

Конъюгат представлял собой меченные пероксидазой антитела против иммуноглобулинов кур.

Положительные контрольные сыворотки получали от кур 60-дневного возраста, иммунизированных вирусом ИББ штамма «КМИЭВ-13». Титр полученной положительной сыворотки составил 1:6400.

Нормальную сыворотку получали от здоровых, не вакцинированных кур.

В качестве твердой фазы для сорбции антигена и постановки ИФА использовали полистироловые планшеты производства фирмы «Sarstedt».

Установлено, что разработанный непрямой вариант ИФА является высокоспецифичным и более чувствительным по сравнению с другими серологическими реакциями, используемыми при диагностике ИББ (РДП, РНГА). Показано, что с помощью данного метода можно выявить специфические антитела в титрах 1:100-1:1600 в сыворотках крови вакцинированных птиц. Аналогичные титры в РДП и РНГА составляли, соответственно: 1:8-1:32 и 1:2-1:16.

УДК 619.636.5

АНТИГЕННАЯ АКТИВНОСТЬ ДВУХ НОВЫХ ШТАММОВ ВИРУСНОГО ГЕПАТИТА УТЯТ

Бирман Б.Я., Бубашко О.А., Прудников В.С., Курилович И.А.
БелНИИЭВ им. С.Н.Вышелесского, г. Минск
Витебская государственная академия ветеринарной медицины

Целью исследований являлось изучение антигенной активности двух новых штаммов вирусного гепатита утят (ВГУ), выделенных от утят в 1986 – 1997 гг.

Для изучения антигенной активности было сформировано две опытных и две контрольных группы по 20 цыплят 30-дневного возраста в каждой.

Цыплят 1 и 2 групп иммунизировали внутримышечно разведенной физраствором вируссодержащей жидкостью 1:100 в дозе 0,2 мл в область бедра. Цыплятам 3 группы аналогично вводили жидкую вирусвакцину против ВГУ из штамма «К-УНИИП». Цыплятам 4 группы вводили стерильный физраствор внутримышечно в бедро в дозе 0,2 мл.

Сыворотки крови от 10 птиц каждой из групп исследовали до (фон) и через 7, 14 и 21 сутки после иммунизации.

Титры специфических антител к ВГУ определяли в реакции непрямой гемагглютинации по общепринятой методике в нашей модификации.

Результаты исследований показали, что до иммунизации антител в сыворотках крови птицы всех групп не обнаружено.

Новые антигены индуцируют выработку антител в среднегеометрических титрах $2,1 \pm 0,2$; $3,2 \pm 0,3$ и $4,4 \pm 0,1 \log_2$ в 1 группе и $2,2 \pm 0,1$; $3,4 \pm 0,2$ и $4,6 \pm 0,2 \log_2$ во 2 группе на 7, 14 и 21 сутки, соответственно. В контрольной 3 группе в эти же сроки среднегеометрические титры антител составляли $2,2 \pm 0,2$; $3,2 \pm 0,1$ и $4,4 \pm 0,2 \log_2$.

Учитывая то, что ранее проведенные исследования показали безвредность и нереактогенность новых штаммов ВГУ, они могут быть использованы для конструирования вакцины.

УДК 619:616.98:578.828.11-076

РЕЗУЛЬТАТЫ ПРОИЗВОДСТВЕННЫХ ИСПЫТАНИЙ КОАГГУЛИНИРУЮЩЕГО ДИАГНОСТИКУМА ДЛЯ ИНДИКАЦИИ ВЛКРС

Богатова И.Ю., Жавненко В.М.

Витебская государственная академия ветеринарной медицины

Лейкоз крупного рогатого скота – хроническая инфекционная болезнь опухолевой природы. Заболевание протекает бессимптомно, проявляется лимфоцитозом и опухолевыми образованиями в кроветворных и других органах и тканях [1].

Основным методом прижизненной диагностики лейкоза крупного рогатого скота является серологический, позволяющий выявить животных на ранних стадиях заболевания или инфицирования ВЛКРС [2].

Инкубационный период при лейкозе – время с момента внедрения вируса и образования антител к нему – продолжается два и более месяца, и животных в этот период выявить существующими иммунологическими способами не удастся. Поэтому нераспознанное инфицированное животное становится источником заражения поголовья, свободного от возбудителя, при совместном их содержании, при купле-продаже племенных и высокоценных животных, а также зараженных животных на заключительном этапе оздоровительных мероприятий по искоренению вирусной инфекции в неблагополучных по лейкозу стадах [3].

В связи с этим нами был разработан и приготовлен коаггулинирующий диагностикум для индикации ВЛКРС на раннем этапе инфицирования.

Для приготовления диагностикума использовали стафилококковый реагент производства НИИ им. Пастера (г.Санкт-Петербург). Реагент готовили, придерживаясь рекомендаций изготовителя. Осадок стафилококка разводили физраствором до 10 мл, добавляли 0,2 мл IgG к ВЛКРС (концентрация по белку 2 мг/мл), оставляли на один час при комнатной температуре, постоянно перемешивая на магнитной мешалке.