

ры клеток McCoу инфекционным материалом характерные изменения были установлены в 66,6% исследованных проб. При этом в биологическом материале из каждого хозяйства были обнаружены хламидии.

При микроскопии зараженных культур материалом от больных животных между 48-72 часами от начала инфекции в 15-25% клеток отмечено формирование характерных для хламидийной инфекции внутрицитоплазматических включений. Включения выявлялись в виде нескольких компактных или рыхло расположенных, обычно зернистых масс (микрoколоний) сине-фиолетового цвета, содержащих морфологические структуры возбудителя на разных стадиях его развития. В 90% случаев они определялись возле ядра клетки, смещая его к периферии, и отличались по цвету и внутренней структуре от ядра и цитоплазмы. В РИФ хламидийные внутрицитоплазматические включения специфически окрашивались в ярко-зеленый цвет, а располагающиеся внеклеточно отдельные, реже группирующиеся, хламидии – в ярко-зеленые образования. На фоне контрастно окрашенных в красный цвет клеток элементарные тельца выглядели как булавочный прокол ярко-зеленого цвета, ретикулярные тельца – в 2-3 раза крупнее (в виде точки или овала).

При заражении куриных эмбрионов и белых мышат патологическим материалом, полученным из вышеуказанных хозяйств, их гибели не установлено. Однако при их заражении культуральной жидкостью, полученной после выделения хламидий на культуре клеток, отмечена гибель 25% куриных эмбрионов и 50% мышат.

Полученные данные свидетельствуют о целесообразности использования культуры клеток McCoу для выделения хламидий из патологического материала и их культивирования для конструирования вакцины.

УДК 619:618

КЛИНИЧЕСКИЕ АСПЕКТЫ ДИАГНОСТИКИ ИНФЕКЦИОННОГО БЕСПЛОДИЯ КОРОВ И ТЕЛОК

Кузьмич Р.Г., Рыбаков Ю.А., Пилейко В.В., Яцына В.В.
УО «Витебская ордена «Знак Почета» государственная академия
ветеринарной медицины»

Как известно, половая система самок претерпевает существенные отклонения при ряде инфекционных заболеваний, возбудители которых, в первую очередь вирусы персистируют в организме переболевших животных. Одним из факторов, говорящих в пользу данного предположения, является тот факт, что при акушерско-гинекологической диспансеризации

маточного поголовья в хозяйствах неоднократно выявлялись телки случайного возраста, в половой системе которых выявлялись изменения, характерные для хронического катарального эндометрита. Из анамнестических данных об этих животных бывает известно о нескольких (3 - 5) неплодотворных осеменениях.

В дальнейшем симптомы развиваются характерно: отелы сопровождаются задержанием последа, трудно поддающимся ручному отделению; развивается гнойно-катаральный эндометрит, который при своевременно проведенном лечении оканчивается клиническим выздоровлением в течение послеродового периода. Однако в дальнейшем, при проявлении половой цикличности, плодотворного осеменения в течение нескольких месяцев достичь не удастся. В этой ситуации ветеринарный работник прибегает к шаблонным, субъективным способам клинического исследования больного животного, в частности: осмотр преддверия влагалища, ректальное исследование и иногда вагинальное.

У бесплодных коров волосы в нижней части комиссуры вульвы склеены вследствие истечений из половых органов. Наблюдается везикулярная сыпь, обычно локализованная в области fossa clitorii, диагностируется атоничность матки, некоторое увеличение ее размеров, выделение водянистого (серозного экссудата), в лютеиновую фазу полового цикла - приоткрытый канал шейки матки.

При такой симптоматике, опирающейся на визуальную характеристику истечений и субъективную ректальную диагностику полового аппарата наиболее распространенный диагноз - скрытый эндометрит. По нашим данным, полученным по итогам проведения акушерско-гинекологических диспансеризаций коров дойного стада в ряде хозяйств республики, такие животные составляют подавляющую массу бесплодных коров.

Рекомендуемые лечебные мероприятия базируются на внутриматочном введении во время течки комплексных антибактериальных препаратов.

Анализ результатов такого лечения показал терапевтическую эффективность в среднем у 30 % животных. На наш взгляд, низкая терапевтическая эффективность указанного способа лечения может быть объяснена следующими факторами:

- 1) игнорируются признаки системного поражения всей половой сферы;
- 2) этиотропная терапия в схемах лечения больных животных сводится к подавлению бактериальной составляющей.

Мы применили диагностические приемы, позволяющие получать объективные данные о состоянии полового аппарата самки: экстирпацию одного яичника у больных коров. Ранее данная операция практиковалась как лечебное мероприятие при кистозных изменениях яичника, а также как вариант кастрации коров. Предполагая системное поражение половых органов, мы также в комплекс диагностических манипуляций ввели полу-

чение смывов из полости матки. Для этого использовали одноразовую стерильную полистироловую пипетку для ректо-цервикального способа осеменения, на которую надевали защитный стерильный полиэтиленовый чехол. К пипетке присоединяли одноразовый стерильный инъекционный шприц объемом 5 см³, заполненный стерильным 2,9%-ным раствором натрия лимоннокислого. Доведя до шейки матки пипетку, прорывали защитный чехол и вводили пипетку далее, в полость тела матки. Шприцем инъецировали в полость матки и забирали обратно имеющийся раствор, повторяя данную манипуляцию несколько раз. Полученный субстрат до доставки в лабораторию оставляли в шприце. Также получали соскобы с пораженных участков слизистой оболочки преддверия влагалища. Для этого после туалета и дезинфекции 70°-ным спиртом половых губ исследуемого животного стерильными марлевыми тампонами, пропитанными также стерильным изотоническим раствором натрия хлорида, протирали слизистую оболочку преддверия влагалища. Сохраняли тампоны в стерильных полиэтиленовых пакетиках, помещая их в жидкий азот.

Исследование полученного нами биологического материала от бесплодных коров (20 проб жидких смывов, соскобов и пять проб яичников) позволило выявить в пробах жидкого содержимого матки включения, характерные для хламидиоза, а также серологически (РНГА) - наличие антигенов хламидий в 20% проб, в мазках-отпечатках яичников - включения, характерные для хламидиоза (по Стемпу). В 30% проб обнаружены антигены вируса инфекционного ринотрахеита. Бактериологическими исследованиями установлено присутствие в паренхиме яичников вульгарного протей, патогенного для белых мышей. В смывах из матки определены стрептококки и кишечная палочка, патогенные для белых мышей. Полученные данные позволили разработать наиболее оптимальную схему лечения и профилактики гинекологической патологии у коров в хозяйстве, а также обоснованно рекомендовать проведение специфических профилактических мероприятий среди сухостойных коров и нетелей.

Конечно, по исследованиям материала, отобранного у коров одного хозяйства нельзя делать заключение об этиологии бесплодия, проявляющегося многократными безрезультатными осеменениями. Но полученные результаты указывают на необходимость проведения таких исследований во всех хозяйствах, где данный синдром имеет место, с целью установления этиологии и разработки конкретных лечебно-профилактических мероприятий.