

из музейных коллекций: *M. orale*, *M. fermentans*, *M. gallisepticum*, *M. hyorhinitis*, *M. synoviae*, *M. pneumoniae*, *Acholeplasma laidlawii*.

### **Определение ингибирующего действия испытуемого образца**

Для правильной оценки проводимого испытания на присутствие микоплазм однократно определяют наличие ингибирующего действия для каждого испытуемого материала. Определение ингибирующего действия может быть проведено одновременно с определением ростовых свойств питательной среды.

При проведении испытания по схеме 1 в 3–4 пробирки с 10,0 мл полужидкой питательной среды, содержащей 0,3 % агара, вносят 0,5 мл испытуемого образца и 10–100 КОЕ тест-штамма *M. arginini* G230 (разведение  $10^{-7}$ ,  $10^{-6}$ ). Посевы инкубируют в течение 7 сут при температуре  $(37 \pm 1) ^\circ\text{C}$ .

При проведении испытания по схеме 2 в 100,0 мл жидкой питательной среды вносят 10,0 мл испытуемого образца и 10 - 100 КОЕ тест-штамма *M. arginini* G230, инкубируют в течение 5-7 сут и далее высевают по 0,5–1,0 мл на полужидкую среду, содержащую 0,3 % агара. Посевы инкубируют в течение 7 сут при температуре  $(37 \pm 1) ^\circ\text{C}$ .

В качестве положительного контроля, в зависимости от применяемой схемы, вносят 10–100 КОЕ тест-штамма *M. arginini* G230.

В качестве отрицательного контроля одновременно инкубируют образцы питательных сред.

Учет результатов проводят визуально в прямом проходящем свете, сравнивая рост тест-штамма *M. arginini* G230 в положительном контроле и в посевах испытуемого материала. Если в посевах испытуемого материала рост микоплазм визуально сравним с ростом в посевах положительного контроля, делают вывод о том, что препарат в условиях испытания не обладает ингибирующим (антимикробным) действием. В этом случае испытание проводят стандартными методами.