

опытной группой – $5,73 \pm 0,07$ млн/мкл, однако разница статистически недостоверна. У поросят четвертой опытной группы количество эритроцитов составило $5,18 \pm 0,19$ млн/мкл, по сравнению со второй и третьей опытными группами разница достоверна ($P < 0,01$).

Максимальная концентрация гемоглобина выявлена во второй опытной группе – $119,9 \pm 77$ г/л в сравнении с поросятами, которым давали железоздекстран (третья опытная группа), разница статистически недостоверна.

Наибольшие приросты живой массы наблюдали в группах, которым вводили ферокол и железоздекстран.

Вывод. Применение железосодержащих препаратов: ферокола, железоздекстрана и броваферана оказывает положительный профилактический эффект при алиментарной анемии поросят

УДК 619:578.823.2:636.52/.58:57.082.26

СРАВНИТЕЛЬНАЯ ОЦЕНКА СПОСОБОВ ВЫРАЩИВАНИЯ РЕОВИРУСА ПТИЦ

ГЕРАСИМОВА Н.И., СТАРОВ С.К., ГЕРАСИМОВ В.Н., ЕЛЬНИКОВ В.В.,
ВДОВИНА Л.В., ФИЛЛИПОВА Н.П.

Всероссийский НИИ защиты животных, г. Владимир

Анализ литературы показал недостаточность сведений по аналитической оценке используемых способов культивирования реовируса птиц в культуре клеток куриных фибробластов (КФ). Чаще всего исследователи используют стационарный метод выращивания вируса в культуре КФ в плоских стеклянных сосудах различной вместимости (Старов С.К. и соавт. 1997, Сюрин В.Н. и соавт., 1998, Бурдейная Л.В. и соавт. 2000).

Целью наших исследований была сравнительная оценка выращивания культуры клеток КФ и реовируса птиц в стационарных условиях в плоских сосудах ёмк. 1500 мл. и бутылках ёмк. 3000мл. на роллерной установке со скоростью вращения 12 об/час.

Реовирус птиц шт.1133 поддерживали в лабораторных условиях последовательными пассажами в культуре клеток КФ, сохраняли при $-40, -70$ С в течение 1-3 лет, что обеспечивало его накопление в титре 10^7 ТЦД₅₀/мл и выше. Культуру клеток КФ готовили из 12-дневных СПФ-эмбрионов по общепринятой методике. Для выращивания культуры использовали среду Игла или ПСП (по прописи ВНИИЗЖ) с 10% сыворотки крови крупного рогатого скота (КРС). Для инкубирования вируса использовали аналогичные среды с 2% сыворотки КРС, прогретой при 58^0 С в течение 20 минут. Посевная концентрация клеток составляла 150-200млн/матрас, 470-520 млн/бутылка. Скорость формирования монослоя, который образовывался на 2-3 сутки, находилась в прямой зависимости от посевной концентрации клеток. Культуру

клеток, после удаления ростовой Среды, ополаскивания монослоя раствором Хенкса (рН 7.1-7.2), инфицировали вирусом в дозах 0.1-1.0ТЦД50/кл. Объем Среды составлял 0,1 часть объема сосуда. Инкубирование инфицированной культуры осуществляли до максимальной деструкции клеточного монослоя. Вирусосодержащий материал собирали во флаконы, подвергали термолизису замораживанием при -40°C и оттаиванием при 37°C , осветляли центрифугированием при 3000 об/мин в течение 15 минут.

В сравнительной оценке способов выращивания вируса было использовано 350 матрасов и 180 бутылей с культурой клеток КФ хорошего качества. Опыты проведены в 12 повторностях.

Результаты опытов показали высокую стабильную репродукционную способность вируса в 10 последовательных пассажах. Заметного влияния испытанных питательных сред Игла и ПСП на выращивание культуры клеток вируса не отмечено. Они одинаково положительно способствовали репродукции клеток и вируса. Вирус накапливался в культуре КФ, выращенной в матрасах в титрах $10^{7,0}$ - $10^{7,5}$ ТЦД 50/мл, что коррелирует с концентрацией чувствительных клеток в используемых сосудах.

Существенным преимуществом в пользу роллерного способа является:

- сокращение расхода питательной Среды на выращивание культуры клеток и вируса в 2 раза;
- увеличение объемов культивируемого вируса в 2,2-2,4 раза;
- снижение трудоёмкости при выращивании клеточной культуры и вируса в 2,5-3,0 раза.

Таким образом, применение роллерного способа культивирования по сравнению со стационарным для получения реовируса штамма 1133 является более эффективным.

УДК 619:615:616.36:636.934.57

ВЛИЯНИЕ ПРЕПАРАТА «КАРОЛИН» НА СТРУКТУРУ ПЕЧЕНИ ПРИ АЛИМЕНТАРНОМ ГЕПАТОЗЕ НОРОК

ГЛАДКОВ Б.А., ИЗМАЙЛОВА И.А., ЕНИНА О.М.

Воронежский госагроуниверситет им. К.Д. Глинки, Россия

В настоящее время пушное звероводство, как и другие отрасли сельского хозяйства, испытывает большие экономические трудности. Недостаток средств на приобретение кормов сказывается на их качестве, что приводит к появлению массовых заболеваний органов пищеварения, нарушениям обмена веществ, снижению резистентности организма животных и в итоге к низкой экономической эффективности производства в звероводческих хозяйствах.