

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 $\frac{380502000-079}{035 (01)-86}$ 305—86

ББК 48.73

© ВО «Агропромиздат», 1986

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 несоответствующие 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 явится 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.

ЭМФИЗЕМАТОЗНЫЙ КАРБУНКУЛ

Методические указания по лабораторной диагностике эмфизематозного карбункула

*(Утверждены Главным управлением ветеринарии
Минсельхоза СССР 10 октября 1982 г.)*

1. Общие положения.

1.1. Эмфизематозный (шумящий) карбункул — острая неконтагиозная инфекционная болезнь, преимущественно крупного рогатого скота, а иногда и овец, характеризующаяся крепитирующими отеками мышечной ткани.

1.2. Возбудитель заболевания *C. chauvoei* — строгий анаэроб, представляет собой спорообразующую, полиморфную, подвижную

палочку с закругленными концами. В мазках-отпечатках и молодых культурах окрашивается грамположительно, в старых культурах — грамотрицательно.

1.3. Диагноз на эмфизематозный карбункул ставят на основании клинических патологоанатомических, эпизоотологических данных и результатов лабораторных исследований.

1.4. Для исследования в лабораторию направляют кусочки пораженных мышц, экссудат из крепитирующего отека. При этом прокипяченными инструментами вскрывают кожу, после чего инструменты меняют. Пораженный участок разрезают в глубину и из средней части мышцы отбирают кусочки пораженной ткани размером 3×3×3 см. В случае вскрытия трупа берут также кусочки печени и селезенки, кровь сердца. Материал для лабораторного исследования отбирают не позднее чем через 4 ч с момента гибели животного. В жаркое время года патологический материал консервируют 30%-ным стерильным водным раствором глицерина.

1.5 Исследование на эмфизематозный карбункул включает микроскопию мазков из патологического материала, посевы на питательные среды и заражение лабораторных животных.

2. Микроскопическое исследование.

2.1. Кусочками мышц и другого патологического материала на обезжиренных предметных стеклах делают мазки-отпечатки и окрашивают по Граму или Муромцеву.

При микроскопии видны отдельные или попарно лежащие полиморфные (веретенообразные, шаровидные, грушевидные) зернистоокрашенные грамположительные палочки со спорами, которые расположены центрально или субтерминально, но могут лежать и свободно. Споры окраску не воспринимают.

3. Бактериологическое исследование.

3.1. Высевы из патологического материала делают в среду Китта — Тароцци, МПБ и на МПА. Для этого кусочки мышц, печени, селезенки обжигают на пламени и помещают в пробирки или флаконы со средой Китта — Тароцци; высевы в МПБ и на МПА, а также посевы крови и экссудата делают пастеровской пипеткой.

Среду Китта — Тароцци предварительно регенерируют — прогревают в кипящей водяной бане в течение 15—30 мин, после чего быстро охлаждают до 45—50°C. Одновременно высев можно делать и на глюкозо-кровоной агар Цейслера в чашках Петри.

При поступлении свежего патологического материала из него готовят суспензию на физиологическом растворе (i : 4), которую прогревают в течение 15—20 мин при 80°C, после чего делают высев.

Засянные пробирки помещают в термостат на 24—48 ч при 37—38°C. Чашки выдерживают в анаэробных условиях 24—48 ч.

Для создания анаэробных условий наиболее приемлем физический метод. Чашки, не переворачивая (дном вниз), помещают в микроанаэрозитат или эксикатор, из которого удаляют воздух при помощи вакуум-насоса.

Из других методов можно применять химический с использованием гидросульфита натрия ($\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$) и бикарбоната натрия (Na_2CO_3). Чашки Петри с посевами ставят на обычное стекло дном вверх. Кислородпоглощающую смесь насыпают в 2—3 чашки Петри с разбитыми крышками и слегка увлажняют. Одну чашку ставят под чашки с посевами, другую — между ними, а третью — сверху. Все чашки закрывают стеклянным цилиндром, предварительно поместив под цилиндр индикаторную

марлю. Герметичность создают, обмазывая пластилином края цилиндра в месте соприкосновения со стеклом.

Обесцвечивание индикаторной марли через сутки инкубации посева в термостате указывает на создание условий анаэробноза. Если марля не обесцветилась, необходимо добавлять к поглощающей смеси гидросульфит.

Приготовление индикатора. Марлю или фильтровальную бумагу пропитывают раствором следующего состава: 10%-ного раствора глюкозы 4,2 мл, нормального раствора едкого натра 0,1 мл, 1,5%-ного раствора метиленовой сини в дистиллированной воде 0,1 мл. После высыхания марлю или бумагу режут на кусочки и хранят в банках из темного стекла.

3.2. При росте *Cl. chauvoei* на среде Китта — Тароцци сначала наблюдается помутнение бульона, равномерно распределяющегося по всему столбiku. Через 20—24 ч питательная среда начинает просветляться, и к 36—48 ч столбик ее становится прозрачным, а на дне пробирки или флакона образуется осадок микробных клеток. Газообразование незначительное. При микроскопии культур обнаруживают отдельные или попарно лежащие грамположительные палочки и палочки со спорами.

3.3. Для выделения чистой культуры возбудителя из жидких питательных сред делают дробный рассев на 3—4 чашки с глюкозо-кровоным агаром Цейслера, предварительно подсушенным в термостате в течение 5—6 ч. Заселяющие чашки выдерживают в анаэробных условиях 24—48 ч в термостате при 37—38°C.

3.4. На агаре Цейслера наблюдается характерный рост колоний в виде перламутровой пуговицы или с изрезанными краями (виноградный лист), вокруг колоний — неширокая зона гемолиза. Если в первичных посевах была получена смешанная культура — характерные колонии отсеивают в пробирки со средой Китта — Тароцци и выращивают 24—36 ч, отмечая характер роста, морфологию и тинкториальные свойства.

3.5. В случае, когда к моменту выделения чистой культуры возбудителя морские свинки, зараженные исходным материалом, живы, полученную культуру проверяют на патогенность путем заражения морских свинок в дозе 0,5 мл.

3.6. При наличии типичного роста на жидкой и плотной питательных средах, характерных морфологических и тинкториальных свойств выделенную культуру относят к *Cl. chauvoei*.

4. Биологическое исследование.

4.1. Одновременно с посевами заражают лабораторных животных. Для этого кусочки мышц, селезенки или печени измельчают и тщательно растирают в стерильной ступке с небольшим количеством МПБ в равномерную взвесь. Полученную взвесь (1 : 10) в дозе 0,5—1,0 мл вводят подкожно в области брюшных мышц двум морским свинкам массой 350—400 г. Кровь и мышечный экссудат вводят таким же способом в дозе 0,5—1,0 мл. Наблюдение за зараженными животными ведут в течение 8 сут.

4.2. При наличии *Cl. chauvoei* животные погибают в течение 24—96 ч. У павших морских свинок на коже отмечается серозно-некротический выпот, разлитые или точечные кровоизлияния. Кожа от пораженных мышц отделяется с трудом. Мышцы груди, брюшного пресса, иногда и задних конечностей темно-красного цвета. В паховых и реже в подмышечных областях обнаруживаются незначительные скопления

пузырьков газа. Кишечник не вздут, а как бы уложен, органы брюшной полости без видимых изменений. Желчный пузырь переполнен желчью.

4.3. Из трупа или убитой в агональном состоянии морской свинки делают посевы из места введения материала, крови сердца и печени в среду Китта — Тароцци, МПБ и на МПА. Готовят мазки-отпечатки из тех же органов, а также с диафрагмальной поверхности печени.

4.4. В мазках-отпечатках с диафрагмальной поверхности печени, окрашенных по Граму или Муромцеву, обнаруживают отдельно лежащие палочки, редко встречаются цепочки из 2—3 члеников, что является одним из дифференцирующих признаков от *Cl. septicum*, при заражении которым в мазках с поверхности печени обнаруживают нити или длинные цепочки.

4.5. При необходимости дифференциации эмфизематозного карбункула от злокачественного отека суспензией из органов (1 : 10) или культурой заражают кролика массой 2,0—2,5 кг подкожно в область спины в дозе 1,0—1,5 мл. При наличии возбудителя эмфизематозного карбункула кролик не погибает.

5. Диагноз на эмфизематозный карбункул считают установленным в случае:

выделения из патологического материала культуры со свойствами, характерными для возбудителя этого заболевания, и гибели хотя бы одной морской свинки с типичной патологоанатомической картиной и выделением из ее органов культуры возбудителя;

гибели хотя бы одной морской свинки из двух, зараженных исходным материалом, при наличии у нее типичной для данного заболевания патологоанатомической картины и выделении из ее органов культуры возбудителя, если даже в посевах из исходного материала культура возбудителя не выделена.

6. Срок исследования — до 8 дн.

ПРЕДМЕТНЫЙ УКАЗАТЕЛЬ

- Агар** глюкозо-кровяной 227
— дрожжевой 27
— картофельный 82
— кровяной 230
— молочно-солевой 228
— мясо-пептонный печеночно-глюкозо-глицериновый (МППГА) 82
— печеночно-аминопептидный 85
— печеночно-глюкозо-глицериновый (ПГА) 82
— плотный печеночно-сывороточный 85
— полужидкий печеночно-сывороточный 85
— полужидкий с дефибринированной 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 Гинса 239
— — по Романовскому — Гимзе 309
— — по Стампу 81
— — по Фельгену 309
— — по Шуляку — Шину 82
- Спределение** 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
— Тироде 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 фенолезированные 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
- водно-сывороточная 145
- дифференциальная висмут-сульфат-агар 186
- — Левина 186
- — Плоскирева 186
- — трехуглеводная с мочевиной 186
- — Эидо 186
- для обнаружения сероводорода 216
- для определения способности бактерий расщеплять мочевины 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
- Кляггера 217
- комбинированная Олькеницкого 216
- Мартена 251, 260
- плотная ВИЭВ для изоляции кампилобактерий 125, 126
- сафранино-железо-новобиоциновая 123, 124
- Симмонса 216
- с лактозой 252
- с повышенным содержанием лактозы 187
- с теллуридом калия 228
- трипитический 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 сибиреязвенного бактериофага «К» ВИЭВ для определения возбудителя сибирской язвы	17
Временное наставление по применению сибиреязвенного 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 кожевенного 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 брадзота 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 копытной 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, профилактике 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-железо-новобициновой 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
Листериоз	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 сальмонеллы 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 (РИГА)	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 колібактериоза (энтерихиоза) 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 плевронеумонии свиней	240
Методические указания по лабораторной диагностике контактного метрита лошадей	243
Микоплазмы	248
Методические указания по лабораторной диагностике инфекционной агалактии овец и коз	248
Методические указания по лабораторной диагностике инфекционной плевронеумонии 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
	351

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 теленка	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. Туманова, 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. 18,18. Усл. кр.-отт. 18,48. Уч.-изд. л. 27,27. Изд. № 360. Тираж 20000 экз. Заказ № 419. Цена 1 р. 40 к.

Ордена Трудового Красного Знамени ВО «Агрпроминдуст», 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 издательства, полиграфии и книжной торговли: 113054, Москва, Валовая, 28

Отпечатано с матриц во Владимирской типографии Союзполиграфпрома при Государственном комитете СССР по делам издательства, полиграфии и книжной торговли, 600090, г. Владимир, Октябрьский проспект, д. 7.