

Выводы

Активную сыворотку против сальмонеллеза животных можно получать от продуцентов в течение 9 лет эксплуатации.

Продление срока эксплуатации продуцентов – актуальная научная и практическая задача.

ЛИТЕРАТУРА

1. Ашмарин И. П. и др. Быстрые методы статистической обработки и планирование экспериментов. – Л.: Изд-во ЛГУ, 1975. – 78 с.
2. Инструкция по изготовлению и контролю поливалентной антитоксической сыворотки против паратифа телят, поросят, ягнят, овец и птиц // Утв. ГУВ МСХ СССР 14.01.1971 г. – М.: Изд-во ГУВ МСХ СССР. – 14 с.
3. Чуклов Н. Ф. и др. Влияние возраста и продолжительности эксплуатации волов-продуцентов на иммуногенные свойства поливалентной антитоксической сыворотки против паратифа телят, поросят, ягнят, овец и птиц // Тр. Всесоюз. науч.-контр. ин-та вет. препаратов. – М.: 1974. – С. 359 – 362.

УДК 619:616.981.49:619:615.371:636.92

В. А. КИРПИЧЕНОК, А. П. МЕДВЕДЕВ, Витебский ордена „Знак Почета“ ветеринарный институт имени Октябрьской революции, Витебская биофабрика

ВЛИЯНИЕ ПИРОГЕНАЛА И ЛЕВАМИЗОЛА НА ИММУНОГЕНЕЗ ПРИ ВАКЦИНАЦИИ КРОЛИКОВ ПРОТИВ САЛЬМОНЕЛЛЕЗА

Нами была поставлена задача – испытать стимулирующее действие левамизола и пирогенала на кроликах при вакцинации их против сальмонеллеза сухой живой вакциной из штамма ТС-177.

Опыты проведены на 30 кроликах, которые были разделены на 6 групп, в каждой по 5.

Животным I группы вводили внутрь в течение 3 дней левамизол по 75 мкг на кролика и на 3-й день иммунизировали против сальмонеллеза; животным II группы вначале вводили вакцину, а затем в течение 3 дней левамизол; животным III группы вводили вместе с вакциной пирогенал в дозе 100 МПД на животное; животным IV группы пирогенал вводили через 3 дня после вакцинации в той же дозе. Кроликов V группы иммунизировали одной вакциной против сальмонеллеза. Кролики VI группы служили контролем. Исследование проводили перед опытом и на 7, 14, 21 и 30-й день после вакцинации.

В результате исследований установлено, что у кроликов иммунологические показатели были наиболее выражены к 14–21-му дню после вакцинации.

Достоверных изменений количества эритроцитов, содержания гемоглобина и СОЭ в крови опытных кроликов не отмечено, установлен лейкоцитоз за счет палочко- и сегментоядерных нейтрофилов.

В белковом спектре сыворотки крови основные изменения были в содержании альбуминов, альфа- и гамма-глобулинов. У кроликов опытных групп отмечалось уменьшение альбуминов на 8,2% ($P < 0,01$); уровень альфа-глобулинов повышался на 7,1% ($P < 0,01$), содержание гамма-глобулинов увеличивалось на 4% ($P < 0,05$).

Показатели опсонофагоцитарной реакции крови после вакцинации к 14–21-му дню повысились в 2–3 раза по сравнению с исходными данными и были примерно одинаковыми у животных I, II и V групп (фагоцитарная активность – 60–50%, фагоцитарный индекс – 7, 14 – 5, 45). У кроликов III и IV групп эти показатели составили соответственно 60–58%, 7, 14– 6, 01.

У кроликов III и IV групп отмечалось увеличение процента В-лимфоцитов, а у кроликов I и II групп – наоборот, увеличился процент Т-лимфоцитов по сравнению с кроликами, иммунизированными только против сальмонеллеза.

Наиболее высокий титр агглютининов в сыворотке крови к возбудителю сальмонеллеза отмечен у кроликов IV группы – 1:1600, получивших пирогенал через 3 дня после вакцинации, против 1:400 – 1:800 у кроликов I, II, III и V групп.

Сыворотка крови кроликов IV группы также обладала более высокими превентивными свойствами.

При экспериментальном заражении подопытные кролики остались живыми, контрольные погибли.

Таким образом, результаты исследований дают основание считать, что пирогенал является наиболее эффективным иммуностимулятором при введении его через 3 дня после вакцинации, т. е. в начальной продуктивной стадии иммунного ответа.

УДК 619:616.981.49:636

В. В. ЗАЙЦЕВ, Витебская биофабрика

ВЛИЯНИЕ КОНСЕРВИРУЮЩИХ АГЕНТОВ НА СТАБИЛЬНОСТЬ ЖИДКИХ ПУЛЛОРНЫХ ЭРИТРОЦИТАРНЫХ ДИАГНОСТИКУМОВ (ЭД)

Реакция агглютинации с цветным антигеном на определенных этапах изучения и диагностики пуллорной инфекции сыграла большую роль и в настоящее время утратила свое диагностическое значение. Более объективным, более чувствительным и специфичным методом исследований является реакция непрямой гемагглютинации.

Несмотря на огромное число модификаций, методы приготовления эритроцитарных небелковых антигенов построены на единых принципах и включают следующие основные этапы: первичная фиксация эритроцитов; сенсбилизация фиксированных эритроцитов; стабилизация фиксированных сенсбилизированных эритроцитов.

В настоящее время налажено производственное изготовление жидкого пуллорного эритроцитарного антигена (ПЭА). На биопредприятиях страны