2-84 и ГР-3 действительно различен. Вероятно, соединение ГР-3 оказывает прямое В-лимфотропное действие, тогда как соединение ВМ-2-84 стимулирует первичный гуморальный иммунный ответ через влияние цитокинов (в частности, интерлейкина-1) [3, 14].

Выводы

1. Производные алканкарбоновых кислот и германийорганические соединения оказывают выраженное иммунотропное действие у интактных животных, стимулируют гуморальный и подавляют клеточно-опосредованный иммунный ответ в условиях *in vivo*.

2. Наибольший эффект обнаружен у соединения ВМ-2-84 (из 3 производных алканкарбоновых кислот) и вещества ГР-3 (из 3 германийорганических соединений), заключающийся в степени выраженности и воспроизводимости их иммуноактивных свойств.

ЛИТЕРАТУРА

- Аричимович Н. Г. // Гематол. и трансфузiol. — 1988. — Т. 33, № 2. — С. 77–81.
- Козакевич Р., Речка С. // Синтез и изучение физиологически активных веществ. — Вильнюс, 1988. — С. 63–65.
- Кебеде В. И. // Успехи биол. химии. — 1991. — Т. 32. — С. 221–228.
- Шаринчик В. С., Жук Е. А. // Тер. арх. — 1990. — Т. 62, № 12. — С. 125–132.
- Шаринчик В. С., Жук Е. А. // Иммунология. — 1991. — № 3. — С. 7–10.
- Atal S. K., Sharma M. L., Kaul A., Khajuria A. // J. Ethnopharmacol. — 1986. — Vol. 18. — P. 133–141.
- Azuma I., Renoux G. // Advanc. Immunopharmacol. — 1989. — Vol. 4. — P. 259–262.
- Bach J.-I. // Allergologie. — 1989. — Vol. 12. — P. 14–17.
- Chirigos M. A., Chiba Tetsuo. // Advanc. Immunopharmacol. — 1989. — Vol. 4. — P. 263–265.
- Costello R., Mawas C., Olive D. // Eur. Cytokine Netw. — 1991. — Vol. 4, № 1. — P. 139–146.
- Doric M., Gligora M. // Folia biol. (Praha). — 1991. — Vol. 37, N. 2. — P. 131–134.
- Hamburger H., Hostettmann K. // Phytochemistry. — 1991. — Vol. 30. — P. 3864–3874.
- Paul W. E., Seder R. A. // Cell. — 1994. — Vol. 76. — P. 241–252.
- Zanussi C., Meroni P. L. // Rass. clin. sci. — 1988. — Vol. 64, N 10–12. — P. 171–175.

Поступила 04.11.95

SCREENING OF IMMUNOACTIVE PROPERTIES OF ALKANCARBONIC ACIDS DERIVATIVES AND GERMANIUM-ORGANIC COMPOUNDS IN VIVO — О. П. Колесникова, М. Н. Тузова, В. А. Козлов

Summary. In the screening of immunoactive properties using in vivo models of immunity the authors tested three indole-3-acetate N- and S-derivatives and three germanium-organic compounds. The direct T-cell inhibiting and indirect B-cell stimulating effects were established. Mechanisms of action and applications of similar compounds as potential immunomodulators are discussed.

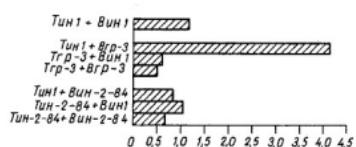


Рис. 7. Влияние препаратов на кооперативное взаимодействие Т- и В-лимфоцитов.

По оси абсцисс — различные сочетания клеток донора, введенных реципиенту. Т_{инт} + ВГР-3 — контроль.