

| | | | | | | | | |
|---------|---------|---------|---------|---------|---------|---------|---------|---------|
| 20 дней | 3,5±0,2 | 4,0±0,1 | 3,5±0,5 | 4,2±0,3 | 4,8±0,5 | 5,2±0,6 | 4,6±0,4 | 5,1±0,5 |
| 30 дней | 4,8±0,3 | 5,2±0,6 | 3,4±0,4 | 4,0±0,2 | 4,9±0,6 | 5,3±0,5 | 4,5±0,3 | 5,3±0,7 |
| 45 дней | 6,6±0,7 | 6,9±0,4 | 7,1±0,6 | 7,3±0,5 | 8,2±0,9 | 8,6±0,9 | 7,3±0,8 | 7,7±0,6 |
| 65 дней | 8,0±0,6 | 9,0±0,9 | 7,8±1,1 | 9,6±0,8 | 8,6±0,5 | 9,0±1,2 | 8,0±0,9 | 8,6±0,7 |

В результате проведенных исследований динамики титров антител после вакцинации установлено, что уровень противовирусных и антибактериальных антител у животных, содержащихся при использовании различных технологий значительно различаются. Так, у телят, находящихся на молочно-товарной ферме в условиях традиционной технологии титр антител был к 45-65 дням выше на $0,5-1,0 \log_2$, чем у животных из промышленных комплексов. Это связано с тем, что животные в условиях крупных промышленных комплексов более подвержены различным стрессам и при их иммунизации биосинтез антител снижается. На мелких молочно-товарных фермах технология содержания телят соответствует их физиологическим потребностям и на этом фоне иммунный ответ более эффективен.

При иммунизации телят следует учитывать технологию их содержания, которая существенно влияет на синтез противовирусных и антибактериальных иммуноглобулинов.

УДК 636 22:28.053:615.37

ИММУНОСТИМУЛЯЦИЯ ТЕЛЯТ В УСЛОВИЯХ ПРОИЗВОДСТВА

Качур О.В.

Харьковский зооветеринарный институт, Украина

Во многих хозяйствах у телят раннего возраста широкое распространение приобрели респираторные и кишечные инфекции, которые занимают одно из ведущих мест в инфекционной патологии.

По данным многих авторов, при ОРЗ телят часто выявляют вирусы ринотрахеита, парагриппа-3, риноподобные вирусы и их сочетания с пастереллами, стафилококками, сальмонеллами и другими микроорганизмами, которые способны вызвать ассоциированную инфекцию. Это затрудняет создание узкоспецифических препаратов для иммунизации против каждого из возможных возбудителей (Литвин В.П. и др., 1991; Анохин Б.И., 1985; Апатенко, 1994).

В связи с этим необходимо искать новые пути решения данной проблемы. Нами был проведен опыт по использованию крови облученной УФ и 10%-ного спиртового экстракта грецкого ореха (СЭГО). Было создано три подопытных группы телят и одна контрольная по принципу аналогов.

Группе контроля инъецировали подкожно в области средней трети шеи физраствор (доза 10 мл/гол); в первой подопытной группе проводили введение облученной УФ аутокрови (доза 200 мл/гол); в третьей группе инъецировали внутривенно СЭГО (доза 10 мл/гол). Указанные препараты вводили 1 раз в сутки на протяжении 4-5 дней.

Нами учигывался среднесуточный прирост. Наиболее интенсивно росли телята второй и третьей подопытных групп, их прирост составили 473-500 г, что на 47-56% выше, чем в контроле.

Во второй и третьей подопытных группах не было случаев падежа, а в первой группе пал один теленок и в контрольной группе - 2 теленка.

Увеличение общего количества Т- и В-лимфоцитов было отмечено во второй группе, а именно Т-лимфоцитов $32,6 \pm 6,2$; В-лимфоцитов - $12,0 \pm 0,63$, это указывает на стимуляцию иммунной системы. Показатели группы контроля и первой опытной были значительно ниже.

Таким образом, применение УФ облученной крови с СЭГО обеспечивает повышение иммунного статуса, сохранности и снижение заболеваемости телят.

ИЗУЧЕНИЕ ЭФФЕКТИВНОСТИ ЭМУЛЬСИОННОЙ ИНАКТИВИРОВАННОЙ ВАКЦИНЫ ПРОТИВ БОЛЕЗНИ АУЕСКИ ИЗ МАРКИРОВАННОГО ШТАММА «ВК» НА СВИНЬЯХ

Константинов А.В., Соколов Л.Н., Гусева М.Н., Лубошников А.Г., Диев В.И.
Всероссийский научно-исследовательский институт защиты животных,
г. Владимир, Россия

Проведено испытание иммуногенной активности эмульсионной инактивированной концентрат вакцины против болезни Ауески из маркированного штамма «ВК» на свиньях 3-3.5 месячного было иммунизировано вышеуказанной вакциной 12 свиней, которые были размещены в 3 группах по 4 в каждой и 2 головы использованы в качестве контрольных животных. Вакцину вводили внутримышечно в области шеи в объеме 1.0 мл, животным первой группы - цельную, второй - в разведении - 1:3 и третьей - 1:9. Перед вакцинацией, а также на 9 и 29 дни после вакцинации у свиней отбирали пробы крови для получения сыворотки, которую исследовали в реакции нейтрализации в культуре клеток гонад козы. Заражение свиней проводили через 28 дней после вакцинации лиофилизированным вирулентным вирусом болезни Ауески штамм «К» внутримозговым методом в дозе 10^3 ИД₅₀/см³ в объеме 0.2 мл. За животными вели наблюдение в течение 15 дней. Контрольные свиньи заболели на 6-7 сутки после заражения с характерными клиническими признаками. Отмечалось повышение температуры тела до 40.7-40.8 °С, угнетенное состояние, кашель, шаткая