

ГОСУДАРСТВЕННАЯ КОМИССИЯ СОВЕТА МИНИСТРОВ СССР
ПО ПРОДОВОЛЬСТВУ И ЗАКУПКАМ

МОСКОВСКАЯ ОРДЕНА ТРУДОВОГО КРАСНОГО ЗНАМЕНИ
ВЕТЕРИНАРНАЯ АКАДЕМИЯ им. К. И. СКРЯБИНА

На правах рукописи

ТРИТОНОВ Валерий Дмитриевич

ГИСТОХИМИЧЕСКИЙ ИММУНОФЕРМЕНТНЫЙ МЕТОД И РЕАКЦИЯ
ЛАТЕКСАГГЛУТИНАЦИИ В ИММУНОДИАГНОСТИКЕ АДЕНО-
И ГЕРПЕСВИРУСНЫХ ИНФЕКЦИЙ

03.00.06 - вирусология

А в т о р е ф е р а т
диссертации на соискание ученой степени

кандидата биологических наук

Библиотека

Сам. 6

ИИИ 3359

Москва 1999

3. Разработать метод обнаружения антител к АдКРС и ВИРТ на основе реакции латексагглютинации (РЛА) с использованием окрашенных полиакролеиновых латексов и провести сравнение РЛА с ИФА, реакцией непрямой гемагглютинации (РНГА) и реакцией нейтрализации (РН).

4. Разработать основы технологии производства РЛА-диагностикума для обнаружения антител к ВИРТ.

Научная новизна работы: Разработан и применен метод выделения и очистки гексона АдКРС на основе гидрофобной и эксклюзионной вискоэффективной жидкостной хроматографии, позволяющий получать очищенный гексон АдКРС в препаративных количествах.

Разработан гистохимический иммуноферментный метод обнаружения антигенов АдКРС и ВИРТ в инфицированных клетках. Проведена оптимизация техники постановки анализа и интерпретации результатов.

Разработан способ получения латексных частиц, сенсibilизированных антигенами АдКРС и ВИРТ. Разработан метод обнаружения антител к АдКРС и ВИРТ в сыворотках крови животных на основе реакции латексагглютинации.

Практическая ценность работы: ГИМ может быть использован для экспресс-диагностики и ускоренной диагностики АдКРС и ВИРТ.

Метод обнаружения антител к АдКРС и ВИРТ на основе реакции латексагглютинации рекомендован Главным управлением ветеринарии Государственной комиссии по продовольствию и закупкам СМ СССР к практическому использованию в ветеринарной практике. Разработана технология изготовления РЛА-диагностикума и подготовлена нормативно-техническая документация на его изготовление. Материалы исследований внедрены в учебный процесс и на их основе проводятся практические занятия на курсах повышения квалификации ветеринарных специалистов Московской ветеринарной академии.

На задату выносятся: разработка метода выделения и очистки гексона АдКРС; разработка гистохимического иммуноферментного метода обнаружения антигенов АдКРС и ВИРТ в инфицированных клетках и сравнение его с существующими в настоящее время; разработка метода обнаружения антител к АдКРС и ВИРТ на основе реакции латексагглютинации и сравнение его с используемыми в настоящее время; разработка основ технологии производства набора для серологической диагностики ВИРТ на основе РЛА и проведение комиссионных испытаний метода.

Агробадия работы: Основные положения диссертации изложены на конференциях молодых ученых МВА в 1987, 1988 и 1989 г., на отчетных научных конференциях МВА в 1987 и 1989 г., на конференции молодых ученых социалистических стран в г. Братислава (ЧССР) в 1988 г., на Всесоюзном семинаре руководителей вирусологических отделов областных и республиканских ветеринарных лабораторий (г. Косино Моск. обл.) в 1989 г. и в 1990 г.

Публикации: По теме диссертации опубликовано 6 статей, имеется положительное решение на выдачу авторского свидетельства.

Объем и структура диссертации: Диссертация изложена на 118 страницах, включая введение, обзор литературы, материалы и методы собственных исследований, обсуждение результатов исследований, выводы и приложения. Список использованной литературы включает 104 источника. Работа содержит 16 таблиц и 8 рисунков.

ОБЪЕКТЫ И МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ.

Объектом исследований были культуры клеток MDBK, PcLa и TB, инфицированные АДКРС и ВИРТ и культуральные жидкости инфицированных клеток, клетки несоглоточных сычгов экспериментально зараженных АДКРС и ВИРТ телят, гипериммунные антисыворотки против АДКРС и ВИРТ, сыворотки крови экспериментально зараженных телят и полевые сыворотки крови КРС.

В работе были использованы методы аффинной и гидрофобной хроматографии, гель-фильтрации, высокоэффективной жидкостной хроматографии, электрофореза в полиакриламидном геле, иммуноэлектрофореза. Обнаружение вирусных антигенов проводили с использованием гистохимического иммуноферментного метода, реакции иммунофлуоресценции, твердофазного ИФА и иммуноэлектрофореза. Обнаружение антител к исследуемым вирусным антигенам проводили с использованием реакции латекс-агглютинации, реакции непрямой гемагглютинации, твердофазного ИФА, реакции преципитации в геле и реакции нейтрализации.

РЕЗУЛЬТАТЫ ИССЛЕДОВАНИЙ.

Выделение и очистка гексона АдКРСЗ.

В литературе имеются указания на перспективность использования гексона аденовирусов в качестве антигена в иммунодиагностике аденовирусы.х инфекций.

Ранее сотрудниками лаборатории генной инженерии МВА было показано, что гексон АдКРСЗ может быть выделен из экстрактов инфицированных клеток или из культуральной жидкости инфицированных клеток методами гидрофобной хроматографии на фенол-сефарозе (ГХФС) и ионообменной хроматографии. В наших исследованиях была использована ГХФС, однако доочистку препарата гексона проводили методом эксклюзионной высокоэффективной жидкостной хроматографии (ЭВЭЖХ). Содержание гексона в получаемых препаратах определяли методами ИФА и иммуноэлектрофореза.

Количественные характеристики использованного метода выделения гексона АдКРСЗ приведены в таблице 1.

Таблица 1

Количественные характеристики метода выделения гексона АдКРСЗ.

Препарат*	Кол-во белка (мг)	Гексон (мг)	Очистка (раз)	Процент выхода
1	7840	20,6	1.	100
2	20,4	17,8	333	87
3	17,0	17,0	363	78

- * 1 - исходная культуральная жидкость
2 - концентрат фракций после ГХФС
3 - препарат гексона после ЭВЭЖХ

По своим характеристикам использованный метод выделения гексона АдКРСЗ не уступал описанному ранее и позволял получать прак-

гически чистый препарат гексона АдКРС с высоким выходом.

Получение гипериммунных антисывороток против гексона АдКРС, вирионов АдКРС и ВИРТ.

Выделенный гексон АдКРС использовали для иммунизации кроликов и получения гипериммунных антисывороток по разработанной в лаборатории схеме иммунизации. Титр антител, определенный в РПГ составлял 1: 64 - 1:128.

Антисыворотки против вирионов АдКРС и ВИРТ имели титр антител против вирионов АдКРС в РПГ 1:32-1:64, в реакции нейтрализации - 1:320-1:640, а в ИФА 1:100 000 - 1:200 000. Титр антител против вирионов ВИРТ составлял в РПГ 1:4-1:8, в ИФА 1:25000-1:50000. Титр полученных антисывороток в РИ составлял 1:80-1:160.

ИФА для определения антигенов АдКРС и ВИРТ.

Для обнаружения антигенов АдКРС были разработаны две схемы ИФА - конкурентной и "сэндвич". При использовании в качестве стандарта очищенного гексона АдКРС чувствительность конкурентного ИФА составляла 25 нг/мл, а "сэндвич"-метода - 5 нг/мл.

Разработанный ИФА для обнаружения антигенов ВИРТ в варианте "сэндвич" имел чувствительность 0,05-0,1 мкг/мл при использовании в качестве антигена очищенных вирионов ВИРТ. Эти результаты хорошо согласуются с литературными данными о низкой чувствительности "сэндвич"-метода при обнаружении ВИРТ.

Чувствительность ИФА для обнаружения АдКРС в пересчете на инфекционность вируса в образцах составила 10^3 ТЦД₅₀/мл, что позволило обнаруживать АдКРС практически во всех образцах мазков инфицированных г.эток и культуральной жидкости в ходе опыта. Чувствительность ИФА для обнаружения ВИРТ составила $10^3 - 10^4$ ТЦД₅₀/мл, и оказалась недостаточной для исследования всех образцов, поскольку такие значения титров инфекционности наблюдаются на поздних стадиях инфекции, при проявлении цитопатического действия на (++) - (+++).

ГИТМ для обнаружения в инфицированных клетках антигенов АдКРС ВИРТ.

Исследования по разработке ГИТМ были направлены на создание метода, который можно было бы применять при массовых обследованиях с использованием более доступной, чем авидин-биотиновая, систем детекции.

Учет результатов реакции осуществляли с помощью светового микроскопа, считая специфически окрашенные клетки из общего количества 400 - 500. Положительная реакция проявлялась в виде красноватого цитоплазматического и (или) внутриядерного окрашивания на общем светлом фоне. В качестве контроля использовали препараты неинфицированных клеток, а также нормальную сыворотку кролика в тех же разведениях, что и иммунные сыворотки.

В клетках носовых смывов положительными считали пробы, в которых в поле зрения микроскопа обнаруживали 10 и более окрашенных клеток.

Разработку ГИТМ проводили в нескольких модельных системах:

- 1) МОВК - АдКРС1; 2) МОВК - АдКРС3; 3) МОВК - ВИРТ;
- 4) ТБ - АдКРС7; 5) ТБ - ВИРТ; 6) HeLa - Ад5;

Динамику роста числа специфически окрашенных в ГИТМ клеток МОВК в инфицированной АдКРС3 культуре изучали при низкой (2-5 ТЦД50/10⁴кл) и высокой (5-10 ТЦД50/кл) множественностях заражения. Одновременно изучали: динамику роста числа специфически светящихся клеток в РИФ, динамику накопления гексона АдКРС3 в дивалтах инфицированных клеток и культуральной жидкости методом ИФА, динамику накопления аденовирусной ДНК методом ТМГ, проявление цитопатического действия вирусов.

Были поставлены опыты по сравнению сроков обнаружения окрашенных клеток в ГИТМ со сроками проявления ЦПД в инфицированных клетках вирусов.

Исследовали, кроме гомологичной системы МОВК-АдКРС3 две гетерологичные: HeLa - Ад5 и ТБ - АдКРС7.

Динамику роста числа клеток МОВК, инфицированных ВИРТ и выявляемых в ГИТМ сравнивали с динамикой проявления ЦПД ВИРТ при высокой и низкой множественностях заражения. Одновременно проводили сравнение с результатами метода ТМГ для выявления ДНК ВИРТ в

инфицированных клетках.

В результате этих опытов было показано, что ГИМ позволяет обнаруживать инфицированные клетки на более ранних сроках после заражения, чем РИФ, значительно раньше (на 12 - 40 часов) проявления ИЦД. В условиях высокой множественности заражения сроки обнаружения вирусной ДНК методом ТМГ незначительно опережали сроки обнаружения вирусных антигенов в ГИМ, тогда как в условиях низкой множественности заражения различие сроков обнаружения составляло 40 часов в пользу ТМГ.

Были проведены лабораторные испытания ГИМ обнаружения ВИРТ и АДКРС в клетках носоглоточных смывов экспериментально зараженных телят.

Результаты обнаружения АДКРС в клетках носоглоточных смывов экспериментально зараженных животных приведены в таблице 2.

Из таблицы 2 следует, что ГИМ позволяет обнаруживать антигены АДКРС в гомологичной и гетерологичной системах в клетках носоглоточных смывов экспериментально зараженных животных. Эффективность обнаружения АДКРС использованными методами по сравнению с вирусовыделением составила: ТМГ - 96%, ГИМ - 84% и РИФ - 60%.

При обнаружении антигенов АДКРС в клетках 52 носоглоточных смывов экспериментально зараженных животных совпадаемость результатов определений составила 96%.

В таблице 3 представлены результаты опыта по обнаружению антигенов ВИРТ в клетках носоглоточных смывов экспериментально зараженных животных в сравнении с результатами метода ТМГ и вирусовыделения.

Из таблицы 3 следует, что ГИМ позволяет обнаруживать ВИРТ в клетках носоглоточных смывов экспериментально зараженных животных. Эффективность обнаружения ВИРТ ГИМ составила 88%, а методом ТМГ - 100% по сравнению с методом вирусовыделения на культуре клеток.

Таким образом, ГИМ позволяет обнаруживать вирусные антигены в инфицированных клетках как в случае моноинфекции, так и при смешанной инфекции, отличается высокой чувствительностью, специфичностью, простотой постановки анализа и интерпретации его результатов и может быть использован в качестве метода экспресс-диагностики аденовирусных и ИРТ-инфекций крупного рогатого скота.

Таблица 2.

Сопоставление методов обнаружения АДКРО в клетках носоглоточных смывов экспериментально зараженных животных.

No.	Вирусы, которыми проводили заражение	Методы	!	Дни после заражения					
				0 (до зар.)	3	4	5	6	7
1.	АдКРС7	ТМГ	-	+	-	+	+	+	+
		ГИЭМ	-	+	+	+	+	+	+
		РИЭ	-	-	-	-	-	-	-
2.	АдКРС3 +	ТМГ	-	+	+	+	+	+	-
		ГИЭМ	-	+	+	+	-	-	+
		РИЭ	-	+	+	н. о. *	+	+	+
3.	АдКРС3 +	ТМГ	-	+	+	+	+	+	+
		ГИЭМ	-	-	+	+	н. о.	+	+
		АдКРС7	РИЭ	-	-	-	+	+	+
4.	контроль	ТМГ	-	-	-	-	-	-	-
		ГИЭМ	-	-	-	-	-	-	-
		РИЭ	-	-	-	-	-	-	-

* н. о. - не определяли.

Таблица 3.

Сопоставление методов обнаружения ВИРТ в клетках
носоглоточных смывов экспериментально зараженных животных.

№.	Методы	Дни				
		0 (до зар.)	3	5	7	заражен. 10
зараженные						
73	ГИЗМ	н. о.	+	+	+	+
	ТМГ	н. о.	+	+	+	+
74	ГИЗМ	-	+	-	+	+
	ТМГ	-	+	+	+	+
78	ГИЗМ	-	+	н. о.	+	+
	ТМГ	-	+	+	+	+
80	ГИЗМ	-	+	+	+	+
	ТМГ	-	+	+	+	+
81	ГИЗМ	-	+	+	+	+
	ТМГ	-	+	+	+	+
контроль						
82	ГИЗМ	-	-	-	-	-
	ТМГ	-	-	-	-	-
83	ГИЗМ	-	-	н. о.	-	-
	ТМГ	-	-	-	-	-

* н. о. - не определяли.

РЛА для серодиагностики заболеваний вызываемых АДКРС и ВИРТ.

В качестве исследуемых антигенов были использованы: культуральные жидкости клеток МОВК, инфицированных АДКРС3, АДКРС7 и ВИРТ (К. Ж. АДКРС3, К. Ж. АДКРС7, К. Ж. ВИРТ); очищенные вирионы АДКРС3 и ВИР (в. АДКРС3 и в. ВИРТ); гексон АДКРС3 (гек. АДКРС3); лизат клеток МОВК, инфицированных ВИРТ (Л. К. ВИРТ);

Контроль активности антигенов осуществляли в ИФА.

Были получены стабильные по физико-химическим свойствам и обладавшие иммунохимической активностью конъюгатов ПАЛ-К. Ж. АДКРС3 (I), ПАЛ-К. Ж. АДКРС7 (II), ПАЛ-К. Ж. ВИРТ (III), ПАЛ-гек. АДКРС3 (IV), ПАЛ-Л. К. ВИРТ (V), которые в дальнейшем будут обозначаться римскими цифрами, указанными в скобках.

На первом этапе исследований были изучены параметры РЛА в сравнении с параметрами ИФА в модельной системе. Для этого были использованы конъюгаты IV и V.

Было проведено сравнение РЛА и РНГА при обнаружении антител к АДКРС и ВИРТ. Для этой цели использовали конъюгаты I, II, III и V и РНГА-диагностикумы для серодиагностики АДКРС и ВИРТ.

В итоге исследований параметров РЛА в модельных системах было установлено, что при обнаружении антител к АДКРС чувствительность РЛА превосходит чувствительность ИФА в 10-100 раз, а при обнаружении антител к ВИРТ чувствительность РЛА сопоставима с чувствительностью ИФА и в 10-50 раз превосходит по чувствительности РНГА. Специфичность наблюдаемых взаимодействий была подтверждена в опытах по ингибированию взаимодействия с РЛА, ИФА и РНГА.

В таблице 4 представлены результаты обнаружения серологичности животных методами РЛА, РНГА, ИФА и РИ в ходе одного из опытов по экспериментальному заражению телят АДКРС 1 и 2 серологических групп и ВИРТ. Сравнение результатов, серологических исследований 40 проб сывороток, взятых от экспериментально зараженных животных показало что между значениями титров сывороток, определенными в РЛА, РИ, ИФА, РНГА наблюдается прямая корреляция. Коэффициенты корреляции для значений титров сывороток оказались равными: РЛА / ИФА - 0,99; РЛА / РНГА - 0,96; РЛА / РИ - 0,85.

Таблица 1.

Количество сероположительных животных, определяемых методами РЛА, РНГА, ИФА и РН по дням в условиях экспериментального заражения. *

Вирус	Методы	Дни после заражения				
		5	10	15	20	25
АдКРС	ГЛА	3	9	9	10	10
	ИФА	1	7	10	10	10
	РНГА	3	9	10	10	10
	РН	-	8	-	11	11
вКРТ	РЛА	3	7	7	7	6
	ИФА	1	5	7	6	6
	РНГА	1	5	6	6	6
	РН	-	4	-	6	6

* Примечание: АдКРС было заражено 12 (6+6),

а вКРТ - 9 животных.

(-) - исследования не проводили;

На основании результатов лабораторных исследований были определены условия и разработана методика проведения анализа, разработаны технические условия производства РЛА-диагностикума на ВИРТ. Метод серодиагностики ВИРТ с использованием реакции латекс-сагглютинации был представлен на межведомственные комиссионные испытания по программе, утвержденной ГУВ Госагропрома СССР. Результаты межведомственных комиссионных испытаний РЛА-диагностикума приведены в таблице 6.

Метод серологической диагностики ВИРТ в РЛА успешно прошел межведомственную комиссионную проверку. Было рекомендовано провести широкие производственные испытания диагностикума.

Таким образом, РЛА является специфичным, чувствительным, острым методом обнаружения антител к АдКРС и ВИРТ проста в постановке и может быть использована как в лабораториях, так и непосредственно в полевых условиях.

Технология изготовления компонентов диагностикума.

В итоге проведенных исследований была разработана технология получения РЛА-диагностикума для обнаружения антител к ВИРТ.

Процесс изготовления РЛА-диагностикума включает в себя следующие стадии:

- приготовление антигена на основе лизата клеток, инфицированных ВИРТ и контроль его активности в ИФА или ДОТ-ИФА;
- приготовление конъюгата латекса с полученным антигеном;
- получение отрицательной сыворотки и гипериммунной сыворотки против ВИРТ и их контроль в ИФА и РН;
- приготовление рабочих растворов;
- расфасовка и лиофилизация прег.ратов конъюгата и сывороток с последующей проверкой их активности в РЛА;
- компоновка наборов;

Отличительной чертой данной технологии является то, что в процессе производства используются реактивы и препараты, производство которых налажено в СССР.

Латексные конъюгаты могут быть лиофилизованы без потери активности. Сохранность конъюгатов в суспензии более 2-х лет, а в лиофилизованном состоянии - более года без потери активности.

На основании результатов всех проведенных исследований была предложена схема компоновки набора для серологической

Таблица 5.

Обнаружение антител к ВИРТ в сыворотке крови экспериментально зараженных животных в РЛА в сравнении с РНГА, ИФА и РН по итогам межведомственной комиссионной проверки. *

№. телят	Значения титров антител к ВИРТ в сыворотках крови							
	д. заражения				18 сутки после заражения			
	РН	РНГА	РЛА	ИФА	РН	РНГА	РЛА	ИФА
73	0	1:128	1:160	1:200	1:4	1:256	1:160	1:400
74	0	1:256	1:160	1:200	0	1:256	1:320	1:200
75	0	1:32	1:40	0	1:4	1:256	1:640	1:400
78	1:2	1:64	1:20	0	1:8	1:128	1:80	1:200
80	0	1:16	1:40	0	1:2	1:128	1:640	0
82	0	1:32	1:40	0	0	1:16	1:20	0
83	0	1:64	1:20	0	0	1:32	1:20	0
84	0	1:16	1:40	0	0	1:16	1:40	0

* Животные No. 73, 74, 75, 78, 80 - опыт,
No. 82, 83, 84 - контроль.

диагностики ВИРТ в реакции латексагглютинации. В состав набора входят:

- конъюгат латекса со специфическим антигеном - 1 флакон;
- 10-ти кратный концентрат рабочего буфера - 1 флакон;
- бычий сывороточный альбумин - 1 ампула;
- специфическая положительная сыворотка - 1 ампула;
- контрольная отрицательная сыворотка - 1 ампула;

Полученные в настоящей работе результаты показывают, что ГИМ и РЛА могут быть использованы для иммунодиагностики заболеваний, вызываемых АДКРС и ВИРТ. Разработанные методы обладают высокой чувствительностью и специфичностью, простотой постановки и интерпретации результатов. Проведение исследований этими методами не требует высокой квалификации персонала.

Важной особенностью ГИМ и РЛА является возможность их использования в одном пакете для ранней диагностики АДКРС и ВИРТ-инфекций. Как следует из результатов работы, вирусные антигены могут быть обнаружены в ГИМ на 3 день после начала заболевания, а антитела к ним в РЛА на 5-10 дни.

Таким образом, ГИМ и РЛА являются перспективными для практического применения методами иммунодиагностики адено- и герпес-вирусных инфекций крупного рогатого скота и расширяют арсенал методов иммунодиагностики вирусных инфекций.

ВЫВОДЫ

1. Разработана методика очистки гексона АдКРСЗ из культуральной жидкости инфицированных клеток с последовательным использованием гидрофобной хроматографии на фенол-сефарозе и эксклюзионной высокоэффективной жидкостной хроматографии. Метод позволяет получать гексон АдКРСЗ высокой чистоты с выходом 78% от исходного содержания гексона в культуральной жидкости.

2. Разработан гистохимический иммуноферментный метод (ГИИМ) обнаружения антигенов АдКРС и ВПРТ, позволяющий обнаруживать антигены АдКРС и антигены ВПРТ в инфицированных клетках. Проведено сравнение ГИИМ с другими методами обнаружения вирусов в инфицированных клетках: реакцией иммуофлуоресценции (РИФ), твердофазным иммуноферментным анализом (ИФА) и методом точечной молекулярной гибридизации. Установлено, что ГИИМ является более чувствительным методом обнаружения вирусных антигенов, чем РИФ и ИФА и не требует для постановки специального оборудования. Метод апробирован на полевом материале, показана возможность использования ГИИМ для иммунодиагностики АдКРС и ВПРТ.

3. Разработан метод серологической диагностики АдКРС и ВПРТ на основе реакции латексагглютинации (РЛА). Проведено сравнение РЛА с применяемыми в настоящее время методами серологической диагностики АдКРС и ВПРТ на основе ИФА и РЯГА. Показаны преимущества РЛА, заключающиеся в более высокой чувствительности и специфичности, простоте постановки и интерпретации результатов. Метод успешно прошел межведомственные комиссионные испытания и рекомендован для серологической диагностики ИРТ.

4. Разработана технология получения РЛА-диагностикума и выпущена опытная партия "Набора для серологической диагностики инфекционного ринотрахеита крупного рогатого скота в реакции латексагглютинации". Главным управлением ветеринарии утверждены методические указания и инструкция по применению набора. Получено положительное решение на выдачу авторского свидетельства на способ получения латексного диагностикума.