Для заказа доставки данной работы воспользуйтесь поиском на сайте по ссылке: <http://www.mydisser.com/search.html>

**ЛУГАНСЬКИЙ НАЦІОНАЛЬНИЙ АГРАРНИЙ УНІВЕРСИТЕТ**

На правах рукопису

**Руденко Андрій Анатолійович**

УДК 619:616.98:579.84:636.92 (043)

**ПОШИРЕННЯ, БІОЛОГІЧНІ ВЛАСТИВОСТІ ЗБУДНИКА ТА УДОСКОНАЛЕННЯ ПРОФІЛАКТИКИ ПАСТЕРЕЛЬОЗУ КРОЛИКІВ**

16.00.03 – ветеринарна мікробіологія та вірусологія

Дисертація на здобуття наукового ступеня кандидата

ветеринарних наук

**Науковий керівник**

**Стегній Б. Т., доктор ветеринарних наук, професор, член-кореспондент УААН**

м. Луганськ – 2007

**З М І С Т**

|  |  |
| --- | --- |
| ВСТУП  1 ОГЛЯД ЛІТЕРАТУРИ   * 1. Мікробні асоціації в інфекційній патології кроликів   2. Біологія збудника, патогенез та діагностика пастерельозу кроликів      1. Культурально-морфологічні та біологічні властивості *P. multocida*         1. Морфологія та тинкторіальні властивості         2. Антигенні, імуногенні та вірулентні властивості         3. Біохімічні властивості         4. Культуральні властивості         5. Чутливість пастерел до антибактеріальних препаратів та їх антагоністичні властивості         6. Стійкість до фізичних та хімічних чинників      2. Інфекційний процес при пастерельозі кроликів      3. Діагностика *P. multocida*-інфекції кроликів   1.3 Профілактика та заходи боротьби з респіраторними та шлунково-кишковими захворюваннями кроликів  2 МАТЕРІАЛИ І МЕТОДИ ДОСЛІДЖЕНЬ  2.1 Умови і місце проведення досліджень  2.2 Бактеріологічні дослідження  2.3 Обчислення показників LD50 та ImD50  2.4 Визначення антибіотикограм та інгибуючих властивостей анілінових барвників  2.5 Визначення інтенсивності росту досліджуваних культур  2.6 Пошук стимуляторів росту *P. multocida*  2.7 Провокація пастерельозу у кроликів-мікробоносіїв  2.8 Виготовлення і застосування вакцин  2.9 Гематологічні, серологічні, біохімічні та імунологічні дослідження  2.10 Статистична обробка 3 РЕЗУЛЬТАТИ ДОСЛІДЖЕНЬ 3.1 Роль *P. multocida* в етіології пневмоентеритів кроликів у господарствах південно-східної частини України.  3.1.1 Характеристика епізоотичної ситуації  3.1.2 Вивчення бактеріального фону при пневмоентеритах кроликів  3.1.3 Вивчення локалізації та асоціацій умовно патогенних бактерій в організмі хворих кроликів  3.2 Біологічні властивості культур *P. multocida*, ізольованих від хворих і загиблих кроликів  3.2.1 Культурально-морфологічні та біохімічні властивості *P. multocida*  3.2.2 Визначення сероваріантної належності  3.2.3 Патогенність ізольованих культур пастерел для білих мишей  3.2.4 Чутливість культур *P. multocida* до антибактеріальних засобів  3.3 Удосконалення діагностики *P. multocida*-інфекції кроликів  3.3.1 Вивчення перебігу прихованої інфекції у кроликів-пастерелоносіїв  3.3.2 Пошук стимуляторів росту *P. multocida*  3.3.3 Пошукові дослідження з удосконалення засобів діагностики пастерельозу  3.4 Удосконалення специфічної профілактики асоційованого перебігу пастерельозу кроликів  3.4.1 Вибір культур та накопичення бакмаси для виготовлення вакцин   * + 1. Інактивація мікробів     2. Вивчення нешкідливості, імуногенності антигенів     3. Виготовлення експериментальних серій вакцин та випробування їх в кролівницькому господарстві   1. Вивчення біологічних властивостей інактивованих вакцин   3.5.1 Реактогенні властивості  3.5.2 Антигенні властивості  3.5.3 Вплив на гематологічні показники  3.5.4 Імуногенність  4 АНАЛІЗ І УЗАГАЛЬНЕННЯ РЕЗУЛЬТАТІВ ВЛАСНИХ ДОСЛІДЖЕНЬ  ВИСНОВКИ  ПРОПОЗИЦІЇ ВИРОБНИЦТВУ  СПИСОК ВИКОРИСТАНОЇ ЛІТЕРАТУРИ  ДОДАТКИ | 5  11  11  16  16  17  17  21  23  26  28  28  30  33  40  40  40  43  43  44  45  46  46  47  48  50  50  50  55  59  63  63  66  67  68  70  70  73  77  78  79  81  87  88  90  90  91  92  93  96  109  112  113 |

**СПИСОК СКОРОЧЕНЬ**

**Ig** – імуноглобулін

**ImD50** – п’ятдесятивідсоткова імунізуюча доза

**K50** – доза інактиванту, яка стерилізує 50 % досліджуваних проб

**LD50** – п’ятдесятивідсоткова летальна доза

**lg** – логарифм з основою 10

**log2** – логарифм з основою 2

**LT50** – час, протягом якого інактивується 50 % культури

**MIC50** – мінімальна інгибуюча концентрація протимікробного препарату, яка поширюється на 50 % культур пастерел

**MIC90** – мінімальна інгибуюча концентрація протимікробного препарату, яка поширюється на 90 % культур пастерел

**А/Г** – альбумін-глобулінове співвідношення

**АКФ** – аматорська кролеферма

**АЛТ** – аланінова амінотрансфераза

**АСТ** – аспарагінова амінотрансфераза

**ВГХК** – вірусна геморагічна хвороба кроликів

**ДАК** – дріжджований аутолізат крові

**ДЕІ** – дімер етиленіміну

**ЕАКТ-РУК** – «активні» (ранні) Т-лімфоцити

**ЕАС-РУК** – В-лімфоцити

**Е-РУК** – Т-лімфоцити

**ж.м.к**. – живих мікробних клітин

**ІРІ** – імунорегуляторний індекс

**КУО** – колонієутворюючі одиниці

**м.к.** – загальна кількість мікробних клітин

**МПА** – м’ясо-пептонний агар

**МПБ** – м’ясо-пептонний бульйон

**МПНА** – м’ясо-пептонний напіврідкий агар

**НАУ** – Національний аграрний університет

**НВЧ** – найбільш вірогідне число

**ПВ** – пероксид водню

**РА** – реакція аглютинації

**рН** – концентрація водневих іонів

**РНГА** – реакція непрямої гемаглютинації

**Т** – ректальна температура тіла

**ТОВ** – товариство з обмеженою відповідальністю

**ТФР-РУК** – теофілінрезистентні клітини (Т-хелпери)

**ТФЧ-РУК** – теофілінчутливі клітини (Т-супресори)

**ФА** – формальдегід

**ЧДР** – частота дихальних рухів

**ЧСС** – частота серцевих скорочень

**ШОЕ** – швидкість осідання еритроцитів

**В С Т У П**

Кролівництво є однією з перспективних галузей приватного тваринництва. В Україні, зокрема в Луганській, Донецькій та Запорізькій областях, значного поширення набули дрібні та середні кролівницькі ферми з маточним поголів’ям від 10 до 100 кролематок. Більшість таких кролеферм не мають елементарного ветеринарного обслуговування, профілактичні заходи проводяться безсистемно або взагалі відсутні. Усе вищенаведене призводить до виникнення інфекційних хвороб, які переважно вражають органи шлунково-кишкового та респіраторного трактів кроликів і завдають значних економічних збитків власникам.

Багатьма дослідниками [39, 61, 121, 172, 178, 287, 292] висловлюється припущення, що пневмоентерити кроленят спричиняються не одним, а асоціацією умовно патогенних мікроорганізмів. В бактеріальних паразитоценозах кроликів значне місце займає такий збудник, як *Pasteurella multocida* [83, 85, 87, 107, 109, 350].

**Актуальність теми.** Вивченню асоціацій умовно патогенних бактерій у кролівницьких господарствах до цього часу приділялося мало уваги. У доступній літературі виявлені тільки поодинокі повідомлення [162, 185, 208, 322] про те, що респіраторні, кишкові та змішані хвороби кроликів спричиняються або ускладнюються умовно патогенними бактеріями. Є також окремі повідомлення [247, 271], в яких стверджується, що мажорним патогеном у кишково-респіраторних паразитоценозах кроленят є *P. multocida*.

Дослідження в зазначеному напрямку в кролівницьких фермах південно-східного регіону України не проводились. Етіологія, патогенез, діагностика та профілактика пневмоентеритів у кроликів, спричинених пастерелами та асоціаціями умовно патогенних бактерій, залишаються недостатньо вивченими. Визначення мікробного ценозу в кролівницьких фермах та з’ясування ролі пастерел в асоціаціях умовно патогенних бактерій, які спричиняють масові пневмоентерити кроликів, є актуальним і сприятиме підвищенню ефективності лікувально-профілактичних заходів у кролівництві України.

**Зв'язок роботи з науковими програмами.** Тема дисертації є частиною науково-дослідної роботи кафедри якості та безпеки продукції АПК Луганського національного аграрного університету, яка виконувалась згідно програми УААН «Вивчення інфекційної патології молодняка сільськогосподарських тварин і птиці і розробка ефективних заходів боротьби в господарствах південно-східної частини України» (0104U005403, 2003–2007 рр.).

**Мета і завдання дослідження.** Метою даної роботи є вивчення ролі *P. multocida* і бактеріальних асоціантів при пневмоентеритах кроликів та розробка засобів профілактики зазначених хвороб на основі протективних антигенів збудників.

Для досягнення цієї мети були поставлені такі задачі:

* провести патентний пошук та вивчення літературних джерел щодо теми дисертації;
* провести аналіз епізоотичної ситуації щодо захворювань кроликів, спричинених умовно патогенними бактеріями в господарствах Луганської, Донецької та Запорізької областей;
* вивчити бактеріальний спектр збудників у паразитоценозах кроленят при респіраторних, шлунково-кишкових та змішаних захворюваннях і визначити етіологічне значення пастерел у зазначеній патології;
* вивчити біологічні властивості культур *P. multocida*, виділених від тварин в аматорських кролівницьких фермах (АКФ) південно-східного регіону України;
* вдосконалити метод виявлення кроликів-пастерелоносіїв;
* провести пошук стимуляторів росту *P. multocida* з метою накопичення бактеріальної біомаси для виготовлення вакцин;
* розробити доступний і ефективний спосіб інактивації пастерел та деяких асоціантів (стафілококів, ешерихій та бордетел) для виготовлення профілактичних препаратів;
* виготовити експериментальні зразки моно- і асоційованої вакцин проти пастерельозу і дослідити їх на стерильність, нешкодочинність та протективні властивості;
* визначити реактогенність, антигенність, імуногенність та гематологічні зміни в організмі тварин, щеплених виготовленими вакцинами;
* розробити нормативну документацію на виготовлення інактивованої вакцини проти пастерельозу кроликів.

**Об’єкт дослідження** – пастерельоз кроликів, ускладнений умовно патогенними бактеріями.

**Предмет дослідження** – ступінь поширення і роль пастерел та інших умовно патогенних бактерій при пневмоентеритах кроликів, біологічні властивості пастерел, засоби діагностики та профілактики пастерельозу.

**Методи досліджень.** Робота виконувалась із використанням методів бактеріологічних, серологічних, гематологічних, біохімічних, імунологічних досліджень та статистичного аналізу експериментальних даних.

**Наукова новизна одержаних результатів.** Уперше теоретично та експериментально обґрунтовано спосіб виявлення кроликів-пастерелоносіїв шляхом провокації проявлення клінічних ознак хвороби за модифікованим нами методом Н. И. Розанова, що передбачає додаткове введення кроликам дексаметазону. Розроблено і апробовано селективне поживне середовище з м'ясо-пептонного бульйону, біоактиваторів росту пастерел та анілінових барвників-інгібіторів росту кокової мікрофлори у концентрації кристалвіолету 1:54000, метилвіолету 1:64000 і бриліантгрюну 1:100000. За регресійною моделлю різних концентрацій досліджуваних стимуляторів росту (аутолізат дріжджів, дефібринована кров, сироватка крові та дріжджований аутолізат крові) визначено ефективність накопичення біомаси пастерел у середовищі з дріжджованим аутолізатом крові, що має переваги за простотою виготовлення, стерилізації та застосування.

Вивчено режими інактивації пастерел, стафілококів, ешерихій та бордетел за допомогою пероксиду водню з метою отримання активних протективних антигенів. Уперше вивчено вплив вакцин, виготовлених на основі протективних антигенів, інактивованих пероксидом водню культур бактерій, на зменшення захворюваності кролепоголів’я. У порівняльному аспекті досліджено імунокорегуючі властивості вакцин на гематологічні та імунологічні показники крові у щеплених проти пастерельозу тварин.

Наукова новизна виконаної роботи підтверджена деклараційними патентами на корисну модель (11612. Спосіб ізоляції пастерел від кролів-пастерелоносіїв, опубл. 16.01.2006 р.; 18446. Епізоотичний штам *Pasteurella multocida* серовару Д, опубл. 15.11.2006 р.; 21254. Епізоотичний штам *Pasteurella multocida* серовару А для виготовлення інактивованого бактерину проти інфекційних пневмоентеритів кролів, опубл. 15.03.2007 р.).

**Практичне значення одержаних результатів.** Розроблено технологію виготовлення інактивованої вакцини проти пастерельозу кроликів із застосуванням епізоотичних штамів *Pasteurella multocida* сероварів А і Д та *Staphylococcus aureus*, *Escherichia coli* O111 і *Bordetella bronchiseptica*, що найбільш часто ускладнюють перебіг хвороби та спосіб їх інактивації за допомогою пероксиду водню, теоретичні положення яких підтверджено експериментальними даними в лабораторних і виробничих умовах.

За результатами проведених досліджень розроблено і запропоновано для практичного використання:

- нормативну документацію на інактивовану вакцину проти пастерельозу кроликів (ТУ У 24.4-00493669-002:2007, інструкція з виготовлення і контролю вакцини за показниками якості та листівка-вкладка щодо застосування препарату), яка затверджена Державним департаментом ветеринарної медицини МАП України 16 січня 2007 р.;

- настанову з діагностики пастерельозу тварин;

- методичні вказівки з діагностики та організації протиепізоотичних заходів при патологіях кроликів, які викликаються умовно патогенними бактеріями, та методичні рекомендації щодо одержання біомаси пастерел при стаціонарному та глибинному культивуванні, що затверджені науково-методичною радою Державного департаменту ветеринарної медицини МАП України (протокол № 3 від 20.12.2006 р.).

Для практичної ветеринарної медицини розроблено спосіб ізоляції пастерел від кролів-пастерелоносіїв та запропоновано епізоотичні штами *P. multocida* сероварів А і Д.

Основні положення дисертації використовуються в навчальному процесі на факультетах ветеринарної медицини Національного аграрного університету України, Державного агроекологічного університету, Дніпропетровського державного аграрного університету, Луганського національного аграрного університету, Львівської національної академії ветеринарної медицини ім. С. З. Гжицького, Сумського національного аграрного університету, Харківської державної зооветеринарної академії.

**Особистий внесок здобувача.** Автором обґрунтовано науковий напрямок, визначена програма досліджень, проведено аналіз літературних даних, виробничі та лабораторні досліди, виконано статистичну обробку матеріалів, аналіз отриманих результатів та їх інтерпретацію, сформульовано висновки і практичні пропозиції. Імунологічні дослідження здійснено на базі лабораторії імунології при обласній педіатричній лікарні м. Луганська спільно з канд. мед. наук Т. В Ричковою. Гематологічні та біохімічні дослідження крові піддослідних тварин виконано на базі приватної ветеринарної клініки ТОВ «Мауглі» м. Луганська. Експериментальні серії інактивованих вакцин із культур умовно патогенних бактерій, що циркулюють у господарстві, виготовлено разом із співробітниками кафедри епізоотології, патанатомії та судової ветеринарії Луганського НАУ, а саме за участю завідувача кафедри, канд. вет. наук, доц. А. Ф. Руденка та асистента С. С. Кліменка.

**Апробація результатів дисертації.** Матеріали дисертації доповідалися і схвалені на:

* засіданнях і звітних сесіях вченої ради факультету ветеринарної медицини ЛНАУ, засіданнях методичних комісій факультету ветеринарної медицини (2005-2007 р.);
* міжнародній науковій конференції «Ветеринарні препарати: розробка, контроль якості та застосування» (м. Львів, 2005 р.);
* міжнародній науково-практичній конференції «Здобутки і перспективи розвитку ветеринарної медицини» (м. Суми, 2005 р.);
* міжнародній науковій конференції «Актуальные вопросы борьбы с инфекционными заболеваниями в гуманной и ветеринарной медицине» (м. Харків, 2005 р.);
* міжнародній науковій конференції «Проблеми зооінженерії та ветеринарної медицини» (м. Харків, 2006).

**Публікації.** Основні положення дисертаційної роботи викладені в 13 наукових працях, 10 із них у статтях (6 одноосібних, 5 з яких – у фахових виданнях, затверджених ВАК України) і описах 3 деклараційних патентів на винахід.

**Обсяг і структура дисертації.** Основний зміст роботи викладений на 112 сторінках комп’ютерного друку. Дисертація складається з вступу, огляду літератури, матеріалів і методів виконання роботи, результатів експериментальних досліджень, аналізу та узагальнення результатів власних досліджень, висновків, списку використаних джерел та додатків. Робота ілюстрована 18 рисунками та 35 таблицями. Список використаних літературних джерел включає 363 найменування, в тому числі 251 зарубіжних авторів.

**ВИСНОВКИ**

1. У дисертації на підставі клініко-епізоотологічного обстеження та аналізу епізоотичного стану кролеферм, бактеріо­логічних і серологічних досліджень вивчено особливості захворювання пастерельозом кроликів та впливу бактеріальних асоціантів на характер перебігу хвороби, експериментально обґрунтовано режим інактивації виділених збудників з метою виготовлення інактивованих препаратів, розроблено і випробувано з позитивним результатом експериментальні зразки моно- та асоційованої вакцин.
2. Перебіг пастерельозу кроликів на кролефермах Донецької, Запорізької та Луганської областей характеризується ураженням респіраторних органів і шлунково-кишкового тракту, або протікає в асоціації з іншими бактеріозами, що залежить від умов утримання, годування, сезону року. Встановлено, що серед кролепоголів’я поряд із пастерелами циркулюють 13 видів умовно патогенних бактерій, а саме: *Staphylococcus aureus*, *Escherichia coli* (серогрупи О111, О78, О8 і О126), *Staphylococcus epidermidis*, *Bordetella bronchiseptica*, *Klebsiella pneumoniae*, *Streptococcus pyogenes*, *Streptococcus pneumoniae*, *Staphylococcus saprophyticus*, *Pseudomonas aeruginosa*, *Proteus vulgaris*, *Streptococcus faecalis*, *Proteus mirabilis* та *Micrococcus luteus*. У кожній з обстежених ферм асоціація включає від 3 до 9 видів умовно патогенних мікроорганізмів.
3. За бактеріологічним дослідженням патологічного матеріалу від загиблих кроликів виділено 294 культури *Pasteurella multocida*, 204 *S. aureus*, 119 *E. coli*, 65 *S. epidermidis*, 36 *B. bronchiseptica*, 33 *K. pneumoniae*, 33 *S. pyogenes*, 23 *S. pneumoniae*, 20 *S. saprophyticus*, 18 *P. aeruginosa*, 9 *P. vulgaris*, 4 *S. faecalis*, 3 *P.mirabilis* та 2 *M.luteus*. Провідну роль у виникненні маніфестальних форм захворювання відіграють пастерели сероварів А і Д.
4. В організмі хворих на пастерельоз кроликів формується сталий бак­теріальний ценоз, що складається з асоціації *P. multocida + S. aureus* (20,9 %), *P. multocida + S. epidermidis* (19,2 %), *P. multocida + E. coli* (11,8 %), *E. coli + S. aureus* (10,5 %), *S. aureus + S. epidermidis* (7,8 %), *P. multocida + S. pneumoniae* (6,9 %) та *P. multocida + B. bronchiseptica* (5,0 %); рідше – *P. multocida + B. bronchiseptica + S. aureus* (3,2 %), S.aureus + S.pyogenes (2,3 %), *P. multocida + E. coli + S. aureus* (2,7 %), *E. coli + S. pyogenes* (1,4 %), *P. multocida + K. pneumoniae* (1,4 %), *E. coli + S. saprophyticus* (0,9 %), *S. aureus + M. luteus* (0,9 %), *E. coli + B. bronchiseptica* (0,9 %), *P. multocida + S. saprophyticus* (0,9 %), *P. multocida + S. pyogenes* (0,9 %), *B. bronchiseptica + S. aureus* (0,9 %), *B. bronchiseptica + S. epidermidis* (0,5 %), *K. pneumoniae + S. epidermidis* (0,5 %) та *S. pneumoniae + S. saprophyticus* (0,5 %).
5. За серологічною ідентифікацією 294 ізолятів пастерел до серовару А віднесено 173 (58,8 %), до серовару Д – 98 (33,4 %) і 23 культури (7,8 %) не типовано. Виділені культури пастерел ідентичні за тінкторіальними, культурально-морфологічними та мають виражену варіабельність біохімічних властивостей. На твердих поживних середовищах вони ростуть у вигляді S- (43,9 %), M- (47,9 %) та R- (8,2 %) колоній; 79,6 % культур утворюють капсулу.
6. Внесення до м'ясо-пептонного бульйону 15 % аутолізату дріжджів, 10 % дефібринованої крові, 15 % сироватки крові або 15 % дріжджованого аутолізату крові стимулює накопичення пастерел відповідно в 1,8; 10,0; 4,5 і 4,6 рази.
7. Модифікований спосіб провокації пастерельозної інфекції у тварин-бактеріоносіїв шляхом інтраназального інстилювання 0,2 см3/гол 0,5 %-го розчину бриліантгрюну один раз на добу впродовж 3 діб та додаткової імуносупресії дексаметазоном у дозі 2 мг/кг маси тварини 2 рази на добу протягом 3 діб підвищує ізоляцію культур *P. multocida* у 5 разів порівняно з методом Н.И. Розанова.
8. Теоретично і експериментально обґрунтовано переваги застосування 0,5 %-го пероксиду водню порівняно з 1 %-ним дімером етиленіміну та 0,25 %-ним формальдегідом щодо інактивації *P. multocida* сероварів А і Д, *S. aureus*, *E. coli* та *B. bronchiseptica*, повна інактивація інфекційності настає відповідно впродовж 7,7 і 7,8; 10,6; 7,3 та 7,8 годин. Величина вірогідності апроксимації (R2) кінетики інактивації досліджуваних бактерій відповідно сягає 0,98; 0,92; 0,81; 0,82 та 0,86 при використанні 0,5 %-го розчину пероксиду водню; 0,91; 0,89; 0,88; 0,92; 0,86 при інактивації культур 1 %-ним розчином дімеру етиленіміну і 0,81; 0,78; 0,83; 0,85 при стерилізації 0,25 %-ним розчином формальдегіду, що вказує на близькість значень теоретично розрахованих ліній регресій до фактичних експериментальних даних.
9. Застосування інактивованих моно- та асоційованої вакцин у комплексі протиепізоотичних заходів щодо профілактики респіраторних, кишкових та змішаних хвороб кроликів, сприяє збереженості і зниженню захворюваності кроленят у 3,0 рази в порівнянні з невакцинованими тваринами.
10. Введення кроликам експериментальних зразків вакцин в об’ємі 1,0 см3 підшкірно (5×109 м. к.) активізує як клітинний, так і гуморальний імунітет, про що свідчить збільшення в популяції лімфоцитів кількості Т-хелперів у 2,5 і 3,1 рази, в сироватці крові імуноглобулінів класів G, A, M у 1,5 рази та титрів аглютинуючих антитіл у 1,9 рази. Протективна ефективність експериментальних зразків моно- і асоційованої вакцин сягає 98,9 і 100,0 %, відповідно.

**ПРОПОЗИЦІЇ ВИРОБНИЦТВУ**

Розроблено і запропоновано для ветеринарної медицини:

* «Методичні вказівки з діагностики та організації протиепізоотичних заходів при патологіях кроликів, які викликаються умовно патогенними бактеріями», «Методичні рекомендації щодо одержання біомаси пастерел при стаціонарному та глибинному культивуванні», «Настанову з діагностики пастерельозу тварин», що затверджені науково-методичною радою Державного департаменту ветеринарної медицини МАП України (протокол № 3 від 20.12.2006 р.);
* «Вакцину інактивовану проти пастерельозу кроликів» (ТУ У 24.4-00493669-002:2007); «Листівку-вкладку із застосування вакцини інактивованої проти пастерельозу кроликів»; «Інструкцію щодо виготовлення та контролю вакцини інактивованої проти пастерельозу кроликів»;
* спосіб ізоляції пастерел від кроликів-пастерелоносіїв;
* епізо­отичні штами 99 *P. multocida* серовару D та 127 *P. multocida* серовару А.

**СПИСОК ВИКОРИСТАНОЇ ЛІТЕРАТУРИ**

1. Агаева Э.М. Иммунохимические свойства капсульного антигена и серологические типы Pasteurella multocida: Автореф. дис ... канд. вет. наук: 16.00.03/ ВАСХНИЛ. – М. - 1981. – 16 с.
2. Айрапетян В.Г. Противопастереллезная сапонин-вакцина // Тр. АрмНИВИ. – Ереван. - 1949. – Вып. 6. – С. 23-25
3. Андросик Л.Д. Влияние повышенных доз микроэлементов на напряженность поствакцинального иммунитета // Изв. АН БССР, сер. с.-х. наук. – Минск. - 1987. – С. 7
4. Андросик Л.Д., Иванов Д.П. Напряженность поствакцинального противопастереллезного иммунитета на фоне применения микроанемина и ДИФ-3 // Вет. наука пр-ву. – 1989. – Т.27. – С. 117-123
5. Апатенко В.М. Парадигмальная паразитоценология и научно-прикладные задачи // Проблеми зооінженерії та ветеринарної медицини. Матеріали 5 з’їзду паразитоценологів України. – Харків.- 2001. – Вип.1 (31). – С. 3-10
6. Апатенко В.М. Проблема паразитоценозов и задачи паразитоценологии // Проблемы и перспективы паразитоценологии: Материалы 5 межсъездовской конференции паразитоценологов Украины (29-30 октября 1997 г.). – Харьков-Луганск. - 1997. – С. 4-10
7. Апатенко В.М. Смешанные инфекции сельскохозяйственных животных. – К.: Урожай. – 1990. – 170 с.
8. Апатенко В.М. Структурные уровни паразитоценозов // 5 з’їзд паразитоценологів України. – Харків. - 2001. – С. 16-17
9. Ашмарин И.П., Воробьев А.А. Статистические методы в микробиологических исследованиях. – Л.: Медгиз. - 1962. – 178 с.
10. Бактерін інактивований – ефективний біопрепарат для специфічної профілактики пастерельозу птиці / Короленко Л., Зорін Я., Сімох П. та ін. // Ветеринарна медицина України. – 2001. - № 3. – С. 15
11. Биологические свойства вакцинного штамма пастерелл в динамике роста / Ярцев М.Я., Сапегина Е.П., Блехерман Б.Е., Душук Р.В., Лордкипанидзе Н.Р. // Ветеринария. – 1986. - № 9. – С. 32-37
12. Бовкун Г.В. Биологические особенности и антигенная структура возбудителя пастереллеза (Pasteurella multocida): Автореф. дис… канд. вет. наук: 16.00.03/ ВАСХНИЛ. – М. - 1977. – 14 с.
13. Боровиков В.П. STATISTICA: искусство анализа данных на компьютере. Для профессионалов. 2-е изд. (+CD) – Санкт-Петербург: Питер. - 2003. - 688 с.
14. Буткин Е.И. Пастереллез (холера) птиц. – М.: Колос. – 1972. – 183 с.
15. Бушуева Н.Б., Яровцев М.Я. Инактивация пастерелл и сальмонелл при изготовлении биопрепаратов // Ветеринария. – 1997. - № 11. – С. 23-25
16. Бушуева Н.В. Разработка режимов инактивации пастерелл: Дис... канд. биол. наук: 03.00.07. – Шелково. - 1993. – С. 46-79
17. Вайсман Э.И. Иммунобиологическая характеристика полных антигенов пастерелл, выделенных от свиней: Автореф. дис… канд. вет. наук: 16.00.03. – Минск. - 1979. – 18 с.
18. Волколупова В.А. Влияние химиотерапевтических средств на иммунитет кроликов, вакцинированных против пастереллеза // Ветеринария. – 1979. - № 3. – С. 38
19. Волколупова В.А. Вплив хлортетрацикліну на морфологічний склад та білки сироватки крові здорових і хворих пастерельозом кролів // Зб. “Ветеринарія”.– К.: “Урожай”. – 1976. - Вип. 44. – С. 74-78
20. Волколупова В.А. Застосування дібіоміцину при пастерельозі кролів // Кролівництво. – К.: Урожай. – 1976. - Вип. 4. – С. 46-48
21. Волколупова В.А. Профілактика пастерельозу кролів на великих фермах // Зб. “Ветеринарія”.– К.: “Урожай”. – 1980. - Вип. 51. – С. 52-55
22. Газарян В.С., Погосян Л.С. Вакцинация крупного рогатого скота и буйволов против пастереллеза убитой вакциной // Тр. АрмНИВИ. – 1949. – Вып. 6. - С. 9-22
23. Горжеев В.М., Апатенко В.М. Ассоциативные болезни – проблемы паразитологии // // 5 з’їзд паразитоценологів України. – Харків. - 2001. – С. 30
24. Домрадский И.В. Возбудители пастереллезов и близких к ним заболеваний. – М.: Медицина. - 1971. – 288 с.
25. Душук Р.В., Лазарян С.Л. Изыскание адъюванта для противопастереллезных вакцин // Повышение продуктивности с.-х. животных и совершенствование мер борьбы с болезнями в условиях интенсивного ведения животноводства и создания фермерских хозяйств. – Харьков. - 1991. – С. 117-118
26. Евглевская И.Н. Антагонистические взаимоотношения между пастереллами и синегнойной палочкой // Иммунитет с.-х. животных. Тр. ВИЭВ.– М, 1989. - Т.67. – С. 156-158
27. Евтушенко А.Ф. Болезни кроликов. - К.: «Урожай». - 1992. – 160 с.
28. Заболотняя В.П. Биологические свойства и клинико-эпизоотологическая значимость P.multocida в респираторной патологии телят: Дис. дис…канд. вет. наук. – Симферополь. - 2002. - 174 с.
29. Заерко В.И. Разработка и внедрение универсальной технологии изготовления, контроля и применения вакцин против пастереллеза животных: Автореф. дис… канд. вет. наук. – М. - 2000. – 47 с.
30. Зелютков Ю.Г.. Прудников В.С., Рыбаков И.В. О лечении и профилактике пастереллеза кроликов // Сб. науч. работ Ленинградский ветеринарный институт. – Ленинград. – 1984. - Т.84. –С. 34-37
31. Иммуногенность вакцин против пастереллеза свиней / Душук Р.В., Белкин З.П., Егорова Г.П. и др. // Ветеринария. – 1997. - № 10. – С. 18-21
32. Иммуногенные и антигенные свойства вакцины против пастереллеза птиц инактивированной эмульсионной / Русалеев В.С., Прунтова О.В., Гневашев В.М., Селивестров В.В., Колотилова Т.Г., Потехин А.В., Семенова Г.М., Бородина О.В. // Зб. наук. праць Луганського НАУ. Ветеринарні науки. - 2003. – № 27/39. - С. 463-466
33. Инактивация Pasteurella multocida димером этиленимина / Прунтова О.В., Русалеев В.С., Гневашев В.М., Селивестров В.В., Колотилова Т.Г., Потехин А.В. // Ветеринария. – 2003. - № 7. – С. 23-24
34. Использование щадящего режима инактивации для получения антигенов Pasteurella multocida / Бушуева Н.Б., Коломина Г.Ф., Немчинов Н.Н., Галибина Н.В. // Науч. основы пр-ва вет. препаратов. – М. - 1989. – С. 91-95
35. Караиванов Л. Биохимични тестове за идентифициране на Pasteurella multocida // Ветер. – мед. науки. - София. - 1984. – Т.21. - №9. – С. 38-44
36. Каришева Л.П. Використання м’ясокісткового пептонного бульону для накопичення бактеріальної маси виробничих штаммів Salmonella cholerae suis TC-177, Pasteurella multocida 115 в біореакторах // Вісник Полтавської державної академії.– Полтава, 2003. - № 1-2. – С. 102-103
37. Касьян Г.Г., Чепуров К.П. Методы получения пастереллезных вакцин // Ветеринария. – 1965. - № 1. – С. 25-27
38. Каширин В.В. Иммуногенные свойства штаммов P.multocida // Ветеринария. – 1995. - № 10. – С. 25-28
39. Кирилов А.К. Желудочно-кишечные болезни кроликов // Кролиководство и звероводство. – 1997. - № 4. – С. 24
40. Кирилов А.К. Пастереллез кроликов // Кролиководство и звероводство. – 2002. - № 6. – С. 20-21
41. Кирилов А.К. Сальмонеллез кроликов // Кролиководство и звероводство. – 2004. - № 5. – С. 26-27
42. Клинические лабораторные исследования / А.Я. Любина, Л.П. Ильичова, Т.В. Катасонова, С.А. Петросова. – М.: Медицина. - 1984. – 288 с.
43. Количественная оценка иммуногенной и антигенной активности ассоциированной вакцины против пастереллеза свиней / Потехин А.В., Русалеев В.С., Гневашев В.М., Прунтова О.В., Сосницкий А.И., Колотилова Т.Г., Шадрова Н.Б. // Достижения молодых ученых – в вет. практику. – Владимир. - 2000. – С. 96-101
44. Корольков В.И., Щемелева Е.Н., Соколов С.Г. Результаты испытания бивалентной инактивированной вакцины против аденовирусной инфекции и пастереллеза крупного рогатого скота на лабораторных животных // Вет. наука – пр-ву. – 1989. – Т.27. – С. 11-12
45. Коротеева Л.А. Питательные среды на основе ферментативного казеиново-дрожжевого гидролизата (ФКДГ) для культивирования вакцинных штаммов кампилобактерий и пастерелл: Автореф. дис… канд. биол. наук: 03.00.07 / ВИЭВ. – М. - 1984. – 22 с.
46. Костенко Т.С., Родионова В.Б., Скородумов Д.И. Практикум по ветеринарной микробиологии и иммунологии. – М.: Колос. - 2001. – С. 119-123
47. 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. – С. 175-177
48. Леонтюк С.В. Пастереллез кроликов и меры борьбы с ним // Сов. ветеринария. – 1938. - №12. – С. 24-27
49. Литвинов В.Ф. Некоторые ассоциативные болезни пушных зверей в хозяйствах Белоруссии // Паразитоценозы диких и домашних животных Белоруссии. - 1987. – С.96-101
50. Лябин С.В. Культивирование пастерелл в куриных эмбрионах // Сб. науч. тр. Ленинградского НИВИ. Вып. 11. – Л. - 1965. – С. 183-196
51. Лях Ю.Г. Пастереллез крупного рогатого скота (эпизоотология и специфическая профилактика): Автореф. дис… канд. вет. наук: 16.00.03. – Минск. - 1994. – 20 с.
52. Лях Ю.Г., Крот Л.А. Разработка и лабораторные испытания инактивированной вакцины против пастереллеза свиней и крупного рогатого скота // Уч. зап. Витебской ордена «Знак Почета» ГАВМ.– Витебск, 2004. - Т.40. Ч.1. – С. 243-244
53. Мазур Т.В. Пастерельоз свиней. Розробка нових засобів діагностики і специфічної профілактики: Автореф. дис… докт. вет. наук: 16.00.03 / НАУ. – К. - 2004. – 38 с.
54. Макарян Э.А. Левоэритроциклин при пастереллезе кроликов // Тр. ВИЭВ - М. - 1984. – Т.60. – С. 120-123
55. Масимов Н.А. Пастереллез животных: Лекция. – М. - 1995. – 26 с.
56. Мейнелл Дж., Мейнелл Э.: Экспериментальная микробиология / М.: Мир. – 1967. – 234 с.
57. Методы общей бактериологии / Под ред. Герхардта Ф. в 3 томах.– Москва «Мир». - 1983. - Т.1. – 536 с.
58. Микробиологическая диагностика заболеваний сельскохозяйственных животных / Розанов Н.И. – М.: Государственное издательство сельскохозяйственной литературы. – 1952. – 508 с.
59. Миланко А.Я., Настенко В.Д. Характеристика и методы идентификации пастерелл, возбудителей инфекционной пневмонии свиней // Тезисы докл. науч.-практ. конф. «Ветеринарные проблемы промышленного животноводства». – Белая Церковь, 1985. - Ч.1. – С. 54-55
60. Мухитов А.З. Бактериофаги микроорганизма Pasteurella multocida (выделение, изучение биологических свойств) и технология их практического применения: Дис. дис… канд. вет. наук. – Ульяновск. - 2001. – 162 с.
61. Наймитенко Е.П., Павлюк Я.С. Система ветеринарно-санитарных мероприятий в промышленном кролиководстве. – К.: Урожай. -1980. – С. 50-71
62. Некоторые вопросы вирусных пневмоентеритов телят / М.Д. Бакуменко, В.И. Стеценко, Л.И. Кучерявенко и др. // Вісн. аграр. науки. – 1991. - № 4. – С. 23-27
63. Определитель бактерий Берджи. В 2-х т. Т. 1: Пер. с англ. / Под ред. Дж. Хоула, Н. Крига, П. Снита, Дж. Стейли, С. Уилльямса. – М .: Мир. - 1997. - С. 200-203; 281-289.
64. Определитель зоопатогенных микроорганизмов / Сидоров М.А., Скородумов Д.И., Федотов В.Б. Под ред. Сидорова М.А. – Колос. - 1995. – 319 с.
65. Паразитология и инвазионные болезни животных / М.Ш.Акбаев, А.А.Водянов, Н.Е.Косминков и др. / под ред. М.Ш.Акбаева. – М.: Колос. - 2000. – 743 с.
66. Пастереллезы животных и птиц: специфическая профилактика, лечение и методы борьбы. Обзорная информация./ М.Я. Ярцев, В.И. Белоусов О.В. Главацкая, Л.А. Елисеева, Г.П. Дубинина. – М. - 1988. – 57 с.
67. Пинчук В.А. Предупреждение стрессового состояния кроликов в условиях интенсивного выращивания // Кролиководство. – К.: Урожай. – 1982. - Вып. 6. – С. 42-43
68. Пинчук В.А. Этиология респираторных болезней кроликов и их профилактика на крупных фермах Крыма // Кролиководство. – К.: Урожай. - 1984. – Вып.8. – С. 30-34
69. Пинчук В.А., Волколупова В.А. Выживаемость пастерелл во внешней среде крольчатников и дезинфекция объектов кролиководства // Ветеринария. – 1982. – Вып. 56. – С. 48-50
70. Пинчук В.А., Волколупова В.А. Паразитоценозы и ассоциацивные болезни кроликов // Кролиководство и звероводство. – 1985. - № 2. – С. 24-25
71. Пинчук В.А., Пономаренко А.Н., Волколупова В.А. Приготовление полноценных комбикормов в промышленном кролиководстве // Кролиководство. – 1984. - № 8. – С. 11-12
72. Пінчук В.А., Волколупова В.А. Бактеріальна забрудненість повітря крільчатників // Кролівництво. – К.: Урожай, 1976. - Вип. 4. – С. 46-48
73. Пінчук В.А., Волколупова В.А. Вивчення імуногенних властивостей польових штамів пастерел методом біологічного контролю на білих мишах // Ветеринарія, К.: Урожай. - 1981. – Вип.54. – С. 51-53
74. Пінчук В.А., Волколупова В.А. Роль пастерелоносіїв в епізоотології пастерельозу кролів // Кролівництво.– К.: Урожай. - 1976. - Вип. 4. – С. 60-62
75. Пінчук В.А., Волколупова В.А., Пономаренко А.М. Проведення лікувально-профілактичних заходів при пастерельозі та кокцидіозі кролів на великих фермах // Ветеринарія. – К.: Урожай. – 1979. - Вип. 49. – С. 65-68
76. Пінчук В.А., Халла Д.Ю., Волколупова В.А. Ветеринарно-санітарні заходи – основа профілактики масових хвороб кролів // Кролівництво. – К.: Урожай. - 1982. - Вип. 7. – С. 32-33
77. Плохинский Н.А. Биометрия. – М.: Изд-во гос. ун-т. – 1970. – C. 89-273
78. Получение и оценка свойств аттенуированного штамма P.multocida SM1 / Степаншин Ю.Г., Мазенюк И.Н., Светоч Э.А., Гусев В.В., Душук Р.В. // Ветеринария. – 1998. - № 9. – С. 16-18
79. Получение сухих вакцин против пастереллеза птиц непрерывным способом / Раевский А.А., Ярцев М.Я., Анисимова Л.В., Нежута А.А., Сербис Е.С., Ситьков В.И., Заерко В.И., Каменский Н.И., Жаренко Л.Ю. // Ветеринария. – 1999. - № 3. – С. 24-25
80. Попова Т.Е., Шегидевич Э.А., Клицунова Н.В. Характеристика поверхностных антигенов Pasteurella multocida сероварианта В // Ветеринария. – 1998. - № 3. – С. 24-27
81. Попова Т.Е., Шегидевич Э.А., Клицунова Н.В. Характеристика поверхностных антигенов Pasteurella multocida, выделенных методом водно-солевой экстракции // Биотехнология. - 2000. - № 4. – С. 15-21
82. Потехин А.В. Разработка ассоциированной вакцины против пастереллеза и сальмонеллеза свиней инактивированной эмульсионной: Дис… канд. вет. наук. – М. - 2001. – 131 с.
83. Профилактика и лечение болезней кроликов// Сост. Т. Зубченко. – Донецк: ООО ПКФ «БАО». - 2002. – С. 7-11
84. Реброва О.Ю Статистический анализ медицинских данных. Применение пакета прикладных программ STATISTICA. – М.: Меди Сфера. - 2002. – 312 с.
85. Ружуаускас М., Снарските А. Разработка инактивированной вакцины против пастереллеза кроликов из местных штаммов пастерелл // Уч. зап. Витебской ордена «Знак Почета» ГАВМ.– Витебск. - Т. 40. - Ч.1. - 2004. – С. 286
86. Руководство к лабораторным занятиям по микробиологии / Борисов Л.Б., Кузьмин-Соколов Б.И., Фрейлин И.С., Федорова З.Ф. / под ред. Л.Б.Борисова. – 2-е изд. перераб. и доп. – М.: Медицина. – 1984. – С. 77-78
87. Рютова В.П. Болезни кроликов. – М.: Россельхозиздат. - 1985. – С. 84-89
88. Селивестров В.В. Пастереллезы животных // Ветеринария. – 2003. - № 10. – С. 3-5
89. Сидоров М.А., Федотов В.Б., Шегидевич Э.А. Методические рекомендации по изготовлению типоспецифических сывороток и их применение для серологической типизации P.multocida. – М. - 1984. – С. 3-20
90. Сидорчук А.А., Панасюк С.Д., Федоров Ю.Н. Оценка иммунологической эффективности различных адъювантов при изготовлении бактериальных вакцин // Иммунитет сельскохозяйственных животных. Тр. ВИЭВ. – М, 1989. - Т.67. – С. 3-10
91. Соколов С.Г. Использование бис-этиленимино-этил-оксамида для инактивации пастерелл // Ветеринарная наука – производству. Межведомственный сборник.– Минск «Уражай», 1987. - Вып. 25. – С. 42-45
92. Соколов С.Г. Использование димера этиленимина для инактивации пастерелл // Современные проблемы иммунологии, ветеринарии и животноводства. Рукопись деп. в ГРНТИ 04.07.1987. – 1987. – С. 69-70
93. Соколова Н.А., Попова Т.Е. Стабильность биологических свойств лиофильно высушенных бактерий // Ветеринария. – 2000. - № 10. – С. 25-28
94. Сосницкий А.И. Биологические свойства производственных культур Pasteurella multocida // Міжвідомчий тематичний зб. ІЕКВМ. – Харків. - 2002. - Вип. 80. – С. 557-560
95. Сосницкий А.И. Биохимические и биологические свойства эпизоотических культур P.multocida // Зб. наук. праць Луганського НАУ. Видавництво ЛНАУ “Ельтон-2”. - 2002. – С. 84-88
96. Сосницький О.І. Патогенез пастерельозної інфекції у кролів // Аграрний вісник Причорномор’я. Зб. наук. праць. Ветеринарні науки. – Одеса. - 2003. - Вип.21. – С. 170-173
97. Сравнительное изучение эффективности противопастереллезной вакцины для свиней / Саркисян Х.В., Нересян С.Е., Егоян С.Г., Гаспарян Т.Э., Шекоян К.И. // Ветеринарная патология. – 2003. - № 1 (5). – С. 135-136
98. Ставцева Л.Я., Попова Т.Е., Степанова С.И. Режимы приготовления пастереллезных эритроцитарных антигенных диагностикумов // Ветеринария. – 2001. - № 11. – С. 27-29
99. Ставцева Л.Я., Попова Т.Я. Применение РНГА для серологической идентификации пастерелл // Материалы международ. науч.-практ. конф., посвященной 40-летию ВНИИВВиМ. – Покров. - 1998. – С. 365-366
100. Технология промышленного производства бактериальных вакцин / Ярцев М.Я., Бушуева Н.Б., Раевский А.А., Анисимова Л.В., Коротеева Л.А., Гвоздева Л.М., Доценко В.В. // Ветеринария. – 1998. - № 3. – С. 22-24
101. Факторні хвороби сільско-господарських тварин/ В.П. Литвин, Л.В. Олійник, Л.Є.Корнієнко, Б.М. Ярчук, О.Б. Домбровський, Л.М. Корнієнко/ За ред. В.П. Литвина, Л.Є. Корнієнка. – Біла Церква. - 2002. – С. 275-297
102. Фан Тхань Фыонг. Некоторые показатели у кроликов, привитых пастереллезными вакцинами с различными адъювантами // Проблемы лейкоза и инфекционных заболеваний с.-х. животных. – 1988. – С. 158-162
103. Халла Д.Ю. Вивчення інфекційного риніту кролів в умовах промислових ферм Криму // Ветеринарія.– К.: Урожай. - Вип. 54. 1981. – С. 48-51
104. Халла Д.Ю. Влияние условий содержания на заболевание кроликов инфекционным ринитом при промышленном выращивании // Кролиководство. – К.: Урожай. – 1980. – Вып. 6. – С. 47-50
105. Халла Д.Ю. Профилактика инфекционного ринита кроликов на промышленных фермах Крыма // Инфекционные болезни с.х. животных. – 1983. – С. 157-159
106. Чередеев А.И. Количественная и функциональная оценка Т- и В- систем иммунитета человека // Общие вопросы патологии. – М. – 1976. – Т.4. – С. 126-160
107. Черекаев А.А., Самуйленко А.Я., Рубан Е.А. Ранняя диагностика пастереллеза кроликов // Мат. науч.-техн. конф. «Современные достижения биотехнологии» – Ставрополь, 2002. – Т 1. – С. 174
108. Шевченко А.А., Власова Т.А. Специфическая профилактика ассоциативных болезней кроликов // Мат. 5-й межсъездовской конф. паразитоценологов Украины. – Харьков-Луганск. - 1997. – С. 176-177
109. Шевченко А.А., Малоголовкина Н.В., Неверовский А.И. и др. Профилактика опасных болезней кроликов// Кролиководство и звероводство. – 1995. – № 1. – С. 22
110. Шевченко А.А., Шевченко Л.А., Литвинов В.Ф. Пастереллез// Болезни кроликов. – М.: «Аквариум». - 2002. – С. 118-123
111. Шмідов П.Н., Пінчук В.А., Волколупова В.А., Пономаренко А.М. Вивчення епізоотології пастерельозу кролів у Криму // Кролівництво.– К.: Урожай. - 1975. – Вип. 3. – С. 54-57
112. Яненко У., Волинець Л., Мазур Т. Ефективність гідроксидалюмінієвої вакцини “ПАСАКО” проти пастерельозу, сальмонельозу та колібактеріозу свиней // Ветеринарна медицина України. – 2005. - № 7. – С. 41-42
113. Ярцев М.Я. Разработка технологии вакцин против пастереллеза животных и птиц // Ветеринария. – 1996. – № 2. – С. 17-19
114. A dot-immunobinding assay for the serodiagnosis of Pasteurella multocida infection in laboratory rabbits / Manning P.J., Brackee G., Nasz M.A., DeLong D., Leary S.L. // Lab. Anim. Sci. – 1987. – Vol. 37(5). – P. 615-620
115. A monoclonal antibody against a Pasteurella multocida outer membrane protein protects rabbits and mice against pasteurellosis / Lu Y.S., Lai W.C., Pakes S.P., Nie L.C. // Infect. Immun. – 1991. – Vol.59(1). – P. 172-180
116. A potassium thiocyanate extract vaccine prepared from Pasteurella multocida 3:A protects rabbits against homologous challenge / Lu Y.S., Pakes S.P., Massey L., Stefanu C. // Infect. Immun. – 1987. – Vol.52(12). – P. 2967-2976
117. Adhesion of Pasteurella multocida to HeLa cell and to macrophages of different animal species / Esslinger J., Seleim R.S., Herrman G., Blobel H. // Rev. Med. Veter. – 1994. – Vol.145(1). – P. 49-53
118. Adhesion of type A Pasteurella multocida to rabbit pharyngeal cells and its possible role in rabbit respiratory infections / Glorioso J.C., Jones G.W., Rush H.G., Rentler L.J., Darif C.A., Coward E. // Infect. Immun. – 1982. – Vol. 35(3). – P. 1103-1109
119. Agarose soy casein digest medium for replacement of blood agar for potency determinations of live Pasteurella vaccines / Rebers P.A., Christianson G.G., Laird C.A., Symanowski J. // Appl. Environ. Microbiol. – 1989. – Vol. 55(1). – P. 106-108
120. Ajuvape A.T.P., Aregbesola E.A. Biochemical characterization of Staphylococci isolated from rabbits // Israel veterinary Medical Association. – 2001. – Vol.56(2). – P. 239-242
121. Ajuvape A.T.P., Aregbesola E.A. The bacterial flora of the upper respiratory tract of normal rabbits // Israel veterinary Medical Association. – 2001. – Vol.56(2). – P. 243-256
122. Al-Haddawi M.H. Pathogenicity of Pasteurella multocida serotypes A:3, D:1 and D:3 in rabbits // Dissertation, Thesis. – 1999. - P. 128-130
123. Al-Lebban Z.S., Corbeil L.B., Coles E.H. Rabbit pasteurellosis: induced disease and vaccination // Am. J. Vet. Res. – 1988. – Vol. 49(3). – P. 312-316
124. Al-Lebban Z.S., Kruckenberg S., Coles E.H. Rabbit pasteurellosis: respiratory and renal pathology of control and immunized rabbits after challenge with Pasteurella multocida // Histol Histopathol. – 1989. – Vol. 4(1). – P. 77-84
125. Alternative infection sites for a Pasteurella multocida bacterin / Glisson J.R., Brown J., Chen H.N., Stewart R.G. // Avian Dis. – 1990. – Vol. 34. – P. 214-217
126. An enzyme-linked immunosorbent assay to detect serum IgG to Pasteurella multocida in naturally and experimentally infected rabbits / Lukas V.S., Ringler D.H., Chrisp C.E., Rush H.G. // Lab. Anim Sci. – 1987. – Vol.37(1). – P. 60-64
127. Anderson L.C., Rush H.G., Glorioso J.C. Strain differences in the susceptibility and resistance of Pasteurella multocida and killing be rabbit polymorphonuclear neutrophils // Am. J. Vet. Res. – 1984. – Vol.45(6). – P. 1193-1198
128. Anon. Todlicher Spesazeffel fur Reh und Hase // Wild. Hund. – 1989. – Vol. 92(11). – P. 30
129. Antibiotic resistance and epidemiological typing of Staphylococcus aureus strains from ovine and rabbit mastitis / Goni P., Vergano Y., Ruiz J., Albizn I., Vila J., Gomez-Lus R. // Int. J. Antimicrob. Agents. – 2004. – Vol. 23(3). – P. 268-272
130. Antimicrobial resistance genes in Staphylococcus aureus strains from rabbits / Vancraeynest D., Hermans K., Martel A., Vaneechoutte M., Devriese L.A., Haesbrouck F. //Proceedings of the 8 th World Rabbit Congress, Pueba (Mexico). – 2004. – P. 652-657
131. Aortic endograft infection due to Pasteurella multocida following a rabbit bite / Silbertein E.J., Lin P.H., Bush R.L., Zhou W.. Lumsden A.B. // J.Vasc.Surg. – 2006. – Vol. 43(2). – P. 393-395
132. Assies L., Eggenkamp A.E., Lipma L.J. Esherichia coli O157 in Dutch domesticated rabbits // Tijdshr. Diergeneeskd. – 2007. – Vol. 132(2). – P. 40-43
133. Atrophic rhinitis in New Zealand white rabbits infected with Pasteurella multocida / DiGiacomo R.F., Deeb B.J., Giddens W.E., Bernard B.L., Chengappa M.M. // Am. J. Vet. Res. – 1989. – Vol. 50(9). – P. 1460-1465
134. Avril J.L., Donnio P.Y., Poudras P. Selective medium for Pasteurella multocida and its use to detect oropharingeal carriage in pig breeders // J. of. Clin. Microbiol. – 1990. – №7. – P. 1438-1440
135. Bacteriological and serological studies on Pasteurella multocida infection in rabbits / Nakagawa M., Nakayama K., Saito M., Takayama S., Watarai S. // Jikken. Dobutsu. – 1986. – Vol. 35. – P.463-469
136. Baker D.G. Natural pathogens of laboratory mice, rats, and rabbits and their effects on research // Clin. Microbiol. Rev. – 1998. – Vol. 11(2). – P. 231-266
137. Barfod K., Pederson K.B. Influence of vaccination of sows with Bordetella – Pasteurella vaccines on the occurrence of atrophic rhinitis among their offspring after experimental infection with Bordetella bronchiseptica and toxigenic Pasteurella multocida // Nord. Vet. Med. – 1984. – Vol. 36(11). – P. 337-345
138. Binding of host iron-binding proteins and expression of iron-regulated membrane proteins by different serotypes of Pasteurella multocida causing hemorrhagic septicemia / Veken J.W., Shah N.H., Klaasen P., Oudega B., De Graaf F.K. // Microb. Pathog. – 1996. – Vol. 21(7). – P. 59-64
139. Biochemical and serological responses to cultural filtrate of Pasteurella multocida (P52) in rabbits / Kumari A., Soni G.L., Sambyal D.S., Baxi K.K. // Ind. J. of Comp. Microbiol., Immunol. and Infect. Dis. - 1994. – Vol.15(3-4). – P. 23-26
140. Bonilla-Ruz L.F., Garcia-Delgado G.A. Adherence of Pasteurella multocida to rabbit respiratory epithelial cells in vitro // Rev. Latinoam. Microbiol. – 1993. – Vol. 35(4). – P. 361-369
141. Botcher L., Grung S., Hellmann E. Electron microscopic studies of mucosal extirpates of rabbits after in vitro contact with Pasteurella multocida subsp. multocida strains // Zentralbl. Veterinarmed B. – 1990. – Vol.37(7). – P. 520-531
142. Broome R.L., Brooks D.L. Efficacy of enrofloxacin in the treatment of respiratory pasteurellosis in rabbits // Lab. Anim. Sci. – 1991. – Vol. 41(6). – P. 572-576
143. Burns K.E., Rulf J., Glisson J.R. Evalution of the effect of heating an oil-emulsion Pasteurella multocida bacterin on tissue reaction and immunity // Avian. Dis. – 2003. – Vol. 47(1). – P. 54-58
144. Candidate vaccine antigens and genes in Pasteurella multocida / Adler B., Bulach D., Cung J., Doughty S., Hunt M., Rajakumar K., Serrano M., Zhang Y. and Ruffolo C. // J. of Biotecnology. – 1999. – Vol.20(8). – P. 83-90
145. Caratterizzazione di stipiti di Pasteurella multocida subsp. multocida isolati da suini con sindromi respiratory / Brindani F., Paterlini F., Ossiprandi M.C., Perini S., Ansuini A. // Sel. Vet. – 1995. – Vol. 36(7). – P. 567-577
146. Characteristics and diffusion in the rabbit of a phage for Esherichia coli O103. Attempts to use this phage of the therapy / Reynaud A., Cloaster L., Bernard J., Laveran H., Ackermann H.W., Licois D., Joly B. // Vet. Microbiol. – 1992. – Vol. 30(2-3). – P. 203-215
147. Characterization and comparison of Pasteurella multocida isolated from different species in the Czech Republic: capsular PCR typinf. Ribotyping and dermonecrotoxin production / Jaglic Z., Kucerova Z., Nedbalcova K.,Pavlik I., Alexa P., Bartos M. // Vet. Med. – Czech. – 2005. – Vol. 50(8). – P. 345-354
148. Characterization of antigen purified from type 3 strains of Pasteurella multocida and its use for enzyme-linked immunosorbent assay / Hwang E.J., Holmes H.T., Zehfus B.P., Patton N.M., Matsumoto M. // Lab. Anim. Sci. – 1986. – Vol. 36(6). – P. 633-639
149. Characterization of E.coli strains isolated from rabbits with enteritis in Lombardia and Emilia Romagna (North Italy) during the period 2000-2003 / D’Incau M., Penne D., Pacciarini M., Maccabiani G., Lavazza A., Tagliabue S. // Proceedings of the 8 th World Rabbit Congress, Pueba (Mexico). – 2004. – P. 526-531
150. Characterization of growing rabbit morbidity and mortality in a rabbitry in Champingo, Mexico / Salcedo-Baca R., Martinez-Garcia G.F., Montensinos R.L., Gomes-Lorence M. // Procedings of the 8 th world rabbit congress, Pueba (Mexico). – 2004. – P. 626-631
151. Characterization of Pasteurella multocida isolated from rabbits in the Czech Pepublic / Jaglic Z., Kucerova Z., Neddflcova K., Kulich P., Alexa P. // Veterinarni Medicina. – 2006. – Vol. 51(5). – P. 278-287
152. Characterization of rabbit Pasteurella multocida isolates by use of whole cell, outer – membrane, and polymerase chain reaction typing / Dabo S.M., Confer A.W., Montelongo M., Lu Y.S. // Lab. Anim. Sci. – 1999. – Vol. 49(5). – P. 551-559
153. Chen H.J., Hulten K., Clarridge J.E. Taxonomic subgroups of Pasteurella multocida correlate with clinical presentation // J. Clin. Microbiol. – 2002. – Vol. 40(9). – P. 3438-3441
154. Chengappa M.M., Myers R.C., Carter G.R. Capsular and somatic types of Pasteurella multocida from rabbits // Can. J. Comp. Med. – 1982. – Vol. 46(4). – P. 437-439
155. Chrisp C.E., Foged N.T. Induction of pneumonia in rabbits by use of purified protein toxin from Pasteurella multocida // Am J. Vet. Res. – 1991. – Vol. 52(1). – P. 56-61
156. Cilia-associated respiratory (CAR) bacillus infection in confetionally reared rabbits / Caniatti M., Crippa L., Giusii M., Mattiello S., Grilli G., Drsenigo R., Scanziani E. // Zentralbl. Veterinarmed B. – 1998. – Vol. 45(6). – P. 363-371
157. Cloning and characterization of the ahpA gene of Pasteurella multocida serogroup b:2 (strain P52): short communication / Rani S.S., Chaturvedi V.K., Gupta P.K., Joseph S., Nair B.C., Pangey K.D. // Acta. Vet. Hung. – 2006. – Vol. 54(4). – P. 449-453
158. Colonisation of rabbits with Staphylococcus aureus after experimental infection with hight and low virulence strains / Hermans K., De Herdt P., Devriese L.A., Godart C., Haesebrouk F. // Vet. Microbiol. – 2000. – Vol.72(3-4). – P. 277-284
159. Colonization of rabbits by Pasteurella multocida: serum Ig G responses following intranasal challenge with serologically distinct isolates / Delong D., Manning P.J., Gunter R., Swanson D.L. // Lab. Anim. Sci. – 1992. – Vol. 42(1). – P. 13-18
160. Comparison of indirect haemagglutination test, gel-diffusion precipitin test and enzyme linked immunosorbent assay for detection of serum antibodies to Pasteurella multocida in naturally and experimentally infected rabbits / Kawamoto E., Sawada T., Sato T., Suzuki K., Maruyama T. // Lab. Anim. – 1994. – Vol. 28(1). – P. 19-25
161. Confer A.W. Immunogens of Pasteurella multocida // Vet. Microbiol. – 1993. – Vol.37(11). – P. 353-368
162. Cooper S.C., McLellan G.J., Rycroff A.N. Conjunctival flora observed in 70 healthy domestic rabbits (Orystolagus cuniculus) // Vet. Res. – 2001. – Vol. 149(8). – P. 232-235
163. Dabo S.M., Confer A.W., Lu Y.S. Single primer polymerase chain reaction fingerprinting for Pasteurella multocida isolates from laboratory rabbits // Am. J. Vet. Res. – 2000. – Vol. 63(3). – P. 305-309
164. Debnath J.C., Scharma T.S. Derivation of blood sera electrolytes level in animal due to Pasteurella multocida infection // Indian J. Anim. Sci. – 1989. – Vol. 59(6). – P. 652-654
165. Debnath J.C., Sharma T.S. Effects of Pasteurella multocida and its endotoxins on blood: sera electrolytes of buffalo calves and rabbits // Indian J. Anim. Sci. – 1988. – Vol. 56(11). – P. 1269-1275
166. Deeb B.J., DiGiacomo R.F. Respiratory disease of rabbits // Vet. Clin. North. Am. Exot. Anim. Pract. – 2000. – Vol. 3(2). – P. 465-480
167. Derivation of Pasteurella multocida – free rabbit litters by enrofloxacin treatment / Suckow M.A., Bowersock T.L., Martin B.J., Douglas F.A. // Vet. Microbiol. – 1996. – Vol. 51(1). – P. 161-168
168. Detection of antibodies against Pasteurella multocida using immunohistochemical staining in an outbreak of rabbits pasteurellosis / Takashima H., Sokai H., Zunai T., Masegi T. // J. Vet. Med. Sci. – 2001. – Vol. 63(2). – P. 171-174
169. Detection of circulating immune complexes in human sera by simplified assays polyethylene glycol / M. Digeon, M. Laver, J. Riza, J.F. Bach // J. Immunol. Meth. – 1977. – Vol. 16. – P. 165-183
170. DiGiacomo R.F., Deeb B.J. Pasteurellosis (snuffles) in rabbits – sequel and vaccination // J. Appl. Rabbit Res. – 1989. –Vol. 12(1). – P. 10-14
171. DiGiacomo R.F., Garlinghouse L.E., Van Hoosier G.L. Natural history of infection with Pasteurella multocida in rabbits // J. Am. Vet. Med. Assoc. – 1983. – Vol. 183(12). – P. 1172-1175
172. DiGiacomo R.F., Jones C.D., Wathes C.M. Transmission of Pasteurella multocida in rabbits // Lab. Anim. Sci. – 1987. – Vol. 37(5). – P. 621-623
173. Disposition of ofloxacin in female New Zealand white rabbits / Marangos M.N., Zhu Z., Nicolau D.P., Klepser M.E., Nightingale C.H. // J. Vet. Pharm. & Terap. – 1997. – Vol.20(1). – P. 17-20
174. Disseminated staphylococcal disease in laboratory rabbits (Oryctolagus cuniculus) / Snyder S.B., Fox J.G., Campell L.H., Soave O.A. // Lab, Anim. Sci. – 1976. – Vol. 26(1). – P. 86-88
175. Distribution of a monoclonal antibody-recognized protective protein immunogen on the outer membranes of Pasteurella multocida rabbits isolates / Lu Y.S., Gerrity L.W., Afendis S.J., Watkins L., Pakes S.P. // J. Clin. Microbiol. – 1988. – Vol. 26(7). – P. 1326-1390
176. Distribution of indole-producing urease-negative pasteurellas in animals / Biberstein E.L., Lang S.S., Kass P.H., Hirsh D.C. // J. Vet. Diagn. Invest. – 1991. – Vol.3(10). – P. 319-323
177. Domestic rabbits: diseases and parasites / Patton N.M., Hagen K.W., Corham J.R., Flatt R.E. – Oregon, Idabo, Washington. – 2000. – 30 p.
178. Duclos P., Cailet I., Javelot P. Aerobic bacterial flora of the cavity of rabbits // Ann. Rech. Vet. – 1986. – Vol. 17(2). – P. 185-190
179. Duquesne-Purina. Le colibacilie O103 // Cuniculture Fr. – 1986. – Vol. 67. – P. 25-27
180. Dziva F., Mohan K., Pawandiwa A. Capsular serogroups of Pasteurella multocida isolated from animals in Zimbabwe // Onder Stepoort. J. Vet. Res. – 2000. – Vol. 67(4). – P. 225-228
181. Efeito do extracto aloholico de propolis sobre a Pasteurella multocida “in vitro” e em coelhos / Garcia R.L., de Sa M.E.P., Langani H., Funari S.R.C. // Marigna. – 2004. – Vol.26(1). – P. 69-77
182. Effect of ciliostatic factors from Pseudomonas aeruginosa on rabbit respiratory cilia / Hingley S.T., Hastie A.T., Kueppers F., Higgins M.L., Weinbaum G., Shryock T. // Infect. Immun. – 1986. – Vol. 51(1). – P. 254-256
183. Effect of iron on Pasteurella multocida / Flossmann K.D., Muller G., Heilmann P., Rosner H. // Zentralbl. Bakteriol. Microbiol. Hyg. [A]. – 1984. – Vol.258(1). – P. 80-93
184. Effects of antibiotics on the growth and morphology of Pasteurella multocida / Jacques M., Lebkun A., Foiry B., Dargis M., Molouin F. // J. Gen. Microbiol. – 1991. – Vol.137(11). – P. 2663-2668
185. Effects of induced endometritis on the life-span of corpora lutea in pseudopregnant rabbits and incidence of spontaneous uterine infections related to fertility of breeding does / Boiti C., Canali C., Brecchia G., Zanon F., Facchin E. // Theriology. – 1999. – Vol. 52. – P. 1123-1132
186. Efficacy of ciprofloxacin and enrofloxacin in the treatment of a respiratory pasteurellosis outbreak in New Zealand rabbits / VeLazquez O.V., Alonso F.M.U., Mendoza B.J., Talavera R.M., Lagunas B.S., Montes de Oca J.R. //Proceedings of the 8 th World Rabbit Congress, Pueba (Mexico). – 2004. – P. 658-663
187. Empfenlugen zur isolierung und differenzierung von Pasteurella multocida / Iordashe A., Ungureanu C., Putsche R. und Shimmel D. // Arch. Exp. Vet. Med. – 1980. – Vol. 34(5). – P. 87-109
188. Endosurgical treatment of retrobulbar abscesses in rabbit / Martinez-Jimenez D., Hernandez-Divers S.J., Dietrich U.M., Williams C.O., Blasier M.W., Wilson H., Frank P.M. // J. Am. Vet. Med. Assoc. – 2007. – Vol. 230(6). – P. 868-872
189. Enhancement of respiratory immunity to Pasteurella multocida by cholera toxin in rabbits / Suckow M.A., Bowersock T.L., Niesen K., Grigdesby C.F. // Lab. Anim. – 1996. – Vol. 30(2). – P. 120-126
190. Epidemiology and susceptibility of pathogenic bacteria responsible for upper respiratory tract infections in pet rabbits / Rouqier S., Galland D., Boucher S., Boussarir D., Valle M. // Vet. Microbiol. – 2006. – Vol. 115(1-3). – P. 192-198
191. Establishment of specific pathogen-free rabbit colonies with limited-flora rabbits associated with conventional rabbit flora and monitoring on their ceacal flora / Yanabe M., Shibuya M., Gonda T., Asai H., Tanaka T., Narita T., Sudo K., Ifoh K. // Exp. Anim.–1999.–Vol. 48(2).– P. 101-106
192. Estimation of probiotics by infection model of infant rabbit with enterohemorragic Esherichia coli O157:H7 / Tachikawa T., Seo G., Nacazawa M., Sueyoshi M., Oshisi T., Joh K. // Kansenshogaku zasshi. – 1998. – Vol. 72(12). – P. 1300-1305
193. Etude d’un vaccine ribosomal vis-à-vis d’une staphylococcie experimentale du lapin / Renault L., Dussourd D’Hinterland L., Normier G. // Bull. Acad. Veter. Fr. – 1983. – Vol. 56(4). – P. 464-474
194. Experimental E.coli infection in rabbits – clinical and morphological studies and attempts for control with an acidifier / Vachkov A., Lyutskanov M., Petrov V., Sineonov R. // Bulg. J. Veter. Med. – 2004. – Vol. 7(3). – P. 159-165
195. Experimental infection in rabbits evoked by Pseudomonas aeruginosa, Proteus mirabilis, Escherichia coli and Klebsiella pneumoniae treated with gentamicin, amikacin and sisomicin / Jelijaszewicz J., Wlodrczak K., Kazanowski A., Kuzniewski P., Molska J. // Zentalbl. Bakteriol. – 1980. – Vol.247(3). – P. 347-352
196. Experimental reproduction of acute pneumonic pasteurellosis in rabbits / Redondo E., Masot A.J., Gazquez A., Roncero V., Duran E., Piriz S. // Histol. Histopathol. – 1993. – Vol. 8(1). – P. 97-104
197. Experimental respiratory infection with Pasteurella multocida and Bordetella bronchiseptica in rabbits / Watson W.T., Goldsboro J.A., Williams F.P., Sueur R. // Lab. Anim. Sci. – 1975. – Vol.25(4). – P. 459-464
198. Fatal Pasteurella multocida septicemia and necrotizing facilities related with wound licked by a domestic dog / Chang K., Siu L.K., Chen Y.H., Lu P.L., Chen T.C., Hsieh H.C., Lin C.L. // Scand. J. Inf. Dis. – 2007. – Vol. 39(2). – P. 167-170
199. Field trial of a live streptomycin dependent pasteurella multocida serotype A:12 vaccine in rabbits / Deeb B.J., DiGiacomo R.F., Bernard B.L., Silbernagel S.M., Chengappa M.M. // Lab. Anim. Sci. – 1989. – Vol.39(3). – P. 229-233
200. Flatt R.E., Deyoung D.W., Hogle R.M. Supportive otitis media in the rabbit: prevalence, pathology, and microbiology // Lab. Anim. Sci. – 1977. – Vol. 27(3). – P. 343-347
201. Flossmann K.D., Grajetski C., Rosner H. Demonstration of iron transport activity in Pasteurella multocida cultures // J. Basic. Microbiol. – 1985. – Vol. 25(9). – P. 559-567
202. Frymus T., Bielecki W., Jakubowski T. Toxigenic Pasteurella multocida in rabbits with naturally occurring atrophic rhinitis // Zentralbl. Veterinarmed B. – 1991. – Vol.38(4). – P. 265-268
203. Gibasiewicz W. Salmoneloza krolikow // Hodowca drobn. Inwent. – 1984. – Vol.32(1). – P. 15-16
204. Glass L.S., Beasley J.N. Infection with and antibody response to Pasteurella multocida and Bordetella bronchiseptica in immature rabbits // lab. Anim. Sci. – 1989. – Vol.39(5). – P. 406-410
205. Gu H.W., Lu C.P. Selection of immunodominant mimics of IROMP-99 of rabbit Pasteurella multocida from a random 12-peptide library // Vet. Microbiol. – 2006. – Vol. 115(4). – P. 339-348
206. Haemagglutinating properties of Pasteurella multocida type A strains isolated from rabbits and poultry / Pestana de Castro A.F., Perreau P., Rodriques A.C., Simoes M. // Ann. Microbiol. (Paris). – 1980. – Vol.131(3). – P. 255-263
207. Hanan M.S., Riad E.M., El-Knouly N.A. Antibacterial efficacy and pharmacokinetic studies of ciprofloxacin on Pasteurella multocida infected rabbits // Dtsch. Tierarztl. Wochenshe. – 2000. – Vol.107(4). – P. 151-155
208. Hansen A.K., Velschow S. Antibiotic resistance in bacterial isolates from laboratory animal colonies naive to antibiotic treatment // Lab. Anim. – 2000. – Vol.34(4). – P. 413-422
209. Hemorrhagic septicemia: correlation of vaccinal antibody responses in mice with protection against Pasteurella multocida strain M1404 / Dawkins H.J., Ramdani, Johnos R.B., Spenser T.L. // Vet. Microbiol. – 1991. – Vol. 27(4). – P. 309-326
210. Hermans K., Devriese L.A., Haesebrouk F. Rabbit staphylococcosis: difficult solutions for serious problems // Vet. Microbiol. – 2003. – Vol. 91(1). – P. 57-64
211. Homchampa P., Strugnel R.A., Adler B. Cross protective immunity conferred by marker-free aroA mutant of Pasteurella multocida // Vaccine. – 1997. – Vol. 15(2). – P. 203-208
212. Hoop R.K., Ehrsam H., Keller B. 10 years of rabbit autopsy – a review of frequent disease and mortality causes // Schweiz. Arch. Tierheilled. – 1993. – Vol.135(6-7). – P. 212-216
213. Hopkins B.A., Olson L.D. Comparison of live avirulent PM-1 and CU fowl cholera vaccines in turkeys // Avian Dis. – 1997. – Vol. 41(2). – P. 317-325
214. Identification of novel immunogens in Pasteurella multocida / Al-Hasani K., Boyce J., McCarl V.P., Bottomley S.,Wilkie J., Adler B. // Microb. Cell. Fact. – 2007. – Vol. 18. – P. 3
215. Identification of Pasteurella multocida serogroup F isolates in rabbits / Jaglic Z., Kucerova Z., Nedbalcova K., Hlozek P., Bartos M. // J. of Vet. Med. Series B. – 2004. – Vol.51(10). – P. 467-468
216. Immunity to pasteurellosis in compromised rabbits / Corbeil L.B., Strayer D.S., Skaletsky E., Wunderlich A., Sell S. // Am. J. Vet. Res. – 1983. – Vol. 44(5). – P. 845-850
217. Immunization of rabbits against a bacterial pathogen with an alginate microparticle vaccine / Suckow M.A., Jarvinen L.Z., HognEsch H., Park K., Bowersock T.L. // J. Contr. Rel. – 2002. – Vol. 85(1). – P.227-235
218. In vitro activities of garenoxacin (BMS-284756) against 170 clinical isolates of nine Pasteurella species / Goldstein E.J.C., Citron D.M., Merriam C.V., Warren Y.A., Tyrrel K.L., Fernandez H.T. // Antimicrobial agents and chemotherapy. – 2002. – Vol. 46(9). – P. 3068-3070
219. In vitro activity of tigecycline, a new glycylcycline, tested against 1326 clinical bacterial strains isolated from Latin America / Gales A.C., Jones R.N., Andrade S.S., Pereira A.S., Sader H.S. // The Brazilian J. of Infect. Dis. – 2005. – Vol.9(5). – P. 348-356
220. In vivo activity of orally administered antibiotics and chemotherapeutics against acute septicemia pasteurellosis in rabbits / Okerman L., Devriese L.A., Gevaert D., Uytterbrock E., Haesebroudt F. // Lab. Anim. – 1990. – Vol.24(4). – P. 341-344
221. Increased expression of vascular cell adhesion molecule-1 by aortic endothelium of rabbits with Pasteurella multocida pneumonia / Richardson M., Fletch A., Delaney K., DeReske M., Wilcox L.H., Kunlough-Rathbone R.L. // Lab. Anim. Sci. – 1997. – Vol.47(1). – P. 27-35
222. Induction of protective immunity in rabbits by coadministration of inactivated Pasteurella multocida toxin and potassium thiocyanate extract / Jarvinen L.Z., Hogenesch H., Suckow M.A., Bowersock T.L. // Vet. Patobiol. – 1998. - №4. – P. 123-124
223. Ineficacy of enrofloxacin un the elimination of Pasteurella multocida in rabbits / Mahler M., Stunkel S., Ziegowski C., Kustyr J. // Lab. Anim. – 1995. – Vol.29(2). – P. 192-199
224. Intranasal vaccination of New Zealand white rabbits against pasteurellosis, using alginate-encapsulated Pasteurella multocida toxin and potassium thiocyanate extract / Jarvinen L.Z., Hogenesch H., Suckow M.A., Bowersock T.L. // Comp. Med. – 2000. – Vol. 50(1). – P. 263-269
225. Intranasal vaccination of rabbits with Pasteurella multocida A:3 outer membranes that express-iron regulated proteins / Confer A.W., Suckow M.A., Montelongo M., Dabo S.M., Miloscio L.J., Gillespie A.J., Meredith G.L. // Am. J. Vet. Res. – 2001. – Vol.62(5). – P. 697-703
226. In-vitro study of Pasteurella multocida adhesion to trachea, lung andaorta of rabbits / Al-Haddawi M.H., Jasni S., Israf D.A., Zamri-Saad M., Mutalib A.R., Zulkifi I., Sheikh-Omar A.R. // Vet. J. – 2000. – Vol. 159(3). – P. 215-216
227. Jablonski P.E., Jaworski M. and Hovde C.J. A minimal medium for growth of Pasteurella multocida // FEMS Microbiology letters. – 1996. – Vol 140(7). – P. 164-169
228. Jensen M.M. Growth curves and stabilization of fresh vaccine cultures of the Clemson University strain of Pasteurella multocida // Poult. Sci. – 1978. – Vol.57(3). – P. 593-595
229. Johnson J.H., Wolf A.M. Ovarian abscesses and pyometra in a domestic rabbit // J. Am. Vet. Med. Assoc. – 1993. – Vol.203(5). – P. 667-669
230. Jondell M., Holm G., Wigzell H. Surface markers on human T- and B- lymphocytes // J. Exp. Med. – 1972. – Vol. 136(2). – P. 207-215
231. Jones J.M. An update of rabbit diseases. Part 1: Respiratory disease // New Zealand Veterinary Association. – 1988. – Vol. 36(2). – P. 66-69
232. Kawamoto E., Sawada T., Maruyama T. Evaluation of transport media for Pasteurella multocida isolates from rabbit nasal specimens // J. of Clin. Microbiol. – 1997. – Vol. 35(8). – P. 1948-1951
233. Kawamoto E., Sawada T., Maruyama T. Prevalence and characterization of Pasteurella multocida in rabbits and their environment in Japan // Nippon Juigaku Zasshi. – 1990. – Vol. 52(5). – P. 915-921
234. Kielstein P. On the occurrence of toxin-producing Pasteurella multocida strains in atrophic rhinitis and pneumonias of swine and cattle // Zbl. Veter. Med. Reike B. – 1986. – Vol.33(6). – P. 418-424
235. Kirchner B.K., Magoc T.J., Sidor M.A. Pasteurella pneumotropica in rabbits from a “Pasteurella-free” production colony // Lab. Anim. Sci. – 1983. – Vol.33(5). – P. 461-462
236. Klaasen J.M., Bernard B.L., DiGiacomo R.F. Enzyme-linked immunosorbent assay for immunoglobulin G antibody to Pasteurella multocida in rabbits // J. Clin. Microbiol. – 1985. – Vol.21(4). – P. 617-621
237. Knight D.P., Paine J.E., Sheller D.C. A selective medium for Pasteurella multocida and its use with animal and human specimens // J. of Clin. Pathology. – 1983. – Vol.36. – P. 591-594
238. Kpodekon M. Experimental study of the pathogenesis of meningitis and encephalitis during pasteurellosis in rabbits // Ann. Rech. Vet. – 1983. – Vol.14(3). – P. 217-224
239. Kpodekon M. Pathology and pathogenesis of ear and brain complications of pasteurellosis in rabbits bred for food // Ann. Rech. Vet. – 1983. – Vol. 14(3). – P. 225-232
240. Kpodekon M., Ridaud P., Coudert P. Pasteurellosis du lapin: revue // synthese scientifique parue dans: Revue de Medeccine Veterinaire. – 1999. – Vol. 150(3). – P. 221-232
241. Kurtul I., Atalgin H., Bozkurt E.U. Postnatal osteological development of the vertebra in the New Zealand white rabbit // Vet. Res. Commun. – 2007. – Vol. 24. – P. 23
242. Lipej Z. Osvrt na najcesce ustanovljena oboljenja kunica u proteklin 20 godina (1976-1983) // Veter. Glasnik. – 1985. – Vol.39(3). – P. 265-273
243. Lu Y.S., Afendis S.J., Pakes S.P. Identifications of immunogenic outer membrane proteins of Pasteurella multocida 3:A in rabbits // infect. Immun. – 1988. – Vol. 56(6). – P. 1532-1537
244. Lu Y.S., Aguila H.N., Lai W.S. Antibodies membrane proteins but not to lipopolysaccharide inhibit pulmonary proliferation of Pasteurella multocida in mice // Infect. Immunol. – 1991. – Vol. 59. – P. 1470-1475
245. Lu Y.S., Pakes S.P. Protection of rabbits against experimental pasteurellosis by a streptomycin-dependent Pasteurella multocida serotype 3:A live mutant vaccine // Infect. Immun. – 1981. – Vol. 34(3). – P. 1018-1024
246. Lu Y.S., Pakes S.P., Massey L. Hyperimmune serum from rabbits immunized with potassium thiocyanate extract of Pasteurella multocida protects against homologous challenge // J. Clin. Microbiol. – 1987. – Vol. 25(11). – P. 2173-2180
247. Lu Y.S., Pakes S.P., Stefanu C. Capsular and somatic serotypes of Pasteurella multocida isolates recovered from healthy and diseased rabbits in Texas // J. Clin. Microbiol. – 1983. – Vol.18(2). – P. 292-295
248. Lu Y.S., Ringler D.H., Park J.S. Characterization of Pasteurella multocida isolates from the nares healthy rabbits with pneumonia // Lab. Anim. Sci. – 1978. – Vol. 28(6). – P. 691-697
249. Lycke N., Holmgren J. Strong adjuvant properties of cholera toxin on gut mucosal immune responses to orally presented antigens // Immunology. – 1986. – Vol.59(2). – P. 301-308
250. Manchini G., Carbonara A.C., Heremans J.C. Immunochemical quantitation of antigens by single radial immunodiffusion // Immunocheistry. – 1965. – Vol.2(3). – P. 235-254
251. Manning P.J. Naturally occurring pasteurellosis in laboratory rabbits: chemical and serological studies of whole cells and lipopolysaccharides of Pasteurella multocida // Infect. Immun. – 1984. – Vol.44. – P. 502-507
252. Manning P.J. Serology of Pasteurella multocida in laboratory rabbits: a review // Lab. Anim. Sci. – 1982. – Vol. 32(6). – P. 666-671
253. Martino P.A., Luzi F., Verga M. Microbiological control of the environment in an intensive rabbit rearing // Procedings of the 8 th world rabbit congress, Pueba (Mexico). – 2004. – P. 576-581
254. McCartney J.E., Olitsky P.T. Studies on the etiology of snuffles in stock rabbits: paranasal sinusitis a factor in the interpretation of experimental results // J. Exp. Med. – 1923. – Vol.38. – P. 591-604
255. Mercier P. Le coryza du lapin // Doc. Eleveur, 1985. – Vol. 92. – P. 9-10
256. Modulation of Pasteurella multocida capsular polysaccharide during growth under iron-restricted conditions and vivo / Jacques M., Belanger M., Diarra M.S., Dergis M., Molouin F.// Microbiology. – 1994. – Vol. 140. – P. 263-270
257. Moga-manzat R., Catana N., Panaitescu S. Apreierae eficaritatii unui autovaccin inactivat antiholeric, comparativ cu vaccinul P.M.C.U. // Lucrari Sti. Zootehn. Med. Veter. – 1986. – Vol.21. – P. 147-149
258. Molecular characterization of pasteurella multocida isolates from rabbits / Al-Haddawi M.H., Jasni S, Son R., Mutalib A.R., Bahaman A.R., Zamri-Saad M., Sheikh-Omar A.R. // J. Gen. Appl. Microbiol. – 1999. – Vol. 45(6). – P. 269-275
259. Moore M.K., Cichjak-Chubbs L., Gates R.J. A new selective enrichment procedure for isolating Pasteurella multocida from avian and environmental samples // Avian. Dis. – 1994. – Vol. 38(2). – P.317-324
260. Mortensen J.E., Giger O., Rodgers G.L. In vitro activity of oral antimicrobial agents against clinical isolates of Pasteurella multocida // Diagn. Microbial. Infect. Dis. – 1998. – Vol. 30(2). – P. 99-102
261. Murray K.A., Hobbs B.A., Griffith J.W. Acute meningoencephalomyelitis in a rabbit infected with Pasteurella multocida // Lab. Anim. Sci. – 1985. – Vol.35(2). – P. 169-171
262. Murreau G. Pathologie di gestive: place de l’’etiologie colibacillare perspective de controle // Cuniculture. – 1987. – Vol.75. – P. 121-126
263. Mushin R., Schoenbaum M. A strain of Pasteurella multocida associated with infections in rabbit colonies // Lab. Anim. – 1980. – Vol.14(4). – P. 353-356
264. Myint A., Carter G.R., Jpnes T.O. Prevention of experimental hemorrhagic septicemia with live vaccine // Vet. Rec. – 1987. – Vol.23(4). – P. 500-501
265. Naturally accuired Pasteurella multocida infection in rabbits: clinicopathologycal aspects / DiGiacomo R.F., Хu Y.M., Allen V., Hinton M.H., Pearson G.R. // Can. J. Vet. Res. – 1991. – Vol. 55. – P. 234-238
266. Ogunnariwo J.A.. Alcantara J., Schryves A.B. Evidence for non-siderophore-mediated acquisition of transferring-bound iron by Pasteurella multocida // Microb. Pathol. – 1991. – Vol. 11(7). – P. 47-56
267. Oral immunization of rabbits against Pasteurella multocida with alginate microsphere delivery system / Suckow M.A., Bowersock T.L., Park H., Park K. // J. Biomater. Sci. Polym. Ed. – 1996. – Vol.8(2). – P. 131-139
268. Palic D. Zdravcvena zastita kunica u interzivnoj proizvodhji // Veter. Glasnik, 1985/ - Vol. 39(3). – S. 243-247
269. Pande A., Singh V.P., Srivastava S.K. Immune response against purified proteins of Pasteurella multocida (type strain) // Ind. J. Comp. Microbiol. Infect. Dis. – 2000. – Vol.21(2). – P.19-23
270. Pasteurella associated rhinitis of rabbits: efficacy of penicillin therapy / Jaslow B.W., Ringler D.H., Rush H.G., Glorioso J.C. // Lab. Anim. Sci. – 1981. – Vol. 31(4). – P. 382-385
271. Pasteurella multocida and Bordetella bronchiseptica infections in rabbits / Deeb B.J., DiGiacomo R.F., Bernard B.L., Silbernagel S.M. // J. Clin. Microbiol. – 1990. - Vol. 28. - P. 70-75
272. Pasteurella multocida detection by 5‘ Tag nuclease assay: a new tool for use diagnosing fowl cholera / Corney B.G., Dialla I.S., Wright L.L., Hewitson G.R., Jong A.J., Burdell P.C., Duffy P.F., Stehens C.P., Rodwell B.J., Boyle D.B., Blackall P.J. // J. Microbiol. Methods. – 2007. – Vol. 13. – P. 373-374
273. Pasteurella multocida in psittacines: prevalence, pathology, and characterization of isolates / Morshita T.Y., Lowenstire L.J., Hirsh D.S., Brooks D.L. // Avian. Dis. – 1996. – Vol. 40.(4). – P. 900-907
274. Pasteurellosis in laboratory rabbits: characterization of lipopolysaccharides of Pasteurella multocida by polyacrylamide gel electrophoresis, immunoblot techniques and enzyme-linked immunosorbent assay / Manning P.J., Nasz M.A., DeLong D., Leary S.L. // Infect. Immun. – 1986. – Vol. 53.(3). – P. 460-463
275. Pathogenicity of Pasteurella multocida A:3 in Flemish giant and New Zealand white rabbits / Dillehay D.L., Paul K.S., DiGiacomo R.F., Chengappa M.M. // Lab. Anim. – 1991. – Vol.25(4). – P. 337-341
276. Patton N.M. Pasteurellosis in rabbits // J. Appl. Rabbit Res. – 1988. – Vol.11(3). – P. 111-112
277. Percy D.H., Bhasin J.L., Rosendal S. Experimental pneumonia in rabbits inoculated with strains of Pasteurella multocida // Can. J. Vet. Res. – 1986. – Vol. 50(1). – P. 36-41
278. Percy D.H., Prescott J.F., Bhasin J.L. Characterization of Pasteurella multocida isolated from rabbits in Canada // Can. J. Comp. Med. – 1984. – Vol. 48(2). – P. 162-165
279. Percy D.H., Prescott J.F., Bhasin J.L. Pasteurella multocida infection in the domestic rabbit: immunization with a streptomycin – dependent mutant // Can. J. Comp. Med. – 1985. – Vol. 49(2). – P. 227-230
280. Periodontal bacteria in rabbit mandibular and maxillary abscesses / Tyrell K.L., Citron D.M., Jenkins J.R., Goldstein E.J.C. // J. Clin. Microbiol. – 2003. – Vol.40(3). – P. 1044-1047
281. Perrucci S., Rossi G. Aerobic and microaerophilic bacteria isolated from Psoroptes cuniculi // Parassitologia. – 2002. – Vol. 44(3-4). – P. 149-151
282. Peshev R., Christova L. The efficacy of a bivalent vaccine against pasteurellosis and rabbit hemorrhagic disease virus // Vet. Res. Commun. – 2003. – Vol.27(6). – P. 433-444
283. Peterson R.R.. Deeb B.J., DiGiacomo R.F. Detection of antibodies to Pasteurella multocida by capture enzyme immunoassay using a monoclonal antibody against P37 antigen // J. Clin. Microbiol. – 1997. – Vol. 35(1). – P. 208-212
284. Pijoan C., Castra A., Ramirez C., Leman A.D. Isolation of toxigenic strains of Pasteurella multocida from lungs of pneumonia swine // J. Am. Veter. Med. Assn. – 1984. – Vol.185(5). – P. 522-523
285. Pneumonia with septicemia caused by Pasteurella multocida in a immunocompetent patient / Pukenyte E., Nguyen S., Le Berre R., Faure K., Viget N., Mellinez H., Mira J.P., Guery B., Yazdanpanan Y. // Med. Mal. Infect. – 2007. – Vol. 13. – P. 123-124
286. Popova T.E. The cultural and morphological properties of different serovariants of Pasteurella multocida when cultured in nutrient broths of different compositions // Zh. Microbiol. Epidemiol. Immunobiol. – 1997. - №3. – P. 15-19
287. Prescott J.F. Esherichia coli and diarrhea in rabbit // Vet. Pathology. – 1978. – Vol.15(2). – P. 2237-2248
288. Prevalence and genetic diversity of Pasteurella multocida at a group of nulliparous female rabbits with subcutaneous abscess / Virag G., Mohaugt M., Molnar A., Terenyi Z., Kerepczki Z., Odermatt M. // Multi-facetted research in rabbits: a model to develop a healthy and safe production in respect with animal welfare. – 2004. – P. 27
289. Prevalent serotypes of Pasteurella multocida isolated from different animal and avian species in India / Kumar A.A., Shivachandra S.B., Biswas A., Singh V.P., Srivastava S.K. // Vet. Res. Commun. – 2004. – Vol.28(8). - P. 657-667
290. Protection of rabbits against experimental pasteurellosis by vaccination with potassium thiocyanate extract of Pasteurella multocida / Ringler D.H., Peter G.K.. Chrisp C.E., Keren D.F. // Infect. Immun. – 1985. –Vol. 49(3). – P. 498-504
291. Protective immunity to Pasteurella multocida heat-labile toxin by intranasal immunization in rabbits / Suckow M.A., Bowersock T.L., Niesen K., Chrisp C.E., Frandsen P.L., Janovits E.B. // Lab. Anim. Sci. – Vol. – 45(5). – P. 526-532
292. Rada V., Sirotec K., Petr J. Evaluation of selective media for bifidobactria in poultry and rabbit caecal samples // Zentalbl. Veterinarmed B. – 1999. – Vol. 46(6). – P. 369-373
293. Rai R.B., Singh D., Singh R.N. Studies on mortality pattern in rabbits // Indian Veter. Med. J. – 1985. – Vol.9(1). – P. 26-30
294. Ramdani D., Alde R.B. Opsonic monoclonal antibodies against lipopolisaccharide (LPS) antigens of Pasteurella multocida and the role of LPS in immunity // Vet. Microbiol. - 1991. – Vol.26. – P. 335-347
295. Renzi M., Villeri C. Mixomatosi, esperienze di profilassi // Riv. Coniglicolt, 1988. – Vol.3. – P. 17-20
296. Report of enteropathogenic Esherichia coli (EPEC) isolated from enteric outbreaks in Italian intensive rabbit herds / Agnoeletti F., Favretti M., Deotto S., Passera A., Tisato E., Bano L., Mazzolini E. // Procedings of the 8 th world rabbit congress, Pueba (Mexico). – 2004. – P. 416-422
297. Resistance of Pasteurella multocida to rabbit neutrophil phagocytosis and killing / Rush H.G., Glorioso J.C., DaRif C.A., Olson L.C. // Am. J. Vet. Res. – 1981. – Vol.42(10). – P. 1760-1768
298. Respiratory infection in lipidfed rabbits enhances sudanophilia and the expression of VCAM-1 / Richardson M., DeReske M., Delaney K., Fletch A., Wilcox L.H., Kunlough-Rathbone R.L. // Am. J. Pathol. – 1997. –Vol. 151. – P. 1009-1017
299. Rimler R.B. Cross-protection factors of Pasteurella multocida: passive immunization of turkeys against fowl cholera caused by different serotypes // Avian Dis. – 1987. – Vol. 31(4). – P. 884-887
300. Rimler R.B. Passive immune cross-protection in mice produced by rabbit antisera against different serotypes of Pasteurella multocida // J. Comp. Pathol. – 1996. – Vol. 114(4). – P. 347-360
301. Rimler R.B., Brogden K.A. Pasteurella multocida isolated from rabbits and swine: serologic types and toxin production // Am. J. Vet. Res. – 1986. – Vol. 47(4). – P. 730-737
302. Ruble R.P., Cullor J.S., Brooks D.L. Evaluation of commercially available Esherichia coli J5 bacterin as protection against experimental challenge with Pasteurella multocida in rabbits // Am. J. Vet. Res. – 1999. – Vol.60(7). – P. 853-859
303. Ruble R.P., Cullor J.S., Brooks D.L. Seroprevalence of antibodies against gram-negative core antigens in rabbits, using an Esherichia coli J5 antigen-capture enzyme-linked immunosorbent assay // Am. J. Vet. Res. – 1999. – Vol.60(4). – P. 501-506
304. Ruble R.P., Cullor J.S., Brooks D.L. The observation of reactive trombocytosis in New Zealand white rabbits in response to experimental Pasteurella multocida infection // Blood Cells, Molecules & Diseases. – 1998. – Vol.25(15). – P. 95-102
305. Rush H.G. Resistance of some capsular serotype D strains of Pasteurella multocida to rabbit polymorphonuclear neutrophil phagocytosis // Vet. Microbiol. – 1982. – Vol. 20(1) – P. 79-87
306. Ruzauskas M. Development and assay of inactivated Pasteurella vaccine in rabbits // Biologija. – 2005. - №2. – P. 35-39
307. Safety and efficacy of a streptomycin dependent live Pasteurella vaccine in rabbits / DiGiacomo R.F., Deeb B.J., Bernard B.L., Klaassen J.M., Chengappa M.M. // Lab. Anim. Sci. –1987. – Vol. 37(2). – P. 187-190
308. Scharf R.A., Monteleone S.A., Stark D.M. A modified barrier system for maintenance of Pasteurella-free rabbits // Lab. Anim. Sci. – 1981. – Vol. 31(10). – P. 513-515
309. Screening rabbit colonies for antibodies to Pasteurella multocida by an ELISA / Zaoutis T.E., Rinhard G.R., Cioffe C.J., Moore P.B., Stark D.M. // Lab. Anim. Sci. – 1991. – Vol.41(5). – P. 419-422
310. Selective media for Pasteurella multocida and Bordelella bronchiseptica / Garlinghouse L.E., DiGiacomo R.F., Van Hoosier G.L., Condon J. // Lab. Anim. Sci. – 1981. – Vol.31(1). – P. 39-42
311. Serologic methods for detection of Pasteurella multocida infections in nasal culture negative rabbits / Holmes H.T., Matsumoto M., Patton N.M., Zehfus B.R. // Lab. Anim. Sci. – 1986. – Vol. 36(6). – P. 640-645
312. Serological analysis of five serotypes of Pasteurella multocida of rabbit origin by use of an enzyme-linked immunosorbent assay with lipopolysaccharide as antigen / Cary C.J., Peter G.K., Chrisp C.E., Keren D.F. // J.Clin. Microbiol. – 1984. – Vol.20(2). – P. 191-194
313. Serological response to Pasteurella multocida NanH sialidase in persistently colonized rabbits / Sanchez S., Mizan S., Quist G., Schroder P., Juneau M., Dawe D., Ritchie B., Lee M.D. // Clin. Diagn. Lab. Immun. – 2004. –Vol.11(5). – P. 825-834
314. Simonova M, Laukova A. Isolation of faecal Enterococcus faecium strains from rabbits and their sensitivity to antibiotics and ability to bactericin production // Bull. Vet. Inst. Pulawy. – 2004. – Vol. 48. – P. 383-386
315. Simonova M., Laukova A. Bacterijcin activity of enterococci from rabbits // Vet. Res. Commun. – 2007. – Vol. 31(2). – P. 143-152
316. Smith D.T. Epidemiological studies on respiratory infection of the rabbit: X. A spontaneous epidemic of pneumonia and snuffles caused by Bacterium lepisepticum among a stock of rabbits at Saranac lake, N.Y. – The Journal of Experimental Medicine. – 1927. – Vol. 45. – P. 553-560
317. Soliman S.A.A., Gorgi S.F., Gergis S.M. Preliminary trials for protection against snuffles in rabbit with live avirulent M 9 Pasteurella multocida vaccine // Rabbit production in hot climates. Zaragosa, 1994. – P. 543-550
318. Spanoghe L., Okerman L. Prevention de la pasteurellose des lapins par vaccination au moyen d’’un vaccin inactive: observations sur le terrain // Rev. Agr. – 1987. – Vol. 40(5). – P. 1283-1293
319. Stability of pathogenic bacteria from laboratory animals in various transport media / Shimoda K., Marjima K., Kuhara T., Nakagawa M. // Lab. Anim. – 1991. – Vol.25(3). – P. 228-231
320. Stranford M.M., Werden S.J., McFadden G. Myxoma virus in the European rabbit: interactions between the virus and its susceptible host // Vet. Res. – 2007. – Vol. 38(2). – P. 299-318
321. Strus D.C., Jolley W.L., Purdy C.W. Characterization of neuraminidases produced by various serotypes of Pasteurella multocida // Infect. Immun. – 1996. – Vol. 64(4). – P. 1446-1449
322. Study of control technology of infectious rhinitis of rabbit / Gu Z.L., Chen B.J., Kan Q.H., Ren W.S., Huang X.T., Huang R.L. // Procedings of the 8 th world rabbit congress, Pueba (Mexico). – 2004. – P. 549-554
323. Suckow M.A. Immunization of rabbits against Pasteurella multocida using a commercial swine vaccine // lab. Anim. – 2000. – Vol.34(4). – P. 403-408
324. Suckow M.A., Chrisp C.E., Foged N.T. Heat-labile toxin-producing isolates of Pasteurella multocida from rabbits // Lab. Anim. Sci. – 1991. – Vol. 41(4). – P. 151-156
325. Taeb E.I., Morishita T.Y., Angrick E.J. Evaluation of pasteurella multocida isolated from rabbits by capsular typing, somatic serotyping, and restriction endonuclease analysis // J. Vet. Diagn. Invest. – 2004. – Vol. 16(2). – P. 121-125
326. Targowski S., Targowski H. CO2 requirement for growth of a pasteurella strain isolated from rabbits // J. Clin. Microbiol. – 1979. – Vol. 10(3). – P. 388-389
327. Technical aspects of the rosette test used to detect human complement receptor (B) and sheep erythrocyte binding (T) lymphocytes / Mendez N.F., Tolnai M.E.A., Silveira B.P.A. et all // Jimmunol. – 1973. – Vol.111. – P. 860-867
328. The influence of growth conditions of Pasteurella multocida on its ability colonize the nasal mucosa of SPF piglets / Elias B., Herpay M., Albert M., Fekete J., Tuboly S., Rafai P., Molner E. // Vet. Microbiol. – 1990. –Vol. 24(1). – P. 81-88
329. The outer membrane of Pasteurella multocida 3:A protects rabbits against homologous challenge / Lu Y.S., Lai W.C., Pakes S.P., Stefanu C. // Infect. Immun. – 1991. – Vol. 59(11). – P. 4517-4523
330. The ralationship of pathogenicity to the growth of Pasteurella multocida serotype 3, 4 isolates in normal turkey plasma / Lee M.D., Brown J., Wooley R.E., Glisson J.R. // Avian. Dis. – 1988. – Vol.32(3). – P. 509-512
331. Theоphillin modulations of E-rossette formations as an indicator of t-cell maturation / S.Limatibul, A.Shore, H.Dosh, E.Gelfand // Clin. Exp. Immunol. – 1978. – Vol. 33(3). – P. 503-513
332. Thigpen J.E., Clements M.E., Gupta B.N. Isolation of Pasteurella aerogenes from the uterus of a rabbit following abortion // Lab. Anim. Sci. – 1978. – Vol. 28(4). – P. 444-447
333. Thouless M.E., DiGiacomo R.F., Deeb B.J. The effect of combined rotavirus and Esherichia coli infections in rabbits // Lab. Anim. Sci. – 1996. – Vol. 46(4). – P. 381-385
334. Toth L.A., Krueger J.M. Somnogenic, pyrogenic and hematologic effects of experimental pasteurellosis in rabbits // AJP-Regulatory. Integrative and Comparative Physiology. – 1990. – Vol. 258. – P. 536-542
335. Toxin production by Pasteurella multocida isolated from rabbits with atrophic rhinitis / DiGiacomo R.F., Deeb B.J., Brodie S.J., Zimmerman T.E., Vektkamp E.R., Chrisp C.E. // Am. J. Vet. Res. – 1993. – Vol. 54(8). – P. 1280-1286
336. Transcriptional response of Pasteurella multocida to defined iron sources / Paustian M.L., May B.J., Cao D., Boley D., Kapur V. // J. Bacteriol. – 2002. – Vol.184(23). – P. 6714-6720
337. Ultrastructural observation of nasal and pulmonary intracellular Pasteurella multocida A:3 in rabbits / Al-Haddawi M.H., Jasni S, Zamri-Saad M., Mutalib A.R., Son R., Sheikh-Omar A.R. // Vet. Res. Commun. – 2000. – Vol. 24(3). – P. 153-167
338. Ultrastructural pathology of nasal and tracheal mucosa of rabbits experimentally infected with Pasteurella multocida serotype D:1 / Al-Haddawi M.H., Jasni S., Israf D.A., Zamri-Saad M., Mutalib A.R., Sheikh-Omar A.R. // Res. Vet. Sci. – 2001. – Vol. 70(3). – P. 191-197
339. Ultrastructural pathology of the upper respiratory tract of rabbits experimentally infected with Pasteurella multocida A:3 / Al-Haddawi M.H., Jasni S., Zamri-Saad M., Mutalib A.R., Sheikh-Omar A.R. // Res. Vet. Sci. – 1999. – Vol. 67(2) – P. 163-170
340. Use of selamectin for the treatment of psoroptic and sarcoptic mite infection in rabbits / Kurtdede A., Karaer Z., Acar A., Guzel M., Cingi C.C., Ural K., Ica A. // Vet. Dermatol. – 2007. – Vol. 18(1). – P. 18-22
341. Use of tilmicosin for treatment of pasteurellosis in rabbits / McKay S.G., Morck D.W., Merrill J.K., Оlson M.E., Chan S.C, Pap K.M. // Am. J. Vet. Res. – 1996. – Vol.57(8). – P. 1180-1184
342. Virag G., Mandoki M., Odermatt M. Characterization of Pasteurella multocida recovered from live rabbits of a small-scale farm previously manifesting death by pyothorax and pyometra //Proceedings of the 8 th World Rabbit Congress, Pueba (Mexico). – 2004. – P. 673-680
343. Webster L.T. Biology of Bacterium lepisepticum: III. Physical, cultural, and growth characteristics of diffuse and mucoid types and their variants // The Journal of Experimental Medicine. – 1926. – Vol.44. – P. 343-358
344. Webster L.T. Biology of Bacterium lepisepticum: IV. Virulence of diffuse and mucoid types and their variants // The Journal of Experimental Medicine. – 1926. – Vol.44. – P. 359-386
345. Webster L.T. Biology of Bacterium lepisepticum: I. Effects of oxygen tension and the presence of rabbit blood on growth, dissociation and virulence // The Journal of Experimental Medicine. – 1925. – Vol.41. – P. 571-585
346. Webster L.T. Biology of Bacterium lepisepticum: II. The structure of some iron compounds which influence the growth of certain bacteria of the hemophilic, anaerobic and hemorrhagic septicemia groups// The Journal of Experimental Medicine. – 1925. – Vol.42. – P. 473-482
347. Webster L.T. Epidemiological studies on respiratory infections of the rabbit: VIII. Carriers of Bacterium lepisepticum // The Journal of Experimental Medicine. – 1926. – Vol.43. – P. 573-588
348. Webster L.T. Epidemiological studies on respiratory infections of the rabbit: VII. Pneumonias associated with Bacterium lepisepticum // The Journal of Experimental Medicine. – 1926. – Vol.43. – P. 555-572
349. Webster L.T. The Epidemiology of a rabbit respiratory infection: IV. Susceptibility of rabbits to spontaneous snuffles // The Journal of Experimental Medicine. – 1924. – Vol.40. – P. 109-116
350. Webster L.T. The Epidemiology of a rabbit respiratory infection: II. Clinical, pathological, and bacteriological study of snuffles // The Journal of Experimental Medicine. – 1924. – Vol.39. – P. 843-856
351. Webster L.T. The Epidemiology of a rabbit respiratory infection: III. Nasal flora of laboratory rabbits // The Journal of Experimental Medicine. – 1924. – Vol.39. – P. 857-877
352. Webster L.T. The Epidemiology of a rabbit respiratory infection: V. Experimental snuffles // The Journal of Experimental Medicine. – 1921. – Vol.40. – P. 117-127
353. Webster L.T., Burn C. Bacterium lepisepticum infection: its mode of spread and control // The Journal of Experimental Medicine. – 1927. – Vol.45. – P. 911-935
354. Welch W.D., Lu Y.S., Bawdon R.E. Pharmacokinetiics of penicillin-G in serum and nasal washings of Pasteurella multocida free and infected rabbits // Lab. Anim.Sci. – 1987. – Vol. 37(1). – P. 65-68
355. Wijewardana T.G., Wilson C.F., Gilmour N.J. Production of mouse monoclonal antibodies to type A and the immunological properties of a protective anti-polysaccharide antibody // J. Med. Microbiol. – 1990. – Vol. 33. – P. 217-222
356. Wills Q.F., Kerrigan C., Soothil J.S. Experimental bacteriophage protection against Staphylococcus aureus abscesses in a rabbit model // Antimicrob. Agents Chemoter. – 2005. – Vol. 49(3). – P. 1220-1221
357. Yadin H., Moraal L.C. Serological typing of isolates of Pasteurella multocida from poultry and other animals in the Netherlands // Tijdshr. Diergeneeskd. – 1978. – Vol. 103(8). – P. 783-787
358. Yarim M., Karahan S., Kabakci N. Immunohistochemical investigation of CDM in experimental rabbit pneumonic pasteurellosis // Revue Med. Vet. – 2005. – Vol.156(1). – P. 13-19
359. Yokose N., Dan K. Pasteurella multocida sepsis, due to a stratch from a pet cat, in a post-chemotherapy neutropenic patient with non-Hodgkin lymphoma // Int. J. Hematol. – 2007. – Vol. 85(2). – P. 146-148
360. Yoshida K., Ichiman Y. Immunological response to a stain of Staphylococcus epidermidis in the rabbit: production of protective antibody // J. Med. Microbial. – 1978. – Vol.11(4). – P. 4371-7377
361. Yu B., Tsen H.Y. Lactobacillus cells in the rabbit digestive tract and the factors affecting their distribution //J. Appl. Bacteriol. – 1993. – Vol. 73(3). – P. 269-275
362. Yuan Z.H., Fung K.F. Pharmacokinetics of sulfadimisine and its N4-acetyl metabolites infected with Pasteurella multocida // J. Vet. Pharmacol. Their. – 1990. – Vol. 13(2). – P. 192-197
363. Zimmerman T.E., Deeb B.J., DiGiacomo R.F. Polypeptides associated with Pasteurella multocida infection in rabbits // Am. J. Vet. Res. – 1992. – Vol. 53(7). – P. 1108-1112

Для заказа доставки данной работы воспользуйтесь поиском на сайте по ссылке: <http://www.mydisser.com/search.html>