

что проявляется значительной выработкой клеточных элементов, таких как макрофаги, которые в больших количествах обнаруживаются в перитонеальной жидкости. Установленная возможность культивирования этих клеток *in vitro* позволяет оценить их жизнеспособность.

УДК 619:616.981.49.33

## НЕКОТОРЫЕ ОСОБЕННОСТИ ДИАГНОСТИКИ И СПЕЦИФИЧЕСКОЙ ПРОФИЛАКТИКИ САЛЬМОНЕЛЛЕЗА СВИНЕЙ

Пустовар А.Я., Синило А.В., Пустовар Г.А., Клименко С.В.  
Харьковский зооветеринарный институт. Украина

Сальмонеллез свиней остается актуальной проблемой для многих стран, в том числе и Украины. В последние годы встречается значительное количество случаев, когда проявления болезни не характерны, в том числе во множестве примеров смешанных инфекций. Следует отметить, что клинико-эпизоотологические данные не позволяют сделать заключение о серологическом варианте сальмонелл этиологически значимом для данного хозяйства. Наряду с этим, только знание антигенной структуры возбудителя дает возможность осуществлять эффективную иммунизацию животных, а также конструировать необходимые вакцины.

Поскольку взрослые животные, прежде всего молодые свиноматки, являются одним из основных источников сальмонелл для поросят, необходим усиленный контроль их благополучия. Целесообразно провести исследования сыворотки крови свиноматок в РНГА с антигенами сальмонелл серогрупп В, С и D. Животные с титром 1:200 и выше в первую очередь подлежат исследованию на сальмонеллоносительство путем посевов их фекалий прямым способом и на среду обогащения (селенитовая или др.) Для повышения выделяемости сальмонелл рекомендуем с вечера задать глауберову соль или другое драстическое средство.

При бакисследовании патматериала от павших поросят следует учитывать, что кишечная палочка и др. могут по скорости роста и в случае продукции коли- и микроцинов подавлять рост сальмонелл. Значительно снижается выделяемость сальмонелл в случаях, когда поросят накануне лечили антибиотиками. Посевы рекомендуем проводить параллельно на среды простые и обогащения. При посевах из печени (не менее, чем из двух долей), рекомендуем в начале набрать около 2/3 объема пастеровской пипетки желчи, а затем сюда же добавить материал из паренхимы. Висмут-сульфит агар рекомендуем использовать как дифференциально-селективную среду.

Серологическое титрование сальмонелл является абсолютно необходимым элементом диагностики, т.к. является основанием для выбора вакцин, а также помогает выяснить источники заноса инфекции в хозяйство. Аналогичным образом, данные антибиотикограммы абсолютно необходимы практическому врачу для проведения эффективного лечения, в то же время их следует учитывать при установлении источника заноса сальмонеллеза.

Вопросы специфической профилактики сальмонеллеза на современном этапе подлежат специальному обсуждению, прежде всего в плане использования живых и убитых вакцин, состава вакцин, а также потенциальных возможностей иммунопрофилактики в связи с особенностями патогенеза. В наших опытах по изучению сравнительной эффективности пероральной и парентеральной иммунизации поросят 10-20 дневного возраста вакциной из супрессорного ревертанта *S.cholerae suis* №9 с последующим заражением вирулентным штаммом сальмонелл, уровень летальности составил соответственно 20 и 75%, невакцинированные поросята (контроль) пали все. Эти и другие данные указывают на необходимость совершенствования средств и методов, как диагностики, так и специфической профилактики сальмонеллеза свиней.

УДК 619:616.98:579.843.95:579.842.14:578.27:615.371

### **РАЗРАБОТКА АССОЦИИРОВАННОЙ ВАКЦИНЫ ПРОТИВ ПАСТЕРЕЛЛЕЗА И САЛЬМОНЕЛЛЕЗА СВИНЕЙ ЭМУЛЬСИОННОЙ ИНАКТИВИРОВАННОЙ**

В.С. Русалеев, В.М. Гневашев, О.В. Прунтова, А.И. Сосницкий, Т.Г. Колотилова, А.В. Потехин.  
Всероссийский НИИ защиты животных, г. Владимир, Россия

Разработка эффективных инактивированных вакцин для специфической профилактики пастереллеза и сальмонеллеза животных в настоящее время остается актуальной проблемой.

Поэтому целью нашей работы было создание высокоиммуногенной ассоциированной инактивированной вакцины против пастереллеза и сальмонеллеза свиней.

Разработанная нами вакцина изготовлена из вирулентного штамма бактерий *Salmonella choleraesuis* №370 и трех штаммов *Pasteurella multocida* №115 (тип А), №9 (тип Д), №656 (тип В), селекционированных в ВГНКИ. При инаktivации бактерий использовали водный раствор димера этиленimina (ТУ 10-09-566-87), который позволяет максимально полно сохранять нативную структуру антигенов бактерий, а в качестве второй важнейшей составляющей инактивированных вакцин использовали масля-