МИНИСТЕРСТВО СЕЛЬСКОГО ХОЗЯЙСТВА РОССИЙСКОЙ ФЕДЕРАЦИИ

Федеральное государственное бюджетное образовательное учреждение высшего профессионального образования

КУБАНСКИЙ ГОСУДАРСТВЕННЫЙ АГРАРНЫЙ УНИВЕРСИТЕТ

Кафедра микробиологии, эпизоотологии и вирусологии

Государственное управление ветеринарии Краснодарского края

Государственное учреждение Краснодарского края «Кропоткинская краевая ветеринарная лаборатория»

А.А. ШЕВЧЕНКО, О. Ю. ЧЕРНЫХ, Л.В. ШЕВЧЕНКО, Г.А. ДЖАИЛИДИ, Д.Ю. ЗЕРКАЛЕВ. Е.А. БАЖЕНОВА, А.В. СКОРИКОВ, Е.В. ЯКУБЕНКО

ДИАГНОСТИКА ПСЕВДОМОНОЗА ЖИВОТНЫХ

Учебное пособие

г. Краснодар, 2013

МИНИСТЕРСТВО СЕЛЬСКОГО ХОЗЯЙСТВА РОССИЙСКОЙ ФЕДЕРАЦИИ

Федеральное государственное бюджетное образовательное учреждение высшего профессионального образования

КУБАНСКИЙ ГОСУДАРСТВЕННЫЙ АГРАРНЫЙ УНИВЕРСИТЕТ

Кафедра микробиологии, эпизоотологии и вирусологии

Государственное управление ветеринарии Краснодарского края

Государственное учреждение Краснодарского края «Кропоткинская краевая ветеринарная лаборатория»

А. А. ШЕВЧЕНКО, О. Ю. ЧЕРНЫХ, Л.В. ШЕВЧЕНКО, Г.А. ДЖАИЛИДИ, Д.Ю. ЗЕРКАЛЕВ, Е.А. БАЖЕНОВА, А.В. СКОРИКОВ, Е.В. ЯКУБЕНКО

ДИАГНОСТИКА ПСЕВДОМОНОЗА ЖИВОТНЫХ

Учебное пособие

Для студентов высших учебных заведений факультета ветеринарной медицины по направлению подготовки «Ветеринария»

УДК 619:616.98-07:579.841.11(075) ББК 48.73 Д 44

Авторы: А. А. Шевченко, О. Ю. Черных, Л.В. Шевченко, Г.А. Джаилиди, Д.Ю. Зеркалев, Е.А. Баженова, А.В. Скориков, Е.В. Якубенко Учебное пособие «Диагностика псевдомоноза животных». Краснодар: КубГАУ, 2013. 12 с.

В учебном пособии изложены основные свойства возбудителей псевдомоноза; описаны бактериоскопические, бактериологические, биохимические, биологические и серологические методы диагностики и дифференциальной диагностики заболевания.

РЕЦЕНЗЕНТЫ:

Лысенко А.А. – доктор ветеринарных наук, профессор, декан факультета ветеринарной медицины КубГАУ.

Куриннов В.В. – доктор ветеринарных наук, профессор, заведующий лабораторией Всероссийского научно-исследовательского института ветеринарной вирусологии и микробиологии.

Рекомендовано методической комиссией факультета ветеринарной медицины КубГАУ протокол №3 от 19 ноября 2012 года.

© Кубанский государственный аграрный университет

350044, Краснодар, ул. Калинина, 13

Диагностика псевдомоноза

Цель занятия: изучить правила отбора патологического материала и отправки в ветеринарную лабораторию, основные свойства возбудителя псевдомоноза, методы лабораторной диагностики.

Диагностика псевдомоноза животных проводится комплексно, учитывают эпизоотологические данные, клинические признаки, патологоанатомические изменения и лабораторные исследования.

P. aeruginosa относится к категории условно патогенных бактерий, часто обнаруживается на слизистых оболочках животных, на фоне снижения резистентности макроорганизма может вызывать септицемии, бронхопневмонии, абсцессы, маститы, аборты, поражения мочевого тракта, постхирургические осложнения. *P. aeruginosa* является возбудителем псевдомоноза норок, нутрий. кроликов. *Pseudomonas aeruginosa* является аэробной, грамотрицательной бактерией, относящейся к семейству *Pseudomonadaceae*, роду *Pseudomonas*, который объединяет более двадцати видов.

Лабораторная диагностика основана на результатах бактериологического и серологического исследований

Бактериологическое исследование

Материал для исследования зависит от локализации патологического процесса, вызванного *P. aeruginosa*, прижизненно это может быть воспалительный экссудат, посмертно — пораженные участки легких при пневмонии, лимфатические узлы, селезенка, печень, почки и т.д. Материал желательно отбирать непосредственно из очага воспаления, отделяемого, если таковое имеется, а также до начала антибиотикотерапии или после выведения антибиотика из организма.

Микроскопическое исследование исходного материала

Из исследуемого материала готовят и микроскопируют мазки, окрашенные по Граму. Клетки *P. aeruginosa* имеют вид прямых или изогнутых грамотрицательных палочек размером 1,5-3x0,5-1,0 мкм, располагающихся одиночно, парами, в виде коротких цепочек. Ви-

рулентные штаммы продуцируют значительное количество капсулоподобного слизистого вещества. В мазках — отпечатках из тканевого материала клетки P. aeruginosa часто обнаруживаются внутри фагоцитов.

Выделение и идентификация культур P. aeruginosa

Культивирование. *Pseudomonas aeruginosa* — аэроб, температурный оптимум — 35-37° С, диапазон 4-42° С, рН — 7,2, к питательным средам неприхотлив. Исследуемый материал высевают на МПА, кровяной МПА или селективную среду, содержащую цетилтриметил аммония бромид (цетримид), на которой другие псевдомонады не растут. Посевы культивируют в аэробных условиях при 35-37° С в течение 24 часов.

На МПА P. aeruginosa формирует крупные (2-5 мм), сероватые, с неровными, волнистыми распространяющимися плоскими краями, полупрозрачные, с гладкой поверхностью и приподнятым центром колонии, часто отливающие металлическим блеском, кроме того, могут быть мелкие, шероховатые колонии, напоминающие маргаритки. Штаммы, выделенные из респираторного и мочеполового тракта, могут образовывать слизистые или мукоидные колонии. На кровяном агаре колонии часто окружены зоной β-гемолиза. Культуры *P. aeruginosa* имеют фруктовый запах, прозрачные среды в процессе роста окрашивают в зеленоватый или зеленоватожелтый цвет. Пигментообразование — важный таксономический признак, обнаруживаемый приблизительно у 80% штаммов. Для выявления пигмента исследуемую культуру выращивают на средах «А» и «В» в течение суток при 35° С. Пигмент пиоцианин растворим в воде и хлороформе, окрашивает питательные среды в синезеленый цвет. Цвет пигмента у культур на специальных средах для выявления псевдомонад варьирует от бледно-голубого до темносинего или зеленого на среде «А» и ярко-зеленого на среде «В». Р. aeruginosa — единственный известный вид бактерий, продуцирующий пиоцианин. В щелочной среде пиоцианин имеет голубой цвет, в кислой — розовый. Для выявления этого пигмента культуру выращивают на скошенном агаре, вносят 1-2 мл хлороформа, перемешивают, хлороформ при наличии пиоцианина синеет. Окрашенный хлороформ переносят пипеткой в пробирку и вносят 1-2 капли IN HC1, после чего пиоцианин розовеет (кислая среда). Пиообразуют наиболее часто вирулентные цианин P.aeruginosa. Пигмент флуоресцеин (пиовердин) — зеленый пигмент, растворим в воде, но не хлороформе, флуоресцирует при освещении культуры, выращенной на среде «В» в темноте, ультрафиолетовыми лучами с длиной волны 254 мм, его вырабатывают большинство штаммов. Синтез пиовердина стимулирует среда «В», а также культивирование при 25° С. Цвет пигмента пиорубина у культур на среде «А» варьирует от розового до темно-каштанового. Пигмент пиомеланин — темно-коричневый, синтезируют некоторые штаммы *P. aeruginosa* на среде «В». Часть изолированных штаммов (8-18%) может не образовывать пигменты, что затрудняет идентификацию и требует проведения дополнительных исследований свойств культуры. Спектр пигментов, образуемых P.aeruginosa и другими псевдомонадами, представлен в таблице 79. Определение наличия пигмента и его типа — важный этап в идентификации P. aeruginosa.

В МПБ рост *P.aeruginosa* проявляется образованием поверхностной серебристо-белой пленки, что считается характерным признаком. Позднее среда мутнеет (вначале в верхней части столбика среды, далее — в нижней), формируется серовато-белый осадок. За счет пигмента среда приобретает сине-зеленый цвет, который позднее становится бурым.

Морфология клеток Р. aeruginosa в культуре. Морфология клеток в культуре идентична таковой в препаратах из патологического материала. Клетки подвижные, имеют один, иногда два полярных жгутика, способность к слизеобразованию в процессе пассирования на питательных средах быстро утрачивают, спор не образуют. Подвижность исследуют микроскопически у бульонных культур, выращенных при 18-20° С.

Идентификация P.aeruginosa с учетом температурного диапазона роста, пигментообразования и ферментативных признаков При обнаружении в материале культур, способных расти на цетримидном агаре, образующих колонии с признаками, характерными для *P. aeruginosa*, проводят микроскопическое исследование мазков, окрашенных по Граму. Исследуют способность к слизеобразованию, пигмеитообразованию и тип пигмента.

Таблица 1 - Пигментообразование у P.aeruginosa и некоторых других псевдомонад

Вид бактерий		Тип пигмента			
	Диффундирующие	Диффундирующие	Недиффундирующие		
	флуоресцирующие	нефлуоресцирующие	нефлуоресцирующие		
P.aeruginosa	+	+ сине-зеленый	-		
P.alcaligenes	-	-	d желто-оранжевый		
P.caryophylli	-	+ желто-зеленый	-		
P.cepacia	-	+ различные	-		
P.chlorarphis	+ -		+ зеленый или оранжевый		
P.cichorii	+	-			
P.delafieldii	-	_			
P.diminuta	-	-			
P.facilis	-	-			
P.fluorecyens	+				
биотип I					
биотип II	+	-			
биотип III	+	-			
биотип IV	+	-			
биотип V	+	-	+ синий		
P.gladioli	-	+ желто-зеленый	-		
P.mendocina	-	-	+ желто-оранжевый		
P.pickettii	-	-			
P.pseudoalcaligenes	-	-	-		
P.putida биотип А	+	-	-		
биотип В	+	-			
P.saceharophila	-	-	-		
P.solancearum	-	d коричневый	-		
P.stutzeri	-	-			
P.svringae	+	_			
P.vesicularis	-	-	+ желто-оранжевый		
P.viridiflava	+	d сине-зеленый			

В случае выявления типичных грамотрицательных палочек проверяют их оксидазную и каталазную активность.

Для дальнейшего исследования отбирают колонии оксидазо- и каталазопозитивных бактерий. Исследуют у выделенных культур подвижность, способность к восстановлению нитратов, образова-

нию газа из нитрата, пептонизации молока, гидролизу желатины, утилизации цитратов, синтезу пигментов (см. выше), аргининдигидролазы, способность к росту при 25° C, 35° C, 42° C, в МПБ без NaCl, образованию кислоты из D-глюкозы, D-ксилозы, D-маннита. Для *P.aeruginosa* характерны свойства, отраженные в таблице 1. Может быть использована тест-система NEFERV test 24 (PLIVA-Lachema).

Серологическая идентификация

У *P. aeruginosa* выявлено семнадцать О-сероваров. Существовало много различных схем их обозначения, которые объединены в одну международную на основе схемы Habs, соответствие которой прежним схемам представлено в таблице 2. Строение О-антигенов возбудителя внутри этих групп отражено в таблице 3.

Кроме О-сероваров у возбудителя идентифицированы Н-серовары, которые в отличие от сальмонелл не имеют вариаций. По Н-антигенам *P.aeruginosa* подразделяют на 1 и 2-ю группы. В свою очередь, в первой группе выделяют подгруппы Н:1а и Н:1b, а во второй — 6 подгрупп. По данным многих авторов, большинство клинических штаммов *P. aeruginosa* при использовании коммерческих агглютинирующих сывороток удается отнести к О-сероварам 2, 3, 6, 7 и 11.

Для идентификации культур P. aeruginosa, выделенных при псевдо-монозе норок, на уровне О-серогруппы, в $P\Phi$ рекомендуется использовать набор из трех поливалентных и одиннадцати моновалентных сывороток. Как антиген применяют 18 -20-часовую агаровую культуру концентрацией 3-5 млрд. микробных клеток в 1 мл, инактивированных кипячением в водяной бане в течение 1,5 часов. Культуру (антиген) первоначально исследуют с поливалентными сыворотками (№ 1 — 03, 04, 05, 06, 07; № 2 — 02, 08, 09; № 3 — 010, 011, 012) и при получении положительного результата — с моновалентными, входящими в состав той или иной поливалентной сыворотки. РА проводят в капельном варианте на стекле, результат учитывают через 3-6 минут.

Питательные среды. Цетримидный агар. Цетримид (цетилметиламмония бромид) — 0,3 г; пептон — 20,0 г; магний хлори-

стый — 1,4 г; калий сернокислый — 10,0 г; глицерин — 10,0 г; агар — 13,0 г; вода дистиллированная — до 1000,0 мл; рН среды — 7,2.

Таблица 2 - Свойства P. aeruginosa

Признаки	% положительных реакций				
Образование кислоты из:	97				
D-глюкозы					
D-ксилозы	90				
D-маннита	70				
Лактозы	<1				
Сахарозы	0				
Мальтозы	<1				
Каталаза	100				
Оксидаза	99				
Рост на среде:	100				
Мак-Конки					
SS-arape	96				
Цстримид-агаре	94				
Утилизация цитрата	95				
Уреаза на среде Кристенсен	48				
Восстановление нитратов	98				
Газ из нитрата	93				
Индол	0				
Скошенный агар TSI, кислота	0				
Столбик TSI, кислота	0				
H ₂ S (столбик TSI)	0				
Н ₂ S (бумага с ацетатом РЬ)	4				
Желатиназа	82				
Лакмусовое молоко	89 (пептонизация)				
Пигмент:	65				
Пиовердин					
Пиоцианин	46				
Пиорубин	25				
Другие	23 (пиомеланин)				
Рост при 25° С	100				
35° C	100				
42° C	100				
Гидролиз эскулина	0				
Лизиндекарбоксилаза	0				
Аргининдигидролаза	100				
Орнитиндекарбоксилаза	0				
МПБ, 0% NaCl	100				

Примечания: SS — агар — сальмонелла — шигелла — агар.

Таблица 3 - Соответствие схем обозначения О-антигенов P.aeruginosa (Беляков В.Д. и соавт., 1990)

Международная	Habs	Homma	Lanyi	Verder-	Fiseher	Meitert
				Evans		
1	1	10	6	4	4	13
2	2	2	3	-	3,7	2
3	3	1	1	6	-	5
4	4	6	11	-	-	8
5	5	7	3	1	7	6
6	6	8	4	2	1	1,4
7	7	3	5	8	6	3
8	8	3	5	8	6	3
9	9	4	10	9	-	14
10	10	9	2	_	5	11
11	11	5	7	3	2	15
12	12	14	13	7	-	7
13	ı	12	-	_	-	-
14	1	12	-	5	-	-
15	'1	11	12		-	-
16	-	13	3	_	-	-
17	ı	_	-	-	_	10
-	-	16	-	10	-	16

Цетримидный агар готовят следующим образом: агар с экстрактом сердечной мышцы (Difko) — 40 г, цетримид — 4 мл 22,5%-ного раствора в дистиллированной воде, вода дистиллированная — до 1000,0 мл. Среду разливают по 5 мл в пробирки, автоклавируют при 121°С в течение 15 минут, скашивают. Испытуемую культуру инкубируют при 35°С до 7 суток. Культуры *P. aeruginosa* на этой среде растут.

Среда A («Tech») для выявления пигментообразования. Бакто-пептон (Difko) — 20 г; глицерол —10; хлористый магний —1,4 г; сернокислый калий —10 г; агар —15 г; дистиллированная вода —1000 мл, рН доводят до 7,2, автоклавируют в пробирках при 121°C 15 минут.

Среда В («Flo») для выявления пигментообразования. Протеозо-пептон № 3 (Difko) — 20 г; глицерол — 10 мл; фосфорнокислый калий двухзамещенный безводный — 1,5 г; MgS0₄ х 7 H_20 —

1,5 г; дистиллированная вода — до 1000 мл. Стерилизуют в пробирках при 121°C 15 минут.

Таблица 4 - Строение О-антигенов P.aeruginosa

Taosinga 4 - Cipocine O-animienos i aciugmosa				
Группа	О-антигены			
	групповые	парциальные		
1	1	-		
2	2a	2b ;2c ;2d ;2d2e ;2d2f ;2b2e ;2b2c		
3	3a	3b;3b3c;3d		
4	4a	4b;4c		
6	6a	6b;6c;6d		
7	7a	7b7c;7b7d;7d		
9	9a	9b9d;9c;9d		
10	10a	10b;10c		
11	Па	llb; llc		
12	12	-		
13	13a	13b;13c		
14	14	-		
15	15	-		

Примечание: Одинаковые буквенные наименования антигенов обозначают их идентичность только в пределах одной группы. Парциальный состав О-антигенов групп 1, 12, 14 и 15 не расшифрован.

Агар с экстрактом сердечной мышцы (Difko). Экстракт сердечной мышцы крупного рогатого скота — 500 г; Васtо-триптон — 10 г; хлористый натрий — 5 г; Васtо-аgar — 15 г; дистиллированная вода — до 1000 мл.

Контрольные вопросы:

- 1. Правила взятия и отправки патматериала для лабораторных исследований на псевдомоноз?
- 2. Возбудители псевдомоноза животных?
- 3. Как проводится диагностика псевдомоноза у животных?
- 4. Методы лабораторной диагностики псевдомоноза у животных?
- 5. Питательные среды для выращивания возбудителя псевдомоно- за животных?

Список использованной литературы

- 1. Бакулов И.А., Вишняков И.Ф., Власов Н.А. и др. Особо опасные болезни животных. Покров: ВНИИВВиМ, 1998.
- 3. Ветеринарная микробиология иммунология: Учебник /Под ред. проф. Н. А. Радчука. М. Агропромиздат 1991.
- 4. Костенко Т.С., Скаршевская Е.И., Гительсон С.С. Практикум по ветеринарной микробиологии и иммунологии. М. Агропромиздат 1989.
- 5. Колычев Н. И. Ветеринарная микробиология и иммунология. Омск 1996г.
- 6. Практикум по ветеринарной микробиологии и иммунологии. Костенко Т.С., Родионова В.Б, Скородумов Д.И. М.: Колос, 2001.
- 7. Скородумов Д.И, В.В. Субботин, Сидоров М.А, Костенко Т.С. Микробиологическая диагностика бактериальных болезней животных. М.: ИзографЪ, 2005.
- 8. Шевченко А.А., Шевченко Л.В., Черных О.Ю., Шевкопляс В.Н. Лабораторная диагностика инфекционных болезней животных. Краснодар. 2009, 575 с.
- 9. Баженова Е.А., Шевченко Л.В., Бадеева Ш.М. Профилактика псевдомоноза//Студенчество и наука, 2011. №1.
- 10. Шевченко А.А., Шевченко Л.В., Баженова Е.А., Брилев Р.О. Совершенствование специфической профилактики и лечение псевдомоноза нутрий//Труды Кубанского государственного аграрного

