

ленных ранее образцов суспензии вакцины делают последовательные десятикратные разведения от  $10^{-1}$  (к 0,5 мл вакцины добавляют 4,5 мл 0,9 % раствора натрия хлорида) до  $10^{-7}$ , используя для каждого разведения отдельную пипетку вместимостью 1 мл. Из последнего разведения по 0,1 мл взвеси отдельно для каждого образца высевают на 3 чашки Петри с отконтролированными рыбно-дрожжевым питательным агаром с добавлением цистеина или цистеина и глюкозы или с питательной средой для выделения и культивирования туляремиального микроба (FT-агар).

Учет результатов определения количества живых клеток в вакцине проводят через 5 сут выдерживания посевов при температуре  $(37 \pm 1) ^\circ\text{C}$ .

За количество живых микробных клеток принимают среднюю арифметическую определений количества выросших колоний в 3 образцах. Полученную величину умножают на степень разведения культуры ( $10^{-7}$ ) и увеличивают в 10 раз (для контроля используют 0,1 мл вакцины), получая количество живых туляремиальных микробов, содержащихся в 1 мл вакцины.

Содержание живых микробных клеток в процентах (% живых м.к.) рассчитывают по формуле:

$$\% \text{ живых м. к.} = \frac{\text{БК}}{\text{ОК}} \cdot 100 ,$$

где: БК – количество живых м.к. в 1 мл;  
ОК – общая концентрация, м.к.

3. Степень диссоциации. Число иммуногенных колоний SR-типа белого цвета должно составлять не менее 80 % от общего количества выросших колоний.

Количество колоний определяют на тех же чашках Петри с посевами, на которых определяют содержание живых микробных клеток. После инкубации чашек Петри в термостате при температуре  $(37 \pm 1) ^\circ\text{C}$  в течение 5 сут их помещают на 24 ч в холодильник при температуре от 2 до 8  $^\circ\text{C}$ . После этого