

СПРАВОЧНИК



ЛАБОРАТОРНЫЕ
ИССЛЕДОВАНИЯ
В ВЕТЕРИНАРИИ



БАКТЕРИАЛЬНЫЕ
ИНФЕКЦИИ

СПРАВОЧНИК
•
ЛАБОРАТОРНЫЕ
ИССЛЕДОВАНИЯ
В ВЕТЕРИНАРИИ
•
БАКТЕРИАЛЬНЫЕ
ИНФЕКЦИИ

Под редакцией Б. И. АНТОНОВА



МОСКВА АГРОПРОМИЗДАТ 1986

ББК 48.73

Л 12

УДК 619:616.9—08 (031)

Составители: *Б. И. Антонов, В. В. Борисова, П. М. Волкова, Л. П. Каменева, Л. В. Кошеленко, Г. А. Михальский, В. В. Поповцев, Л. И. Прянишникова, В. Е. Храпова*

Лабораторные исследования в ветеринарии. Бактериальные инфекции: Справочник/Сост. Б. И. Антонов, В. В. Борисова, П. М. Волкова и др.; Под ред. Б. И. Антонова.— М.: Агропромиздат, 1986.— 352 с.

В книге даны методы лабораторных исследований патологического материала с целью определения возбудителя инфекционной болезни. Они изложены по единой схеме: бактериологические и бактериоскопические исследования, биопроба, идентификация и дифференциация возбудителей. Методы унифицированы и стандартизированы

Для ветврачей и фельдшеров, лаборантов ветеринарных лабораторий.

Л $\frac{3805020000-079}{035(01)-86}$ 305—86

ББК 48.73

ПРЕДИСЛОВИЕ

В деле выполнения решений партии и правительства по дальнейшему развитию животноводства, а также задач, поставленных Продовольственной программой страны, ветеринарной службе большую помощь оказывают ветеринарные лаборатории.

Ветеринарные лаборатории осуществляют диагностику инфекционных и паразитарных болезней животных, выявляют нарушения обмена веществ в их организме, проводят исследования, направленные на предупреждение отравлений, помогая тем самым специалистам совхозов, колхозов и других хозяйств успешно осуществлять лечебно-профилактические мероприятия. От того, насколько своевременно ставится диагноз, разработаны и рекомендованы профилактические и лечебные меры, зависит успех ликвидации болезней, сохранность поголовья животных и повышение их продуктивности.

Последнее время в лабораториях появилось много приборов и приспособлений, облегчающих труд специалистов и позволяющих проводить исследования на более современном и качественном уровне, с большой достоверностью. В связи с этим многие ранее действовавшие методические указания переработаны.

Кроме того, ежегодно для лабораторной практики предлагаются новые методы диагностики. В отечественной и зарубежной литературе постоянно публикуется большое количество материалов о новых методах исследований, предлагаются различные модификации существующих методик, вводятся дополнительные диагностические тесты.

Ветеринарные лаборатории в своей работе не могут использовать всего многообразия имеющихся в литературе методов исследования или из-за того, что они недостаточно апробированы, или из-за сложности применяемого оборудования. Иногда методы, предлагаемые различными авторами, при определении одних и тех же показателей дают несопадающие результаты.

В связи с этим в справочник включены методы лабораторных исследований патологического материала, получаемого от больных, убитых или павших сельскохозяйственных животных, апробированные Центральной ветеринарной лабораторией и утвержденные Главным управлением ветеринарии Министерства сельского хозяйства СССР. Книга содержит методические указания по диагностике инфекционных болезней бактериальной этиологии, а также методические указания по применению культур клеток в диагностических исследованиях.

Методики изложены по единой схеме: взятие и пересылка патологического материала, методы его обработки и обогащения; бактериоскопические исследования, включая световую и люминесцентную микроскопию; выделение культур возбудителей инфекционных болезней на питательных средах; заражение лабораторных животных как с целью выделения чистой культуры возбудителя, так и определения степени ее патогенности; гистологические исследования; идентификация и дифференциация возбудителей с использованием различных методов; серологические исследования для определения вида возбудителя.

Приведенные в справочнике методы лабораторных исследований унифицированы и стандартизированы. В широком смысле слова унификация и стандартизация подразумевают применение для различных исследований одних и тех же аппаратов, приборов, инструментов, посуды, реактивов, исключая, конечно, специальные методы исследования; применение стандартных (унифицированных) питательных сред и диагностикумов; разработку методических указаний по единой форме. Все это позволяет лабораторным работникам с меньшей затратой сил и средств, на высоком методическом и техническом уровне, качественно и в срок проводить диагностические исследования. Таким образом, стандартизация методов исследования является способом наведения строгого порядка в работе ветеринарных лабораторий.

Книга предназначена для ветеринарных врачей, фельдшеров, а также лаборантов ветеринарных диагностических лабораторий.

В справочник не вошли материалы по диагностике туберкулеза, так как они пересматриваются и дополняются, поэтому их публикация будет осуществлена в последующих изданиях.

САП

Методические указания по лабораторной диагностике сапа

(Утверждены Главным управлением ветеринарии
Минсельхоза СССР 8 декабря 1982 г.)

1. Общие положения.

1.1. Сап — заразная болезнь целлюкопытных, протекающая преимущественно в хронической форме и передающаяся человеку.

1.2. Возбудитель болезни *Pseudomonas mallei* — мелкая, часто зернистая, неподвижная, не образующая спор грамотрицательная палочка.

1.3. Основной метод лабораторной диагностики сапа — серологический — реакция связывания комплемента; другие методы исследования (микроскопический, бактериологический, биологический и гистологический) используются при необходимости.

1.4. Материалом для серологического исследования служит сыворотка крови; для микроскопического, бактериологического и биологического исследований — кровь, гнойное отделяемое язв, носовые выделения, пунктат лимфатических узлов, гной из абсцессов, от убитых животных — пораженные участки органов и тканей — легких, печени, селезенки, лимфатических узлов, носовой перегородки, трахеи, бронхов и др., а при отсутствии патологоанатомических изменений — легкие с регионарными лимфатическими узлами, подчелюстные и заглочные лимфатические узлы; для гистологического исследования используют кусочки органов и тканей, перечисленных выше.

2. Серологическая диагностика.

2.1. Серологическая диагностика сапа основана на обнаружении в сыворотке крови больных лошадей (ослов, мулов) специфических антител в реакции связывания комплемента.

2.2. В реакции используют следующие компоненты: сапной антиген, позитивную и негативную сыворотки, гемолитическую сыворотку (гемолизин) и комплемент, изготовленные на биофабрике, 2,5%-ную

взвесь эритроцитов барана в физиологическом растворе, испытуемые сыворотки, свежие или консервированные борной кислотой (2% к объему) или мертиолатом (1 : 10 000), физиологический раствор (0,85%-ный раствор химически чистого хлорида натрия в дистиллированной воде), рН 6,8—7,2.

При отсутствии негативной сыворотки биофабричного изготовления разрешается использовать сыворотку крови здоровой лошади.

2.3. Подготовка компонентов для реакции.

2.3.1. Перед постановкой реакции, исходя из титра, указанного на этикетке, готовят разведение каждого компонента в количестве, необходимом для всей реакции, т. е. для их титрования и постановки главного опыта.

В процессе работы не допускается дополнительно разводить компоненты, смешивать их с ранее разведенными и использовать в реакции без титрования.

2.3.2. Физиологический раствор, используемый для разведения компонентов, готовят накануне или в день постановки реакции и кипятят в течение 5 мин.

2.3.3. Гемолизин (с титром не ниже чем 1 : 1000) используют в реакции в удвоенном титре. Например, при титре гемолизина 1 : 1000 его берут 2 : 1000, т. е. для приготовления 100 мл берут 0,2 мл гемолизина и растворяют его в 99,8 мл физиологического раствора.

2.3.4. Перед работой отбирают необходимое количество ампул (флаконов) с комплементом, растворяют его в физрастворе, количество которого указано на этикетке, сливают в одну пробирку и получают основной раствор комплемента, который хранят в холодильнике на протяжении постановки реакции. Из этого раствора готовят разведение 1 : 20 для титрования.

2.3.5. Разведенные компоненты перед постановкой реакции проверяют на антикомплементарность и гемотоксичность по следующей схеме.

Компоненты, мл	Проверка			
	на антикомплементарность	на гемотоксичность		
		комплемента	гемолизина	физраствора
Комплемент в разведении 1:20	0,5	0,5	—	—
Гемолизин в двойном титре	0,5	—	0,5	—
Эритроциты (2,5%-ная взвесь)	0,5	0,5	0,5	0,5
Физиологический раствор	1,0	1,5	1,5	2,0

Водяная баня при 37—38°C 10 мин

Результаты ПГ (+) НГ (++++) НГ (+++++) НГ (+++++)

Обозначения. ПГ—полный гемолиз; НГ—нет гемолиза.

2.3.6. После проверки компонентов готовят гемолитическую систему, смешивая в равных объемах 2,5%-ную взвесь эритроцитов и раствор гемолитической сыворотки, взятой в удвоенном титре. После приготовления гемолитическую систему выдерживают 25—30 мин при 37—38°C.

2.4. Титрование компонентов реакции.

2.4.1. Титрование гемолизина проводят при использовании новой серии или в случае подозрения на снижение его титра.

Из основного разведения гемолизина 1 : 100 (0,1 мл гемолизина и 9,9 мл физиологического раствора) готовят последующие разведения.

Схема разведения гемолизина следующая.

Основное разведение гемолизина 1:100, мл	Физиологический раствор, мл	Полученное разведение гемолизина
0,2	0,8	1:500
0,1	0,9	1:1000
0,1	1,15	1:1250
0,1	1,4	1:1500
0,1	1,65	1:1750
0,1	1,9	1:2000

Затем по 0,5 мл каждого разведения переносят в ряд пробирок, в каждую пробирку добавляют по 0,5 мл компонента в разведении 1 : 20, по 0,5 мл 2,5%-ной взвеси эритроцитов и по 1,0 мл физиологического раствора. Штатив с пробирками встряхивают и помещают в водяную баню на 10 мин при 37—38°C.

Титром гемолизина считают наибольшее его разведение, при котором наблюдается полный гемолиз эритроцитов.

2.4.2. Титрование компонента проводят в гемолитической и бактериолитической системах.

Для титрования в гемолитической системе компонент в разведении 1 : 20 разливают в ряд пробирок в дозах от 0,1 до 0,37 с интервалом 0,03 мл. В каждую пробирку добавляют физиологический раствор до объема 0,5 мл, по 1,0 мл гемолитической системы и по 1,0 мл физиологического раствора. Пробирки встряхивают и ставят в водяную баню при 37—38°C на 10 мин (см. табл. 1).

Таблица 1

Схема титрования компонента в гемолитической системе

Компоненты, мл	Номера пробирок				
	1	2	3	4	5
Комплемент в разведении 1:20	0,1	0,13	0,16	0,19	0,22
Физиологический раствор	0,4	0,37	0,34	0,31	0,28
Гемолитическая система	1,0	1,0	1,0	1,0	1,0
Физиологический раствор	1,0	1,0	1,0	1,0	1,0

Водяная баня 10 мин при 37—38°C

Примерный результат ЧГ ЧГ ЧГ ПГ ПГ

Компоненты, мл	Номера пробирок				
	6	7	8	9	10
Комплемент в разведении 1:20	0,25	0,28	0,31	0,34	0,37
Физиологический раствор	0,25	0,22	0,19	0,16	0,13
Гемолитическая система	1,0	1,0	1,0	1,0	1,0
Физиологический раствор	1,0	1,0	1,0	1,0	1,0

Водяная баня 10 мин при 37—38°C

Примерный результат ПГ ПГ ПГ ПГ ПГ

Обозначения. ПГ — полный гемолиз; ЧГ — частичный гемолиз.

Титром комплемента в гемолитической системе считают наименьшее его количество, вызывающее полный гемолиз эритроцитов (в таблице 1 титр комплемента — 0,19). Титр комплемента должен быть не ниже 0,31. При использовании биофабричного комплемента титрование его в гемсистеме не обязательно.

Титрование комплемента в бактериолитической системе проводят перед каждой постановкой реакции. Комплемент титруют на позитивной (сапной), негативной и 1—2 сыворотках, взятых из опыта. Каждую сыворотку вносят в 2 ряда пробирок по 0,05 мл, добавляют по 0,45 мл физиологического раствора и инактивируют 30 мин при 58—59°C или сначала делают разведение сывороток 1 : 10, инактивируют и разливают в пробирки по 0,5 мл.

Внесение остальных ингредиентов и условия титрования показаны в таблице 2 на примере негативной сыворотки, при этом во вторые ряды сывороток вместо антигена вносят 0,5 мл физиологического раствора.

При работе с аппаратом Флоринского для разведения комплемента берут дополнительный ряд пробирок, в которых делают те же разведения комплемента, но объем увеличивают в 10 раз. Затем разливателем Флоринского переносят по 0,5 мл разведенного комплемента во все пробирки каждого ряда и вносят остальные ингредиенты, как указано в таблице 2.

Титром комплемента в бактериолитической системе считают минимальное количество его, необходимое для полного гемолиза эритроцитов барана в пробирках с нормальными сыворотками и сыворотками из опыта с антигеном и без антигена и в пробирках с сапной сывороткой без антигена при полной задержке гемолиза в пробирках с сапной сывороткой и антигеном.

При постановке главного опыта берут дозу комплемента, полученную при титровании.

Общее количество комплемента для главного опыта определяют по формуле $x = TP : 20$, где x — количество комплемента, необходимое для постановки главного опыта; T — титр комплемента в бактериолитической системе; P — количество пробирок в реакции; 20 — разведение комплемента при титровании.

Например, в опыте 200 пробирок, титр комплемента (по таблице 2) — 0,25, расчет его на опыт $(0,25 \times 200) : 20 = 2,5$ мл.

Необходимое количество разведенного комплемента для реакции равно 100 мл $(0,5 \times 200)$, следовательно, к 2,5 мл основного раствора комплемента добавляют 97,5 мл физиологического раствора.

2.5. Постановка главного опыта.

2.5.1. Испытуемые сыворотки исследуют в разведениях 1 : 5 и 1 : 10 с антигеном и в разведении 1 : 5 без антигена (контроль). Для этого каждую сыворотку (в том числе позитивную и негативную) разливают в 3 пробирки: 0,1 мл (контроль без антигена), 0,1 и 0,05 мл (опытные) — и добавляют по 0,4; 0,4 и 0,45 мл физраствора соответственно. Разведенные сыворотки инактивируют в водяной бане 30 мин: сыворотки лошади при 58—59°C, ослов и мулов — при 62—63°C.

2.5.2. В опытные пробирки вносят по 0,5 мл сапного антигена в рабочем разведении, в контрольные — по 0,5 мл физраствора, во все пробирки — по 0,5 мл комплемента в установленном титре. Штативы встряхивают и помещают в водяную баню на 20 мин при 37—38°C.

Затем во все пробирки вносят по 1 мл гемолитической системы, встряхивают и вновь помещают в баню на 20 мин при 37—38°C.

2.5.3. Одновременно с главным опытом ставят следующие контроли:

позитивная и негативная сыворотка в тех же разведениях, что и испытуемые;

антиген в двойной дозе без сыворотки (на антикомплементарность);

антиген в двойной дозе без сыворотки и комплемента (на гемотоксичность);

гемсистема с физраствором.

2.5.4. При массовых исследованиях допускается разлив сывороток только в дозе 0,05 мл с последующей перестановкой сывороток, давших задержку гемолиза, как указано выше.

2.6. Учет реакции проводят 2 раза: сразу после бани и на следующий день при хранении реакции в холодильнике.

Сначала учитывают результаты контролей. Если в пробирках с позитивной сывороткой и антигеном, с двойной дозой антигена без сыворотки и комплемента, с гемсистемой и физраствором будет полная задержка гемолиза, а в пробирках с негативной сывороткой и антигеном, с сапной и негативной сыворотками без антигена и с двойной дозой антигена без сыворотки — полный гемолиз, постановку реакции считают правильной и проводят учет результатов.

Реакцию учитывают по степени задержки гемолиза эритроцитов, которую определяют по шкале, приготовленной перед учетом реакции. Для этого содержимое нескольких пробирок с полным гемолизом сливают в одну, затем гемолизированную жидкость и физраствор разливают в пробирки по следующей схеме.

Компоненты, мл	Номера пробирок									
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Гемолизированная жидкость	—	0,2	0,4	0,6	0,8	1,0	1,2	1,4	1,6	1,8
Физиологический раствор	2,0	1,8	1,6	1,4	1,2	1,0	0,8	0,6	0,4	0,2
Процент гемолизированных эритроцитов	—	10	20	30	40	50	60	70	80	90

В соответствии с этой шкалой устанавливают степень задержки гемолиза эритроцитов в каждой пробирке.

2.7. Реакцию в крестах оценивают в зависимости от процента гемолизированных эритроцитов, пользуясь следующей таблицей.

Процент гемолизированных эритроцитов	Оценка степени задержки гемолиза в крестах
0—10	++++
10—40	+++
40—70	++
70—90	+
90—100	—

Диагностическим титром сыворотки считается разведение ее 1 : 10. При задержке гемолиза эритроцитов в этом разведении сыворотки на ++++ и +++ реакцию считают положительной независимо от результатов реакции с сывороткой в разведении 1 : 5; при задержке на ++ и + — сомнительной, если задержка гемолиза с сывороткой в разведении 1 : 5 соответствует ++++ или +++-. Во всех других случаях реакцию считают отрицательной.

Результат исследования отмечают в сопроводительной ведомости словами «положительно», «сомнительно» с указанием степени задержки гемолиза в крестах или «отрицательно».

3. Бактериологическая диагностика.

3.1. Бактериологическая диагностика включает микроскопическое, бактериологическое и биологическое исследования.

Учитывая благополучие страны по заболеванию лошадей сапом, исследование материала следует начинать с постановки биопробы (см. п. 3.4), так как при отсутствии патологоанатомических изменений микроскопическое и бактериологическое исследование малорезультативны.

3.2. *Микроскопическое исследование.* Мазки готовят из гноя, пораженных тканей и окрашивают по Граму, синькой Леффлера (старой) или по Романовскому — Гимзе.

В положительных случаях обнаруживают грамтрицательные полиморфные палочки, часто расположенные попарно или нитями из нескольких члеников. При окраске по Романовскому — Гимзе и синькой Леффлера отмечают хорошо выраженную зернистость.

3.3. Бактериологическое исследование.

3.3.1. Высев из патологического материала делают с помощью пастеровской пипетки с грушей или шприца с длинной тонкой иглой (отдельного для каждого органа) в МПБ и на МПА с 2—4% глицерина (МПГБ, МПА), рН 6,8—7,0.

Посевы инкубируют при 37—38°C. Рост обычно появляется на 1—2-е сут, иногда позже.

При росте возбудителя бульон мутнеет, на дне появляется слизистый серо-белый осадок, поднимающийся штопором при встряхивании пробирки, некоторые штаммы на поверхности бульона образуют пленку.

На агаре возбудитель сапа растет в виде гладких полупрозрачных колоний серовато-белого цвета с перламутровым оттенком, сливающихся затем в слизистый налет на поверхности среды.

В мазках из агаровых культур обнаруживают грамтрицательные палочки, часто нити, состоящие из 4—8 члеников; в мазках из жидких сред палочки бывают короче и толще, нередко коккоподобные.

3.3.2. Для идентификации возбудителя выделенную культуру после микроскопического исследования пересевают на глицериновый картофель, молоко, среды Гисса с глюкозой, лактозой, сахарозой, мальтозой

и маннитом, определяют подвижность (в раздавленной или висячей капле), а также ставят реакцию агглютинации на стекле с сапной сывороткой.

При культивировании на глицериновом картофеле получают наиболее характерный рост: вначале, через 2—3 сут, появляются мелкие полупрозрачные с желтоватым оттенком колонии, которые затем сливаются, образуя слизистый «медовый» налет. Цвет налета меняется от янтарно-желтого в первые 3 дня роста до буро-коричневого и красноватого к 6—8-му дню.

Возбудитель сапа медленно (на 6—8-й дн.) свертывает молоко, разжижает желатину, сбраживает глюкозу и лактозу с образованием кислот без газа, не сбраживает сахарозу, мальтозу, маннит, неподвижен.

РА с позитивной сапной сывороткой является вспомогательным тестом, потому что не все штаммы агглютинируются сапной сывороткой.

3.4. Биологическое исследование проводят на 2—3 золотистых хомячках или морских свинках, лучше самцах.

3.4.1. Гнойное отделяемое из язв, носовые выделения, гной из абсцессов, пунктат из лимфатических узлов, кровь, кусочки органов тщательно растирают в стерильной ступке с небольшим количеством физраствора в равномерную взвесь. Полученную суспензию (1 : 10) вводят подкожно в области шеи золотистым хомячкам в дозе 0,5—1 мл, морским свинкам — 3—5 мл.

Материалом, взятым стерильно (пунктат из лимфатических узлов или не вскрывшихся абсцессов), золотистых хомячков и морских свинок можно заражать внутрибрюшинно в тех же дозах.

Наблюдение за зараженными животными ведут в течение 15 дн.

3.4.2. При наличии в исследуемом материале возбудителя сапа через 3—4 дня на месте подкожного введения материала образуется язва с уплотненными краями; зараженные животные малоподвижны, у них развивается ринит, конъюнктивит, орхит.

Гибель хомячков наступает через 5—7 дн., морских свинок — через 8—15 дн. У морских свинок заболевание может перейти в хроническую форму.

Животных с клиническими признаками болезни усыпляют эфиром, вскрывают, из сердца, селезенки, печени, семенников делают выскв на питательные среды, как указано в подпункте 3.3.1. Аналогично поступают с павшими зараженными животными.

3.5. Диагноз считается установленным при получении одного из следующих показателей:

выделение культуры со свойствами, характерными для возбудителя сапа, хотя бы из одного зараженного лабораторного животного (без выделения культуры возбудителя из патологического материала);

выделение культуры со свойствами, характерными для возбудителя сапа, и развитие у зараженных лабораторных животных клинической картины и патологоанатомических изменений, типичных для данного заболевания.

3.6. Срок исследования — до 15 дн.

4. Гистологическое исследование.

4.1. Для исследования отбирают кусочки пораженных органов и тканей. При этом учитывают, что сапные узелки округлой формы, плотные, серовато-белого цвета, полупрозрачные в центре, с пояском гиперемированной и отечной ткани, величиной от просяного зерна (миллиарный сап) до лесного ореха. Более старые узелки инкапсулированы и обызвествлены или абсцедированы. При сапной пневмонии пораженные

участки легких отечны, серовато-желтого цвета, хорошо выражена междольчатая соединительная ткань, бронхи заполнены гнойно-слизистым экссудатом. При хроническом течении ткань легких сильно уплотнена.

На слизистых оболочках после отторжения некротизированного узелка обнаруживают язву с саловидным дном, неровными припухшими краями, покрытую гноем; после рубцевания язвы — характерный белый звездчатый шрам.

При отсутствии патологоанатомических изменений берут кусочки легких, регионарных и лимфатических узлов, а также подчелюстных и заглочочных лимфатических узлов.

4.2. Отобранные кусочки фиксируют в 10% -ном растворе нейтрального формалина, проводку выполняют любым способом и приготовленные срезы окрашивают гематоксилин-эозином.

4.3. При микроскопическом исследовании гистопрепаратов в начальной стадии формирования сапного узелка на фоне серозно-фибриозного экссудата находят скопления нейтрофильных лейкоцитов с пикнотичными и зачастую гиперхромными ядрами. В сформированном сапном узелке в некротизированном центре видны глыбки хроматина расплавленных ядер (кариорексис), окруженные зоной эпителиоидных и ближе к периферии лимфоидных клеток, среди которых в небольшом количестве имеются фибробласты и коллагеновые волокна. На более поздних стадиях вокруг эпителиоидных клеток образуется соединительнотканная капсула. В перифокальной зоне кровеносные сосуды расширены, прилегающая ткань пропитана серозно-фибринозным экссудатом.

При экссудативной форме бронхопневмонии сапного происхождения просматриваются альвеолы, пропитанные серозно-фибринозным экссудатом, в котором расположены островки лейкоцитов и эпителиоидных клеток с ядрами в состоянии пикноза и рексиса. Бронхи заполнены слизью со слушенным респираторным эпителием и распадающимися лейкоцитами.

Для гранулемы носовой перегородки характерно расположение эпителиоидной и лимфоидной зоны в сторону подлежащих тканей.

4.4. Результаты гистологического исследования учитывают в комплексе с результатами других методов исследования патологического материала.

ПРЕДМЕТНЫЙ УКАЗАТЕЛЬ

- Агар** глюкозо-кровяной 227
— дрожжевой 27
— картофельный 82
— кровяной 230
— молочно-солевой 228
— мясо-пептонный печеночно-глюкозо - глицериновый (МППГГА) 82
— печеночно-аминопептидный 85
— печеночно-глюкозо-глицериновый (ПГГА) 82
— плотный печеночно-сывороточный 85
— полужидкий печеночно-сывороточный 85
— полужидкий с дефибрированной кровью 248
— сывoroточно-декстрозный 85
— шоколадный 239
- Бульон** глюкозо-сывороточный 227
— дрожжевой 27
— мясо-пептонный печеночный (МППБ) 82
— печеночно-глюкозо-глицериновый 82
— с желчью 10%-ный 186, 227
— 40%-ный 230
- Вода** мясная 82
— печеночная 82
- Выбор** питательных сред 271
- Гель** агаровый 1%-ный 31
- Дезагрегация** ткани 314
- Жидкость** Карнуа 309
- Индикатор** для определения анаэробных условий 39
- Консервирующая** смесь глицериновая 185
— — фосфатная буферная 185
- Лизис** желчью 225
- Метод** выявления капсулообразования 13, 14
— определения вирулентности сибиреязвенных культур 14
— флуоресцирующих антител (МФА) 180
- Молоко** с метиленовым синим 228
— с 0,02%-ным метиленовым синим 230
- Обнаружение** индола 217
- Окраска** мазков гематоксилин-эозином 309
— — по Козловскому 81
— — по методу Гисса 239
— — по Романовскому — Гимзе 309
— — по Стампу 81
— — по Фельгену 309
— — по Шуляку — Шину 82
- Определение** гемолитической активности 8
— концентрации углекислого газа 85
- Получение** и подготовка эритроцитов барана для постановки РСК и РДСК 86
- Приготовление** индикаторных бумажек 187
- Раствор** антибиотиков 272
— веронал-мединаловый буферный 329
— версена 282
— гидролизата лактоальбумина 0,5%-ный 283
— гидролизата мышечных белков 0,3%-ный 282
— глицерина 216
— двууглекислого натрия 282
— двухромовокислого калия 279
— полиэтиленгликоля 326
— Тирода 281
— трипсина 283
— уксусной кислоты 282

- физиологический хлорида натрия с добавлением ионов магния и кальция (для постановки РСК и РДСК) 86
- Хенкса 281
- хлорида натрия фенолизированные для РА 86
- Реактив биуретовый 328
- йодистый калий 328
- Реакция диффузной преципитации в геле 333
- с метилротом 218
- нейтрализации с целью выявления антител к вирусу инфекционного ринотрахеита и вирусной диареи 332
- непрямо́й гемагглютинации (РПГА) 332
- преципитации 8
- связывания комплемента (РСК) 334
- торможения гемагглютинации (РТГА) 332
- Фогеса — Проскауэра 218
- Эрлиха 181
- метиленового синего 226
- Среда Биттера с рамнозой 187
- водо-сывороточная 145
- дифференциальная висмут-сульфат-агар 186
- — Левина 186
- — Плоскирева 186
- — трехглицеродная с мочевиной 186
- — Эндо 186
- для обнаружения сероводорода 216
- для определения способности бактерий расщеплять мочевину 218
- для посева по Свену — Гарду 187
- Дюбуа — Смита 90
- Заксе 243
- Игла 282, 324
- из гидролизата мышцы сердца крупного рогатого скота 252
- из куриного мяса 260
- Кларка 218
- Клиглера 217
- комбинированная Олькеницкого 216
- Мартена 251, 260
- плотная ВИЭВ для изоляции кампилобактерий 125, 126
- сафранино-железо-новобициновая 123, 124
- Симмонса 216
- с лактозой 252
- с повышенным содержанием лактозы 187
- с теллури́том калия 228
- триптический перевар бычьего сердца 337
- Ферворта — Вольфа в модификации С. И. Тарасова 146
- Флетчера 146
- 6,5%-ного хлорида натрия 228
- Хоттингера 259
- Эдварда 258
- энтерококковая дифференциально-диагностическая 228
- Среды индикаторные с амидо-черным 168
- — с конгоротом 168
- — с лакмусом 167
- — с метилротом 167
- — с нейтральротом и метиленовой синью 167
- — обогащения Кауфмана 186
- — Киллиана 186
- — Мюллера 186
- — селенитовая 185
- плотные питательные 252
- Тест «жемчужного ожерелья» 6,7
- Фаготипирование 17—28
- Экстракт дрожжевой 252
- Эритрит-агар 85

СОДЕРЖАНИЕ

Предисловие	3
Методы диагностики бактериальных инфекций	5
Сибирская язва	5
Методические указания по лабораторной диагностике сибирской язвы	5
Методические указания по обнаружению возбудителя сибирской язвы в сырье животного происхождения и объектах внешней среды	9
Временное наставление по применению сибирезвенового бактериофага «К» ВИЭВ для определения возбудителя сибирской язвы	17
Временное наставление по применению сибирезвенового фага «Гамма-МВА» для определения возбудителя сибирской язвы	28
Временные методические указания по постановке реакции диск-преципитации при диагностике сибирской язвы и идентификации ее возбудителя	29
Наставление по исследованию кожевального и мехового сырья на сибирскую язву реакцией преципитации	31
Эмфизематозный карбункул	37
Методические указания по лабораторной диагностике эмфизематозного карбункула	37
Злокачественный отек	40
Методические указания по лабораторным исследованиям на злокачественный отек животных	40
Брадат овец	44
Методические указания по лабораторной диагностике брады овец	44
Инфекционная энтеротоксемия животных и анаэробная дизентерия ягнят	48
Методические указания по лабораторной диагностике инфекционной энтеротоксемии животных и анаэробной дизентерии ягнят	48
Столбняк	52
Методические указания по лабораторной диагностике столбняка	52
Ботулизм	53
Методические указания по лабораторной диагностике ботулизма	53
Некробактериоз	56
Методические указания по лабораторной диагностике некробактериоза	56
Копытная гниль овец и коз	58
Приложение к «Инструкции по профилактике и ликвидации копытной гнили овец и коз»	58

	Временные методические указания по обнаружению возбудителя опытной гнили в патологическом материале от больных овец с помощью непрямого метода иммунофлуоресценции	59
Бруцеллез		60
	Наставление по диагностике бруцеллеза животных	60
Паратуберкулез		89
	Наставление по диагностике паратуберкулезного энтерита (паратуберкулеза) крупного рогатого скота	89
	Методика обнаружения в патологическом материале возбудителей туберкулеза и паратуберкулеза методом люминесцентной микроскопии	92
	Временное наставление по постановке реакции связывания комплемента для диагностики паратуберкулеза крупного рогатого скота и овец с антигеном Сибирского научно-исследовательского ветеринарного института	94
Сап		104
	Методические указания по лабораторной диагностике сапа	104
Кампилобактериоз (вibriоз)		112
	Извлечение из временной инструкции по диагностике, профилактики и ликвидации вibriоза крупного рогатого скота и овец	112
	Наставление по применению вibriозных агглютинирующих моноспецифических сывороток	116
	Наставление по применению кампилобактериозных (вibriозных) люминесцирующих сывороток при лабораторной диагностике кампилобактериоза (вibriоза) животных	120
	Рекомендации Центральной ветеринарной лаборатории по приготовлению и применению сафранино-жел зо-новобиоциновой среды (СЖН) при лабораторной диагностике вibriоза	123
	Временные рекомендации Центральной ветеринарной лаборатории по приготовлению и применению плотной среды ВИЭВ для изоляции кампилобактерий	125
	Наставление по применению кампилобактериозного (вibriозного) антигена для реакции агглютинации с вагинальной слизью (РАВС)	126
Лептоспироз		128
	Методические указания по лабораторной диагностике лептоспироза животных	128
	Методические указания по применению групповых агглютинирующих лептоспирозных сывороток	146
	Методические указания по применению флуоресцирующего глобулина для диагностики лептоспироза	148
Листерииоз		151
	Наставление по лабораторной диагностике листериоза животных	151
	Методические указания по применению набора лиофилизированных бактериофагов для идентификации возбудителя листериоза	169
Рожа свиней		170
	Методические указания по лабораторным исследованиям на рожу свиней	170
	Наставление по применению сухих рожистых люминесцирующих сывороток (для прямого метода иммунофлуоресценции)	173

Пастереллез	175
Наставление по лабораторной диагностике пастереллеза птиц	175
Сальмонеллезы	177
Методические указания по бактериологической диагностике сальмонеллезов животных	177
Наставление по применению наборов сывороток сальмонеллезных О-комплексных и монорецепторных О- и Н-агглютинирующих для экспресс-идентификации сальмонелл в РА на стекле	192
Наставление по применению комплексной и групповых сальмонеллезных флуоресцирующих сывороток (для прямого метода иммунофлуоресценции)	195
Временная методика серологической диагностики сальмонеллеза овец в реакции непрямой (пассивной) гемагглютинации (РНГА)	205
Наставление по применению серогрупповых антигенов и сывороток В, С ₁ и D ₁ для диагностики сальмонеллеза в пробирочной реакции агглютинации (РА)	207
Колібактериоз	209
Методические указания по бактериологической диагностике колибактериоза (эшерихиоза) животных	209
Наставление по применению агглютинирующих О-количесывороток	218
Диплококковые заболевания	221
Методические указания по лабораторным исследованиям на пневмококковую (диплококковую) инфекцию животных	221
Стрептококкозы сельскохозяйственных животных	224
Методические указания по лабораторной диагностике стрептококкоза животных	224
Методические указания по лабораторной диагностике стрептококковой септицемии птиц	228
Методические указания по лабораторной диагностике стрептококкового полиартрита ягнят	230
Методические указания по лабораторной диагностике мыта	233
Псевдомоноз	235
Временное наставление по применению набора О-агглютинирующих сывороток для диагностики псевдомоноза	235
Гемофилезы	237
Временные методические указания по лабораторной диагностике гемофилезного полисерозита свиней	237
Временные методические указания по лабораторной диагностике гемофилезной плевропневмонии свиней	240
Методические указания по лабораторной диагностике контактиозного метрита лошадей	243
Микоплазмозы	248
Методические указания по лабораторной диагностике инфекционной агалактии овец и коз	248
Методические указания по лабораторной диагностике инфекционной плевропневмонии коз	253
Наставление по диагностике респираторного микоплазмоза птиц	257
Реакция агглютинации для диагностики респираторного микоплазмоза птиц с цельной кровью (ККРА) и сывороткой крови (СКРА)	264

Наставление по постановке РСК при перипневмонии крупного рогатого скота	265
Дизентерия свиней	268
Методические указания по лабораторным исследованиям на дизентерию свиней, вызываемую трепонемой	268
Методические указания по определению чувствительности к антибиотикам возбудителей инфекционных болезней сельскохозяйственных животных	270
Методические указания по применению культур клеток в диагностических исследованиях	279
Методические рекомендации по получению, культивированию и использованию в научных и производственных ветеринарных лабораториях первичных, перевиваемых и диплоидных культур клеток животного происхождения	279
Наставление по применению гидролизата мышечных белков ферментативного сухого (ФГМ-С) для питательных сред тканевых культур	298
Рекомендации по профилактике, диагностике контаминирования культур клеток микроорганизмами и меры по их деконтаминации	299
Методические указания по получению и применению в вирусологической практике перевиваемых линий клеток из лимфоидных органов крупного рогатого скота и почек телят	314
Методические рекомендации по очистке сыворотки крови крупного рогатого скота, используемой для культивирования клеточных культур	326
Временное наставление по получению, контролю и использованию сыворотки крови животных для культивирования клеток и вирусологических исследований	337
Предметный указатель	347

ЛАБОРАТОРНЫЕ ИССЛЕДОВАНИЯ В ВЕТЕРИНАРИИ: Бактериальные инфекции

Составители: *Борис Иванович Антонов,*
Валерия Валентиновна Борисова, Галина Михайловна Волкова и др.

Заведующий редакцией *В. Г. Федотов.* Редактор *В. Н. Сайтаниди.*
Художник *А. И. Бершачевская.* Художественный редактор *М. Д. Северина.* Технический редактор *Е. В. Соломович.* Корректоры *Н. Я. Турманова, Т. Н. Бобрикова, М. В. Писарева*

ИБ № 4308

Сдано в набор 13.06.85. Подписано к печати 06.12.85. Т-22156. Формат 84×108^{1/32}. Бумага тип. № 3. Гарнитура литературная. Печать высокая. Усл. печ. л. 18,48. Усл. кр.-отг. 18,48. Уч.-изд. л. 27,27. Изд. № 360 Тираж 29000 экз. Заказ № 419. Цена 1 р. 40 к.

Ордена Трудового Красного Знамени ВО «Агропромиздат», 107807, ГСП, Москва, Б-53, ул. Садовая-Спасская, 18

Набрано в ордена Октябрьской Революции и ордена Трудового Красного Знамени МПО «Первая Образцовая типография имени А. А. Жданова» Союзполиграфпрома при Государственном комитете СССР по делам издательств, полиграфии и книжной торговли: 113054, Москва, Валовая, 28

Отпечатано с матриц во Владимирской типографии Союзполиграфпрома при Государственном комитете СССР по делам издательств, полиграфии и книжной торговли, 600000, г. Владимир, Октябрьский проспект, д. 7.