

ненная бактериальная загрязненность органов и тканей.

Однако ветеринарные специалисты при проведении ветсанэкспертизы недооценивают значение этих отклонений в мясе, относя их к различным технологическим погрешностям. Они оценивают такое мясо, как мясо здоровых животных, направляя его в реализацию без каких-либо ограничений и предварительного глубокого замораживания. При хранении такого мяса в охлажденном состоянии признаки порчи развиваются значительно быстрее, чем в мясе здоровых животных. Особенно резко показатели качества мяса с признаками дистрофии отличаются от показателей нормального мяса после его размораживания.

Дистрофические процессы развиваются постепенно, без выраженных клинических признаков и без лечения животных переходит в свою терминальную стадию, которая может завершиться гибелью животного. Что касается ветеринарно-санитарной оценки мяса и мясопродуктов при этом, на ранних стадиях белково-жировой дистрофии их можно рекомендовать использовать на общих основаниях, а в случае поражения внутренних органов они должны быть направлены на утилизацию, а туши на обеззараживания путем проварки.

Таким образом, при решении вопроса об использовании мяса и мясопродуктов при дистрофических процессах, обязательно следует учитывать стадию течения патологического процесса.

Литература

1. Кузнецов А.В. и др. // Все о мясе. 2002. №2
2. Серегин И.Г. // Мясная индустрия. 1999. №7
3. Скалинский Е.И., Белоусов А.А. Микроструктура мяса. М.: Пищевая промышленность, 1978.

УДК 619:616.9]:636.2

Ш.А. Гунашев, Д.Г. Мусиев

Дагестанская Государственная Сельскохозяйственная Академия

РАСПРОСТРАНЕНИЕ ПАРАГРИППА-3 КРУПНОГО РОГАТОГО СКОТА В ДАГЕСТАНЕ

Среди инфекционных болезней крупного рогатого скота значительное место занимают респираторные заболевания. Так, согласно сообщениям П.Н. Сисягина и соавт. [5], исследования, проведенные, в 47 хозяйствах Нечерноземной зоны РФ, показали, что уровень заболеваемости респираторными инфекциями телят 1–3-месячного возраста, составляет от 38 до 87%.

По данным В.Н. Сюрица и соавт. [6], В.В. Гуненкова и соавт. [1], Ю.А. Костыркина и соавт. [3], число заболевших животных респираторными инфекциями достигает 70–100%. Аналогичные результаты получили в своих исследованиях А.С. Кашина [2], В.А. Мищенко и соавт. [4]. Проведенные ими исследования телят на некоторых комплексах различных регионов России показали, что количество заболевших парагриппом-3 животных составляло 81,9–90% от вновь поступивших животных.

В работе П.Д. Устарханова и соавт. [7] показано, что в Дагестане также отмечается распространение респираторных инфекций, которые наносят значительный

экономический ущерб хозяйствам.

Учитывая выше изложенное и в связи с отрывочностью исследований, проведенных в Дагестане, отсутствием достаточных сведений в доступной литературе об эпизоотической ситуации по парагриппу-3, нами был проведен серомониторинг парагриппа-3 в различных географических зонах республики у взрослого поголовья и молодняка крупного рогатого скота.

Материалы и методы.

Эпизоотическую ситуацию по парагриппу-3 изучали в трёх географических зонах республики (горной, предгорной и равнинной). Кровь отбирали у животных общественных и индивидуальных хозяйств в трёх районах равнинной, двух—предгорной и двух—горной зонах. У молодняка в возрасте от 1-го месяца до года взяли 1250 проб крови, у взрослого поголовья — 670 проб. Сыворотки, полученные общепринятым методом, делили на две части, расфасовывали во флаконы и до исследования одну часть замораживали, а другую хранили при 5–8° С.

Результаты исследования сывороток крови крупного рогатого скота в РНГА.

Географические зоны	Возраст животных	Исследовано сывороток	Количество положительных и отрицательных проб				
			Титры антител				
			<1:8	1:8—1:16	1:32—1:64	1:128	>1:128
Равнинная	Молодняк	523	215	107	108	51	42
	Взрослые	260	111	37	16	82	14
Предгорная	Молодняк	366	115	99	111	16	25
	Взрослые	232	142	47	18	6	19
Горная	Молодняк	361	127	75	69	38	52
	Взрослые	178	93	26	22	10	27

Титры антител к вирусу парагриппа-3 определяли в РНГА. Реакцию ставили с постоянной дозой вируса и разными разведениями сывороток. Исследования проводили на базе отдела вирусологии Республиканской ветлаборатории и в лаборатории болезней крупного рогатого скота ВНИИЗЖ г. Владимира.

Положительными считали сыворотки с титром антител 1:8 и выше. Противопарагриппозную иммунизацию крупного рогатого скота в Дагестане не проводят и поэтому с уверенностью можно предположить, что у взрослого поголовья и молодняка от 3-х месяцев и до года выявленные антитела имеют инфекционное происхождение, а у телят 1–2-месячного возраста — пассивной этиологии.

Собственные исследования.

Исследование сывороток крови крупного рогатого скота показало, что во всех географических зонах Дагестана выявлены животные с высокими титрами антител, что свидетельствует о переболевании их парагриппом-3. Полученные данные представлены в таблице и свидетельствуют о высоком проценте переболевших животных среди молодняка и у взрослого поголовья. Так, в равнинной зоне из 523 исследованных сывороток молодняка 308 были положительными, что составило 58,8%.

Среди взрослого поголовья в это же время было 65 проб с титрами антител 1:8—1:128, что составило 25% положительно реагирующих животных.

В предгорной и горной зонах процент положительно реагирующих среди молодняка был ещё выше 68,5 и 64,8%, а среди взрослого поголовья 38,3 и 47,4% соответс-

твенно. Увеличение количества больных и переболевших в этих зонах, связано с плохими условиями содержания, резким перепадом дневных и вечерних температур окружающей среды, что, несомненно, понижает резистентность организма и повышает потенциальную возможность развития респираторных инфекций.

Животных обеих возрастных групп с титрами антител 1:128 и выше выявляли во всех географических зонах. В равнинной зоне высокие титры обнаружены у 189 голов, в предгорной—66 голов и в горной — 127 голов. Это свидетельствует о недавнем переболевании их парагриппом—3. Животные с титром антител 1:8 и ниже, видимо, переболели в отдалённом прошлом или не болели вовсе. Из исследованных 1920 сывороток положительно реагирующих выявлено 1117 голов, что составило 58,2%.

Таким образом, проведёнными исследованиями установлено, что парагрипп-3 крупного рогатого скота довольно часто встречается во всех географических зонах республики. Появлению инфекции способствует отгонная система животноводства, которая предполагает перемещение дважды в год огромное количество скота на летние пастбища и обратно. В этих условиях прямой или опосредованный контакт больных животных со здоровым неизбежен, что и является фактором значительного распространения парагриппа-3 крупного рогатого скота в Дагестане.

Для профилактики заболевания необходимо за 1,5–2 месяца до начала перегона проводить активную иммунизацию животных.

SUMMARY

Researches on serumal monitoring of parainfluenza-3 large horned livestock in various geographical zones of republic are carried out. Presence of post infectious antibodies to a virus of parainfluenza-3 in high credits at an adult livestock and young growth of large horned livestock is established. Among young growth it is revealed had been ill 58.8-68.5 % and at the adult livestock 25-47.4%. For preventive maintenance of disease it is recommended for 1.5 -2 months prior to the beginning animal's stage to immunize.

Литература

1. Гуненков В.В., Халенов Г.А., Сюрин В.Н. «Вирусные и хламидиозные респираторные и кишечные инфекции крупного рогатого скота» \ «Животноводство и ветеринария»: Итоги науки и техники ВИНТИ / Москва, 1975г. т. 8, с. 5–131.
2. Кашин А.С. «Ветеринарно-токсикологические аспекты изучения заболеваемости и гибели телят». \ Материалы международной конф. «Загрязненность эколог. систем и актуальные вопр. соврем. фармакологии и токсикологии. Подгот. кадров». — Троицк, 1996 г. с. 65—67. Р.Ж. «Ветеринария» №1, 1998, с. 8.
3. Костыркин Ю.А., Лисицын В.В., Никешина Т.Б., Ручнов Ю.Е., Алексанян Р.Л. «Изучение иммунобиологических свойств инактивированных вакцин против инфекционного ринотрахеита и парагриппа-3 крупного рогатого скота». \ Актуальные проблемы патологии свиней крупного и мелкого рогатого скота. Владимир, 2002 год, с. 49–53.
4. Мищенко В.А., Гусев А.А., Яремченко Н.А., Сухорев О.И., Ручнов Ю.Е., Гетманский О.И., Лисицын В.В. «Эпизоотологический мониторинг парагриппа-3 крупного рогатого скота». \ Ветеринария, 2000, №9, с. 5–6.
5. Сисягин П.Н., Реджепова Г.Р., Убитина К.В., Зоткин Г.В. «Профилактика вирусных респираторных болезней телят» \ Ветеринарная патология, 2003, №3, с. 45.
6. Сюрин В.Н., Белоусова Р.В., Фомина Н.В. «Диагностика вирусных болезней животных». \ Москва.: Агропромиздат, 1991 г. 237 с.
7. Устарханов П.Д., Гамидов Ю.Х., Будулов Н.Р. «Респираторные заболевания телят в прикаспийском регионе лечение и профилактика их». \ Материалы научно-практической конференции посвященной 55-летию ГУ Краснодарский НИВС Краснодар , 2001 г. с 221–223.

УДК 619:614.48

Г.А. Джабарова

ФГОУ ВПО «Дагестанская государственная сельскохозяйственная академия»

НОВЫЕ ДЕЗИНФИЦИРУЮЩИЕ СРЕДСТВА НА ОСНОВЕ УНИПОЛЯРНО ЭЛЕКТРОХИМИЧЕСКИ АКТИВИРОВАННЫХ РАСТВОРОВ ХЛОРИДОВ

В условиях промышленного и мелко-товарного развития отраслей животноводства и птицеводства, при тенденции увеличения числа фермерских хозяйств, одной из актуальных эколого-биологических и социальных проблем является загрязнение воздуха, почвы, естественных водоемов химикатами и патогенными микроорганизмами.

В последние годы в ветеринарно-санитарной практике находят применение электрохимически активированные растворы, содержащие в своем составе биоцидные компоненты: хлорноватистую кислоту, озон и другие.

Одной из основных особенностей электрохимически активированных растворов, как высокоэффективных дезинфицирующих средств, является их безвредность для окружающей среды благодаря самопроизвольному разрушению без образования токсических соединений.

Как отмечает В.И. Ковалев (1957), бактерицидная активность хлорсодержащих препаратов зависит от pH среды. Так, растворы хлорной извести с 0,01% активного хлора при pH=6 обеззараживают споры *V. anthracis* в течение 5 мин, а при pH=11 — только через 3 ч.

Спорцидность осветленных неактивированных растворов хлорной извести повышается при снижении pH среды и понижается при его повышении. Добавление к таким растворам сернистого, азотнокислого, хлористого аммония или аммиака значительно повышает их спорцидность. Спорцидность осветленного раствора хлорной извести повышается с увеличением добавляемого количества хлористого аммония [Поляков А.А., 1964].

Активированные растворы наиболее эффективны в первые минуты после приготовления, затем их спорцидность постепенно снижается, что зависит от быстрого уменьшения концентрации активного хлора в растворе [Соколова Н.В., 1957]

В связи с изложенным мы поставили перед собой задачу провести исследования по активации хлорсодержащего нейтрального анолита при его соетанном применении с различными химическими препаратами. Перспективными являются также исследования по продлению срока стабильного бактерицидного действия хлорсодержащего нейтрального анолита.

Материалы и методы

Исследования проводили в лабораторных и производственных условиях.