Сейсенбаева М.С., Матвеева В.М., Матраимов М.Б., Кошеметов Ж.К., Бержанова Р.Ж., Аширбек А.Т.

ПОДБОР ОПТИМАЛЬНОГО МЕТОДА ОЧИСТКИ АНТИГЕНА ВОЗБУДИТЕЛЯ ПАСТЕРЕЛЛЕЗА ДЛЯ ИМУННОФЕРМЕНТНОГО АНАЛИЗА (ИФА)

Сейсенбаева М.С., Матвеева В.М., Матраимов М.Б., Кошеметов Ж.К., Бержанова Р.Ж., Аширбек А.Т.

ИМУННОФЕРМЕНТТИК АНАЛИЗ (ИФА) ҮЧҮН ПАСТЕРЕЛЛЕЗ КОЗГОГУЧУНУН АНТИГЕНИН ТАЗАЛОО МЕТОДУНУН ОПТИМАЛДЫК ЫКМАСЫН АНЫКТОО

M.S. Seisenbaeva, V.M. Matveeva, M.B. Matraimov, Zh.K. Koshemetov, R.Zh. Berzhanova, A.T. Ashirbek

THE METHODS CLEANING PATHOGEN ANTIGENS PASTEURELLOSIS FOR ELISE

УДК: 597.82.:591.524.1(04)

Приготовлен очищенный и концентрированный специфический антиген из штамма «Pasteurella/Saigas/ 2011/ZKO/KZ» возбудителя пастереллеза, активность которого составила в реакции диффузионной преципитации (РДП) 1:32. С использованием данного антигена, получены активные и специфичные антисыворотки.

Ключевые слова: пастереллез, антиген, антисыворотка.

Активдүүлүгү диффуздук преципитатция реакциясында (ДПР) 1:32 түзгөн пастереллез козгогучунун «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» штаммынан тазаланган жана концентрацияланган атайын антигени даярдалды. Бул антигенди колдонуу менен активдүү жана атайын сары суу алынды.

Негизги сөздөр: пастереллез, антиген, антисарысуу.

The purified and concentrated specific antigen from «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» strain is prepared, activity in the reaction of diffusion precipitation (RDP) was 1:32. Active and specific antisera are obtained with using of this anti-gen.

Key words: pasteurellosis, antigen, antiserum.

Введение

Пастереллез — острое заболевание, характеризующееся быстрым течением и высокой смертностью животных. Пастереллезная инфекция регистрируется повсеместно и известна как гетерогенный бактериальный агент, вызывающий тяжелые заболевания среди многих животных, в том числе геморрагическую септицемию у сайгаков [1].

Экономический ущерб от пастереллеза складывается из потерь от падежа, вынужденного убоя больных животных и затрат на проведение профилактических и оздоровительных мероприятий.

В цепи мероприятий по борьбе с пастереллезом важным звеном является постановка своевременного и точного диагноза заболевания. В настоящее время для диагностики и дифференциации пастереллеза используются микробиологические методы и лабораторные тест-системы.

Из лабораторных тест-систем в мировой практике для диагностики возбудителя пастереллеза применяются реакция пассивной гемагглютинации

(РПГА), реакция диффузионной преципитации (РДП), иммуноферментный анализ (ИФА), полимеразная цепная реакция (ПЦР) и другие методы [2].

Результативность и эффективность диагностики инфекционных болезней сельскохозяйственных животных зависит от качества применяемых диагностических препаратов, используемых при постановке вышеуказанных лабораторных тест-систем.

В связи с вышеизложенным, в данной работе мы привели результаты получения активных и специфичных антигенов, пригодных для применения в иммунологических тест-системах с целью своевременной диагностики возбудителя пастереллеза.

Материалы и методы исследования

Возбудитель. В работе использовали штамм «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ».

Освежение. Для освежения штамма «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» возбудителя пастереллеза сделали посев на питательный агар с 20% сывороткой крови КРС (CH) и проводили инкубацию в течение 24-48 ч при 37°C.

Наработка биомассы. Для наработки биомассы из штамма «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» делали посев на 10 чашек Петри с питательным агаром и проводили инкубацию в течение 24-48 ч при 37°С по общепринятому методу. Приготовление суспензии (бактериальной массы) на физиологическом растворе, объем 50 см³ на одну чашку Петри.

Инактивация суспензий возбудителя пастереллеза. Полученную бактериальную массу штамма «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» инактивировали формалином в конечной концентрации 0,3% в течение 24 часов при 37°C при постоянном перемешивании.

Очистка антигена штамма «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» возбудителя пастереллеза. С целью освобождения суспензий от клеточных балластов их отмывали трехкратно физиологическим раствором, путем центрифугирования при 1000 об/мин в течение 15 мин, затем сконцентрировали пробы 10-кратно. Далее антиген готовили 5 способами.

 $1\ cnoco\delta$ — осаждение суспензии при 15000 об/мин в течение 15 мин, обработка осадка $Bug\ Buster\ Mix$ из расчета 5 см³ на 1 г.

 $2\ cnoco\delta$ — обработка суспензии УЗИ по 5 сек 3 раза (21 кГц, 20-30 миллиампер).

3 способ – отмывка трехкратно путем центрифугирования при 1000 об/мин в течение 10 мин.

 $4\ cnocoo$ — обработка УЗИ по 5 сек 3 раза (21 кГц, 20-30 миллиампер), надосадок обрабатывали твин-эфиром.

5 способ – no методу Grosset [3].

Содержание белка в препаратах определяли с помощью аппарата *Nano Drop* – 2000.

Животные. Донорами специфических антител служили козы и овцы местной породы в возрасте до одного года.

Результаты и обсуждение

В ходе работы нами было использованы 5 способов очистки и концентрирования антигена штамма *«Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ»* возбудителя пастереллеза по вышеуказанным методам. После чего определяли концентрацию белка в препаратах, таблица 1.

Из результатов, приведенных в таблице 2 видно, что наиболее активный антиген возбудителя пастереллеза получен по 5 способу, включающему осаждение микробных клеток и трехкратную отмывку физиологическим раствором, разбавление осадка микробных клеток дистиллированной водой, разрушение микробных клеток путем замораживания и оттаивания с последующим центрифугированием. Активность антигена приготовленного по 5 способу в РДП составила 1:32. Остальные антигены в РДП показали низкую активность, в цельном виде или 1:2.

Таблица 1 - Концентрация белка в антигенах штамма «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» возбудителя пастереллеза

	-		
Номер способа	Наименование	Концентра-	
приготовления		ция белка,	
антигена	штамма	мг/см ³	
1	«Pasteurella/Saigas/201 1/ZKO/KZ»	46,4	
3		23,3	
		20,0	
4		25,7	
5		48,4	

Антигенную активность полученных препаратов проверяли в РДП, результаты исследования представлены в таблице 2.

Таблица 2 - Активность приготовленных антигенов в РДП

Исследуемые	Наименование	Активность в РДП		
антигены	штамма	CC	СН	
АгС 1 способ		Ц	-	
АгС 2 способ	«Pasteurella/Saigas /2011/ZKO/KZ»	1:2	-	
АгС 3 способ		1:2	-	
АгС 4 способ		1:2	-	
АгС 5 способ		1:32	-	

Примечания: 1 «ц» - в цельном виде; 2 «-» - отрицательный результат; 3 «СС» - сыворотка специфическая к возбудителю пастереллеза; 4 «СН» - сыворотка нормальная; 5 «АгС» - антиген специфический.

В ходе проведенного исследования удалось сконцентрировать, очистить и проверить антигенные свойства штамма «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» возбудителя пастереллеза.

В дальнейшем были проведены опыты по получению антисывороток к штамму «Pasteurella/ Saigas/ 2011/ZKO/KZ» возбудителя пастереллеза на разных видах животных с применением антигена приготовленного по методу Grosset [3]. Так как в организме кроликов активный иммунный ответ получен после введение данного антигена.

При получении антисывороток к возбудителю пастереллеза, использовали коз и овец местной породы в возрасте 8-12 мес. Животных до проведения экспериментов выдерживали на карантине в течение 2-х недель с проведением термометрии, клинического осмотра и исследованием сывороток крови на наличие вируснейтрализующих антител. Содержание животных проводили в соответствии с "Инструкцией по содержанию подопытных животных и ветеринарно-санитарным правилам в экспериментально-биологических изоляторах "НИИПББ инв. №1069 [4].

Схемы получения антисывороток к возбудителю пастереллеза представлены в таблице 4.

Таблица 4 - Схемы получения антисывороток к возбудителю пастереллеза

1 Овца 80 18 антиген №5 предлопат очных питамма 2 В область предлопат очных лимфатич еских узлов // O/KZ» 80 18 150+ 9 9 0,05% гОА 18 2 Коза (Разеиче правов предлопат очных лимфатич еских узлов гОА 150+ 9 9 150+ 9 0,05% гОА 150+ 250+2,5% гОА 150+ 250+2,5% гОА	№ схемы	Вид живот- ного	Наименование вводимого материала	Способ введения	Кон- центрация белка, мкг/см ³	Интер вал между введе- ниями, сут
антиген №5 пламма 2 Коза **Pasteure** **Ila/Saigas** /2011/ZK** **O/KZ** N,05% FOA 150+ 9 0,05% FOA 250+2,5% Montanid ISA-71 180	1	Овца				
№5 предлопат очных Montanid ISA-71 7 2 Коза «Pasteure lla/Saigas / 2011/ZK лимфатич еских узлов 80 18 0/KZ» 150+ 9 0/KZ» ГОА					0,05%	9
Ila/Saigas еских 150+ 9 /2011/ZK узлов 0,05% O/KZ» ГОА			№ 5	предлопат	Montanid	7
/2011/ZK узлов 0,05% ГОА	2	Коза	«Pasteure	лимфатич	80	18
		/2011/ZK	еских	0,05%	9	
Montanid 7 ISA-71			<i>5,113</i> //		Montanid	7

Примечание – «ГОА» – гидроокись алюминия.

Оценку активности и специфичности полученных антисывороток проводили в РДП. Результаты проведённого опыта по получению антисывороток к возбудителю пастереллеза и оценка их активности представлены в таблице 5.

Таблица 5- Оценка активности антисывороток к возбудителю пастереллеза в РДП

	Активность			
Наименование	в РДП			В
антисыворотки	АгС	Аг	АгС	ИФА
	бруцелле	Н		
	за			
Овечья	-	-	1/32	1:3200
Козья	-	-	1/4	1:800

Примечания: 1 «—» – отрицательный результат;

2 «АгН» – антиген нормальный;

3 «АгС» – антиген специфический.

Из результатов таблицы 5 видно, что активность овечьей антисыворотки к возбудителю пастереллеза составила в РДП 1:32, в ИФА 1:3200, козья антисыворотка показала активность в РДП - 1:4, в ИФА 1:100-1:800. Неспецифические реакции с гетерогенными антигенами не наблюдались, что свидетельствует о специфичности полученных нами антител.

Приготовленные диагностические препараты были эффективно использованы при диагностике возбудителя пастереллеза.

При определении оптимальных условий очистки и концентрирования антигена возбудителя пастереллеза до настоящего времени зарубежными учеными проведены определенные исследования. Так, например Рубан Е.А. соавторами [5] и Самуйленко А.Я. соавторами [6] для получения биомассы возбудителя пастереллеза в работе использовали производственные штаммы возбудителя Pasteurella multocida A-1231, B-681 и Д-Т-80. Питательные среды для выращивания вакцинных штаммов готовили по действующим инструкциям на монопрепараты, а их выращивание осуществляли в лабораторных ферментерах АНКУМ-2М, оснащенных системами автоматического контроля и регулирования основных параметров культивирования (температура, рН, и СО2).

Концентрация культур производственных штаммов по окончании процесса выращивания (10-

12 час) была 22 ± 2 млрд.м.т./мл. Культуры пастерелл инактивировали формалином в конечной концентрации 0.3% при температуре 37° С в течение 24 часов и концентрировали методом центрифугирования.

Выводы

В результате проведенных исследований был отработан оптимальный метод очистки и концентрирования антигена из штамма «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» возбудителя пастереллеза, активность которого в РДП составила 1:32. С использованием данного антигена, получены активные и специфичные антисыворотки на разных видах животных. Наиболее активные и специфичные сыворотки к штамму «Pasteurella/Saigas/2011/ZKO/KZ» возбудителя пастереллеза получены на овцах, активность данной сыворотки в РДП составила 1:32, в ИФА 1:3200. Приготовленные диагностические препараты были эффективно использованы при диагностике возбудителя пастереллеза.

Литература:

- 1. *Емельяненко П.А.* Учение об инфекции и иммунитете. Ветеринарная микробиология. М.: Колос.- 1982. С.82 137.
- Хралович Т.М. Получение специфического сенситина для ИФА из штаммов Pasteurella multocida серотипов А1, А3, А4. Эпизоотология, иммунобиология, фармакология и санитария. Минск. 2006. № 3. С.57-62.
- 3. Grosset E. C.R. Soc. Biol., 1935, v. 118, 765 p.
- Сансызбай А.Р. "Инструкция по содержанию подопытных животных и ветеринарно-санитарным правилам в экспериментально-биологических изоляторах" инв. №1069. Утвержденный генеральным директором НИИПББ Республики Казахстан.
- 3. Рубан Е.А., Соловьев Б.В., Самуйленко С.А., Самуйленко А.Я., Клюкина В.И. Некоторые проблемы глубинного культивирования клеток животных в биореакторах. Биологическая научно-практическая конференция ВГНКИ. Москва. 2003. С.290-293.
- 4. Самуйленко А.Я., Рубан Е.А., Гунин М.А., Самуйленко С.А. Исследование гибели клеток в процессе аэрации при глубинном культивировании в биореакторе. Международная научно-практическая конференция «Диагностика, профилактика и меры борьбы с особо опасными, экзотическими и зооантропонозными болезнями животных» во Всероссийском научно-исследовательском институте ветеринарной вирусологии и микробиологии. Покров. 2000. С.199-203.

Рецензент: к.биол.н., профессор Ахматов М.К.