

(феномен *Перетца?*), при чем в одном случае протей нацело вытеснил кишечную палочку. Обе мыши дали легкие явления энтерита.

Возможно, что применение адаптированного к *B. coli* гетерогенного фага правило бы нас в опытах *in vivo* к еще более далеко идущим результатам.

Выводы:

1. Под влиянием гетерогенного бактериофага (анти-Шага) удалось экспериментально вызвать у типичного *B. coli* симптомы далеко идущие трансформации — до образования лактозодефицитных и мутирующих рас *coli mutabile* включительно.

2. Возможность экспериментального получения естественно наблюдаемых трансформаций *B. coli* comm. в разновидности *paracoli* под воздействием гетерогенного бактериофага, по нашему мнению, подтверждает правильность допущения о причинной зависимости между появлением в организме бактериофага и возникновением бактерий *paracoli* при кишечных инфекционных заболеваниях.

Из Казанского научно-исследовательского института теоретической и клинической медицины (директор проф. В. К. Трутнев), кафедры туберкулеза (зав. проф. М. И. Мастбайм).

О методике выращивания анаэробов на поверхности плотных сред

Д-р мед. Б. Л. Мазур.

В этиологии раневых инфекций анаэробы играют видную роль. Отсюда понятны стремления бактериологов найти такой метод выращивания анаэробов, который по простоте не уступал бы аэробному, т.е. не требовал бы ни специальных аппаратов, ни значительного количества времени для своего осуществления. До настоящего времени в арсенале бактериологических методов такого способа нет. Даже самый простой по замыслу биологический метод Фортнера достаточно кропотлив и не всегда доступен. Большая заслуга проф. В. М. Аристовского и И. С. Минкевича в том, что они, с одной стороны, внесли ряд весьма ценных усовершенствований, упрощающих методику Фортнера, и, с другой стороны, выявили при помощи обстоятельных опытов новые факторы, имеющие первостепенное значение для осуществления самого анаэробиоза. И все же авторы признают (несмотря на усовершенствования), что до посева „приходится проделывать довольно многочисленные и кропотливые манипуляции“ (Сов. врач. газ., № 15, 1935 г.). Вследствие этого мы и решили предложить наш способ, который на практике оказался чрезвычайно простым и удобным.

Основной принцип:

Возьмем пробирку с печеночным агаром (состав этого агара см. ниже) и посыпем на этот агар анаэроб. Вынем ватную пробку и опрокинем пробирку вверх дном. Введем в пробирку резиновую трубочку (диаметра трубочки, употребляемой для дуоденальных зондов) К-К. (рис. № 1) и в таком виде опустим пробирку с трубочкой в стакан с дистил. водой (рис. № 2). Наружный конец резиновой трубочки К, наденем

на шприц (или просто возьмем в рот) и будем медленно отсасывать воздух. По мере удаления воздуха, пространство, им занимаемое, будет замещаться водой. Когда столб воды достигнет в пробирке уровня N (рис. № 2), резиновая трубочка в пункте „P“ зажимается пальцами и медленно извлекается из стакана и пробирки. Пробирка для этой цели слегка наклоняется, но не вынимается из воды (иначе войдет воздух). В результате этой операции, следовательно, большая часть пробирки

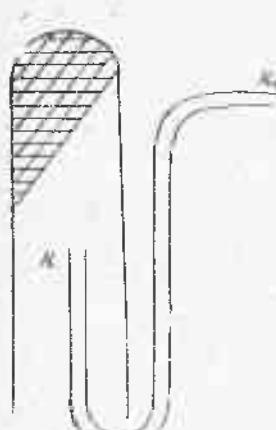


Рис. 1.

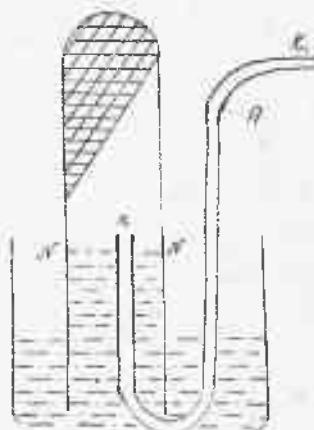


Рис. 2.

оказывается занятой водой и только небольшая часть остается еще заполненной воздухом (Рис. № 3). Для удаления его поступаем так: стеклянную трубку, изогнутую в виде опрокинутой буквы, опустим в стакан с дистил. водой (Рис. № 4—трубка S—S₁). Пробирку с посеянным анаэробом опрокинем вверх дном и наденем ее на левую браншу стеклянной трубочки (пробирка An—рис. № 4). Далее возьмем пустую нестерильную пробирку и вдвинем в нее кусок картошки с таким рас-

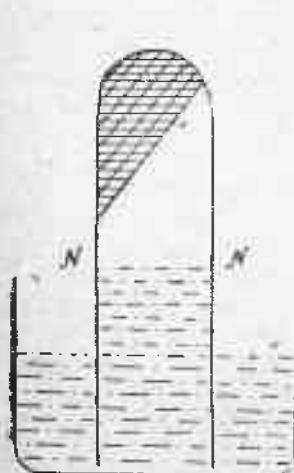


Рис. 3.

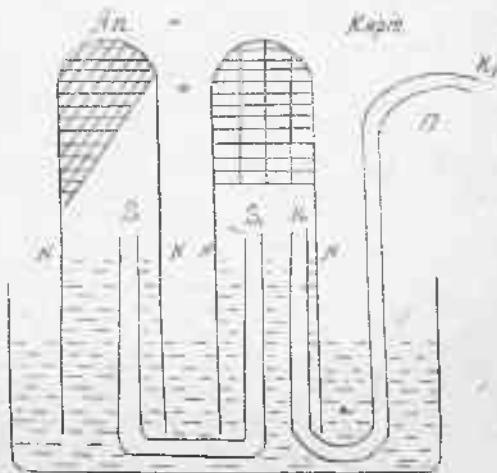


Рис. 4.

четом, чтобы картошка не вывалилась при опрокидывании пробирки вверх дном. В опрокинутую таким образом пробирку с картышкой вводят резиновую трубочку (как на рис. № 1) и в таком виде пробирку с картышкой и резинкой наденем на

правое колено стеклянной трубочки S-S₁ (рис. № 4—пробирка „Карт“). Наружный конец резиновой трубочки K, наденем на пипетку (или просто возьмем в рот) и будем медленно отсасывать воздух. Так как благодаря стеклянной трубочке S-S₁ мы имеем по существу дело с сообщающимися сосудами, то по мере отсасывания воздуха последний одновременно в обеих пробирках будет замещаться водой. Когда столб воды достигнет в обеих пробирках уровня N, резиновая трубочка медленно извлекается (с предосторожностями, о которых было сказано выше). В результате получается система, изображенная на рис. № 5—слева анаэроб (пробирка A_n), справа пробирка с картопкой (пробирка „Карт“).

В картошке происходит сложный окислительно-восстановительный процесс и, наряду с этим, на нестерильной картошке происходит размножение разных случайных микробов. На тот и другой процессы вначале расходуется весь кислород из незанятого водой пространства в пробирке „Карт“ (рис. № 5), а затем через стеклянную трубочку S₁—S и кислород из пробирки „A_n“ (рис. № 5). В результате получается обильный рост анаэробов.

Как видно из описания, для проведения этого метода не требуется ни специальных приборов, ни специальных веществ, и на весь посев уходит немногим больше 1—2 минут.

Приготовление печеночного агара:

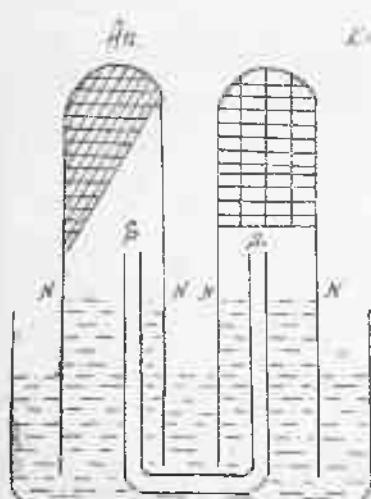


Рис. 5.

1) Печень подвергается самоперевариванию (300 гр. сырой печени, пропущенной через мясорубку + 1500 к.с. воды + 10% H₂SO₄ до реакции pH=4,3). Переваривание производится при t°=37° в больших плотно закрытых бутылках, куда предварительно добавляется по 15—20 к.см. хлороформа. Когда переваривание заканчивается, насыщенно желтого цвета жидкость сливается и после подщелачивания она играет роль мясной воды для изготовления мясо-пептонового агара (пептон—1%, агар 2%, pH=7,0). К агару добавляется глицерин 3% и разливается по пробиркам (по 5 к.см.). Стерилизация при 120°—20 минут.

2) Отдельно смешивают в градуированном цилиндре белок 2-х яиц с тремя объемами дестиллированной воды и добавляют по 0,5—10% сухого ватра на каждые 100 к.см. смеси. Разливают по пробиркам и стерилизуют при 115°—15 минут.

3) В каждую пробирку с расплавленным и остуженным до 55° агарам добавляется по 1 к. см. яичного раствора. Пробирки выдерживаются в термостате, пока не высохнет конденсационная вода (которая мешает

при опрокидывании пробирок), затем пробки заливаются смолкой и в таком виде сохраняются.

На этой среде дают быстрый рост (при пользовании описанной методикой), *B. oedematiens*, *B. histolyticus*, *B. chauvoei*, *B. perfringens*, *B. botulinus* и др.