

током порогової  
ом урсвне обеих  
ставляла от двух  
обескровливани-  
ртериальну си-  
и производилась  
ография отдель-

ки мышц током  
осле тренировки  
путей на трени-  
ще более отчет-  
ли тренируемой  
извистоть.  
, что вкнутримы-  
ловне обеих бед-  
ментальной тре-  
окольных путей  
уживается через  
чивається.

development

work of the mus-  
g of the muscles  
After ligature of  
out by means of  
control.  
om two weeks to  
nder ether) and  
ed with an X-ray  
es and, after pre-  
  
excluding the fe-  
end where expe-  
ence in the state  
ds is perceptible  
prolonged.

## Імуногенез і типи вищої нервової діяльності

С. І. Вовк

Питання про вплив типу вищої нервової діяльності на формування імунологічної реактивності і перебіг різних імунобіологічних реакцій дедалі частіше обговорюється на сторінках журналів і стає предметом спеціальних експериментальних досліджень (Гордієнко, 1949, 1954; Монаєнков, 1954; Котляревський, 1957; Євсеев, 1957; Казанцев, 1957; Крячко, 1957, 1958; Бережна, 1957, 1958, та ін.). Однак це питання і досі не розв'язане і перебуває ще в стадії попереднього нагромадження експериментального матеріалу. Одержані дані надзвичайно суперечливі, а часом і зовсім протилежні.

Виходячи із загальнознаного положення про те, що імунобіологічна перебудова організму підлягає загальнофізіологічним закономірностям і здійснюється за участю центральної нервової системи, в тому числі її вищого відділу — кори головного мозку (Метальников, 1934; Гордієнко, 1948, 1954; Пучков, 1945, 1948; Здродовський, 1950; Учитель, 1950, 1951, 1954; Адо, 1952, та ін.), слід гадати, що типологічні особливості вищої нервової діяльності певним чином позначаються на перебігу цього складного біологічного процесу. На жаль, практичне розв'язання цього питання натрапляє на ряд важкопереборних труднощів, які значною мірою знижують переконливість одержуваних даних. Насамперед, слід відзначити, що для проведення імунологічних досліджень потрібна велика кількість експериментальних тварин, тоді як можливості щодо цього часто бувають обмежені в зв'язку з тривалістю і трудоемкістю робіт для точного визначення типу вищої нервової діяльності. Треба також мати на увазі, що первинна фізіологічна реактивність піддослідних тварин може бути різко змінена під впливом антигенів, які на них діяли в процесі їх індивідуального розвитку ще до використання їх у досліді. Джерелом таких антигенів і алергізації організму, крім зовнішнього середовища, може бути також кишечник, який на них дуже багатий. При цьому зміни реактивності можуть бути настільки істотними, що перекривають її типологічні особливості.

Ми поставили перед собою завдання вивчити вплив типу вищої нервової діяльності на перебіг різних імунобіологічних реакцій за умов імунізації, коли в організмі відбувається складна перебудова реактивності, викликана дією антигена. Останній ми розглядали як надзвичайний подразник, який виводить організм із стану його фізіологічної рівноваги.

### Методика досліджень

Дослідження провадили на собаках. Всього в досліді було 12 собак. Спочатку у піддослідних тварин за допомогою секреторно-харчової методики було вивчено умовно-рефлекторну діяльність і визначено тип вищої нервової діяльності. До сильного врівноваженого типу належали дві тварини (Каштан, Тарзан), до сильного неврівно-

важеного, збудливого — дві тварини (Полкан, Дружок), до слабкого типу — 4 тварини (Бутуз, Джек, Джім, Джек<sub>1</sub>) і до проміжного типу — 4 тварини (Бельчик, Бровко, Лисичка, Зета).

Для імунізації було застосовано черевнотифозну вакцину, 1 мл якої містив 3 млрд. мікробних тіл за оптичним стандартом. Вакцину вводили внутрішньо, три рази з інтервалами в 7 днів. Дозу вакцини визначали з розрахунку 0,01 мл (30 млн. мікробних тіл) на 1 кг ваги.

Для оцінки стану імуноалогічної реактивності було використано такі показники: вміст в крові специфічних аглютинінів до черевнотифозного мікроба, комплементарна активність крові і фагоцитарна активність лейкоцитів крові до специфічного (черевнотифозного мікроба) і неспецифічного (золотистого стафілокока) антигенів. Усі показники визначали в динаміці, повторно з інтервалами в 7 днів.

Реакцію аглютинації ставили за звичайним, загальноприйнятим методом при об'ємі рідини в пробірці 0,5 мл. Як антиген був застосований черевнотифозний діагностичний, виготовлений в Київському інституті епідеміології і мікробіології.

Комплементарну активність крові (титр комплементу) визначали шляхом титрування зменшуваних кількостей досліджуваної сироватки в присутності 0,2 мл гемолітичної системи при загальному об'ємі рідини в пробірці 0,5 мл.

Реакцію фагоцитозу ставили з цільною цитратною кров'ю. Змулину специфічного антигена — черевнотифозного мікроба — виготовляли з діагностичного промивання його фізіологічним розчином і дальнішого розведення до відповідної густоти. Неспецифічний антиген виготовляли з добової агарової культури золотистого стафілокока № 209. В обох випадках 1 мл бактерійної змулини містив 2 млрд. мікробних тіл за оптичним стандартом. Дані першого дослідження, яке проводили до імунізації, були прийняті за одиницю. Фагоцитарні числа досліджень, проведених в процесі імунізації, і після її закінчення, ділили на цю величину і в такий спосіб одержували показник для оцінки фагоцитарної активності лейкоцитів.

### Результати досліджень

Як можна бачити з табл. 1, до імунізації у більшості тварин аглютиніні до черевнотифозного мікроба в крові або зовсім не визначалися, або визначались у дуже малому титрі (1:10—1:40). Винятком був собака Тарzan, у якого титр аглютинінів до черевнотифозного мікроба

Таблиця 1

Вміст специфічних аглютинінів у собак, імунізованих черевнотифозною вакциною (ступінь розведення сироватки)

Кличка тварини	До імунізації	Після введення вакцини через:								
		(першого днів 7 днів)		(другого днів 7 днів)		третього				
		7 днів	7 днів	7 днів	14 днів	21 день	28 днів	35 днів	42 дні	49 днів
Тарзан . . . . .	240	6400	9600	9600	4800	4800	2400	2400	—	—
Каштан . . . . .	10	2400	3200	4800	2400	1200	800	600	400	200
Полкан . . . . .	—	3200	3200	4800	3200	1600	1600	1200	600	400
Дружок . . . . .	—	3200	6400	4800	2400	1600	800	600	—	—
Бельчик . . . . .	30	2400	2400	2400	2400	800	400	300	200	150
Бровко . . . . .	10	2400	3200	4800	3200	2400	2400	1200	1600	1200
Лисичка . . . . .	—	3600	12800	4800	3200	2400	1200	1200	—	—
Зета . . . . .	—	1600	4800	2400	1200	800	400	300	—	—
Бутуз . . . . .	40	9600	6400	4800	1600	2400	1600	1600	—	—
Джек . . . . .	15	4800	6400	3200	2400	2400	1200	1200	—	—
Джім . . . . .	—	800	1600	1600	1600	800	600	600	—	—
Джек <sub>1</sub> . . . . .	—	2400	1600	1600	1600	800	600	300	—	—

досягав 1:240. Становить значний інтерес те, що в цього собаки реакція аглютинації була позитивною в розведенні 1:40 також до дизентерійного мікроба типу Флекснера.

Після імунізації вміст аглютинінів у всіх тварин різко збільшився і в окремих випадках досяг титру 1:9600 і навіть 1:12800 (Бутуз, Тар-

зан, Лисичка). Висота титру аглютинінів і характер його підвищення і зниження індивідуально коливалися у широких межах. У більшості тварин вміст аглютинінів збільшувався лише після перших двох введень антигена, а після третього введення він або лишався на досягнутому рівні (Тарзан, Джім), або починав падати (Джек, Дружок, Лисичка, Зета). У частини тварин (Каштан, Полкан, Бро́йко) вміст аглютинінів наростиав протягом усієї імунізації і починав падати тільки через 14 днів після останнього, третього введення антигена. У собак Бутуза і Джека, титр аглютинінів підвищився лише після першого введення антигена, в дальшому, після другого і третього зведень антигена було виявлено закономірне його зниження. У собаки Бельчика вміст аглютинінів після першого введення антигена досяг титра 1 : 2400 і на цьому рівні тримався протягом усієї імунізації, незважаючи на наступні надходження антигена. Найбільшого титру аглютиніни досягли у собак Лисички (1 : 12 800), Бутуза і Тарзана (1 : 9600). Відносно малим титр аглютинінів був у собак Джіма (1 : 600), Бельчика і Джека (1 : 2400).

Як бачимо, індивідуальні коливання вмісту аглютинінів у крові не мали закономірного зв'язку з типом вищої нервової діяльності під-дослідних тварин. Слід, однак, відзначити, що раннє зниження вмісту аглютинінів після третього й особливо після другого введення антигена частіше спостерігалось у собак слабкого і проміжного типів. Очевидно, їх апарат імуногенезу, а також його регуляторні механізми, виявились менш стійкими до антигенного подразнення порівняно з тваринами сильного типу. Застосована нами доза антигена для представників слабкого типу, очевидно, була занадто великою і викликала надмірне подразнення апарату імуногенезу з наступним позамежним його гальмуванням.

Результати дослідження комплементарної активності наведені в табл. 2.

Таблиця 2

Вміст комплементу в крові собак, імунізованих черевнотифозною вакциною  
(кількість сироватки в мл)

Кличка тварини	До імунізації	Після введення вакцини через:						
		(першого)		(другого)		третього		
		7 днів	7 днів	7 днів	14 днів	21 день	28 днів	35 днів
Тарзан	0,027	0,083	0,030	0,030	0,023	0,023	0,030	0,030
Каштан	0,013	0,017	0,015	0,017	0,013	0,013	0,017	0,013
Полкан	0,013	0,013	0,015	0,013	0,013	0,013	0,010	0,010
Дружок	0,017	0,023	0,020	0,023	0,017	0,013	0,017	0,020
Бельчик	0,013	0,017	0,015	0,020	0,017	0,017	0,017	0,010
Бровко	0,013	0,017	0,015	0,017	0,017	0,013	0,017	0,010
Лисичка	0,013	0,017	0,017	0,017	0,010	0,013	0,013	0,010
Зета	0,013	0,013	0,020	0,017	0,013	0,017	0,013	0,017
Бутуз		0,017	0,023	0,017	0,017	0,023	0,017	—
Джек		0,013	0,010	0,013	0,013	0,013	0,010	—
Джім	0,027	0,023	0,027	0,030	0,023	0,023	0,023	0,027
Джек <sub>1</sub>	0,017	0,023	0,020	0,020	0,017	0,017	0,020	0,017

Як можна бачити з табл. 2, комплементарна активність крові являла собою досить сталу величину, яка дуже мало змінювалася протягом усього досліду. Титр комплементу до імунізації в окремих тварин в середньому коливався в межах 0,013—0,017 мл за винятком собак Тар-

зана і Джіма, в яких він був значно нижчим (0,027 мл). Після введення антигена спостерігалася тенденція до зниження комплементарної активності крові, але це зниження було незначним і нестійким. Після припинення імунізації титр комплементу швидко повертається до вихідного рівня. Індивідуальні коливання комплементарної активності крові будь-якого зв'язку з типом вищої нервової діяльності не мали.

Особливості змін фагоцитарної активності лейкоцитів крові відображені в табл. 3. Фагоцитарна активність лейкоцитів щодо черевнотифозного мікроба до імунізації була дуже малою. Фагоцитарні числа для окремих тварин не перевищували 0,11—0,27 і були незрівняно меншими, ніж до неспецифічного антигена — золотистого стафілокока. Така мала активність, можливо, була зумовлена патогенністю мікроба і присутністю в мікробній змузіні токсичних продуктів його розпаду. Певне гальмівне значення міг мати також консервант, застосований при виготовленні діагностикума, наявність слідів якого не була виключена. При імунізації фагоцитарна активність лейкоцитів щодо черевно-

Таблиця 3

**Фагоцитарна активність лейкоцитів крові у собак, імунізованих черевнотифозною вакциною, щодо черевнотифозного мікроба (чисельник) і до золотистого стафілокока (знаменник)**

Кличка тварини	Доза імунізації	Після введення вакцини через:							
		(першого)		третього		7 днів	14 днів	21 день	28 днів
		7 днів	7 днів	7 днів	7 днів				
Тарзан . .	1,0	1,4 0,8	1,5 0,7	1,4 0,8	1,2 0,7	1,8 0,5	2,2 0,5	1,2 0,4	
Каштан . .	1,0	1,1 0,6	2,8 0,2	3,2 0,1	2,7 0,2	3,4 0,2	1,9 0,4	1,1 0,3	
Полкан . .	1,0	3,3 1,1	3,2 1,1	3,6 1,0	2,8 0,5	3,0 1,1	2,3 0,7	1,8 0,7	
Дружок . .	1,0	2,0 1,7	2,3 1,3	1,3 0,7	1,6 0,9	1,5 0,5	1,2 0,7	1,7 0,8	
Бельчик . .	1,0	1,0 1,0	1,1 0,6	1,1 0,7	1,9 0,2	2,1 0,7	2,0 0,8	2,5 0,6	
Бровко . .	1,0	0,9 1,2	2,0 1,2	3,8 1,0	2,1 1,0	3,5 1,1	2,3 0,9	2,3 0,7	
Лисичка .	1,0	2,7 1,1	2,7 1,0	4,2 1,0	1,6 0,9	0,9 0,5	0,8 1,1	1,6 0,7	
Зета . . .	1,0	1,3 1,0	1,8 0,7	1,0 0,7	1,5 0,6	1,9 0,7	0,5 0,7	0,7 0,8	
Бутуз . .	1,0	2,2 1,7	3,4 0,4	2,4 0,8	1,5 0,3	2,0 0,5	1,5 0,9	1,6 0,3	
Джек . . .	1,0	1,0 1,2	2,0 0,9	1,3 1,0	2,3 0,7	1,9 0,7	1,9 0,9	1,8 0,9	
Джім . . .	1,0	1,6 1,2	1,0 0,7	2,3 1,0	1,8 0,6	1,3 0,8	1,2 0,4	0,9 0,8	
Джек <sub>1</sub> . .	1,0	1,2 0,8	1,9 0,9	3,1 0,5	1,7 0,4	0,8 0,7	0,4 0,4	0,7 0,5	

). Після введення комплементарної естійки. Після цього він стався до вихідної активності крові не мали.

Таблиця 3

28 днів	35 днів
$\frac{2,2}{0,5}$	$\frac{1,2}{0,4}$
$\frac{1,9}{0,4}$	$\frac{1,1}{0,3}$
$\frac{2,3}{0,7}$	$\frac{1,8}{0,7}$
$\frac{1,2}{0,7}$	$\frac{1,7}{0,8}$
$\frac{2,0}{0,8}$	$\frac{2,5}{0,6}$
$\frac{2,3}{0,9}$	$\frac{2,3}{0,7}$
$\frac{0,8}{1,1}$	$\frac{1,6}{0,7}$
$\frac{0,5}{0,7}$	$\frac{0,7}{0,8}$
$\frac{1,5}{0,9}$	$\frac{1,6}{0,3}$
$\frac{1,9}{0,9}$	$\frac{1,8}{0,9}$
$\frac{1,2}{0,4}$	$\frac{0,9}{0,8}$
$\frac{0,4}{0,4}$	$\frac{0,7}{0,5}$

тифозного мікроба помітно підвищувалася. В окремих випадках фагоцитарні показники досягали величини 3,0—3,5—4,2 (Каштан, Полкан, Бровко, Бутуз, Лисичка, Джек і). Як правило, це підвищення починалось уже після першого введення антигена і тривало протягом усього періоду імунізації і після її закінчення. Через 35 днів після останнього введення антигена у багатьох тварин фагоцитарні показники були більшими за одиницю.

Зміни фагоцитарної активності лейкоцитів щодо неспецифічного антигена — золотистого стафілокока — значно відрізнялися від тих змін, які сталися щодо черевнотифозного мікроба. Насамперед слід відзначити, що стафілококи, захоплювалися надзвичайно інтенсивно. Фагоцитарні числа для них до імунізації коливалися в межах 3,8—17,5, тобто були значно більшими, ніж до черевнотифозної палички, коли вони не виходили за межі десятих часток одиниці.

Після першого введення антигена в одних тварин незначно підвищилась фагоцитарна активність лейкоцитів щодо стафілокока, в інших вона лишалася без істотних змін. Однак, починаючи з другого введення антигена, у більшості тварин вона, як правило, падала і лишалася на низькому рівні протягом тривалого часу після імучізації. Через 35 днів після останнього введення антигена у всіх тварин фагоцитарний показник був менший за одиницю і коливався в широких межах — від 0,3 до 0,9. Отже, підвищення фагоцитарної активності щодо специфічного антигена в наших дослідах супроводжувалося зниженням її щодо неспецифічного антигена. Цей факт заслуговує на особливу увагу.

При аналізі даних, содержаних під час дослідження фагоцитарної активності лейкоцитів крові, слід відзначити істотні індивідуальні коливання цього імунобіологічного показника у різних тварин як до імунізації, так і після введення в організм антигена. Ці коливання від типувищої нервової діяльності, очевидно, не залежали. У тварин сильного типу вони часто мали такий самий характер, як і у представників протилежного їм слабкого типу.

Одержані нами дані повністю підтверджують дані Бережної (1957, 1958). Вивчаючи процес утворення аглютинінів і фагоцитарної активності лейкоцитів у кроликів різного типу при імунізації їх вакциною дізентерійного мікроба типу Флекснера, їй також не вдалося виявити типологічні особливості перебігу цих імунобіологічних процесів. Наші дані мало відрізняються також від результатів досліджень Євсеєва і Казанцева, які, перший на щурах, а другий на собаках, по суті не виявили чіткої залежності утворення правцевого і дізентерійного анти毒素ів від типу нервової системи піддослідних тварин. На відміну від цього Монаєнков на щурах і Крячко на щурах і собаках одержали дані, які свідчать про те, що характер різних імунобіологічних реакцій значною мірою визначається типологічними особливостями вищої нервової діяльності. За даними цих авторів, тварини сильного врівноваженого типу характеризуються високою інтенсивністю різних імунобіологічних реакцій (утворення аглютинінів, фагоцитарна активність лейкоцитів, лейкоцитарна реакція тощо), яка забезпечує їм більшу стійкість проти різних інтоксикацій і інфекцій. У тварин слабкого типу утворення антитіл, фагоцитоз і інші захисні реакції відбуваються, навпаки, на низькому рівні, тому інтоксикації і інфекції проходять у них тяжко. Тварини сильного неврівноваженого типу займають проміжне місце.

Важко сказати, в чому причина такої суперечливості одержаних даних. Насамперед її слід шукати, очевидно, в методичних труднощах, про які ми згадували вище. Певне значення могло мати також і те, що

більшість згадуваних досліджень була проведена на дрібних тваринах, типологічна характеристика вищої нервової діяльності яких нечітко окреслена.

### Висновки

1. При імунізації собак черевнотифозним антигеном, поряд з підвищеннем в крові вмісту специфічних аглютинінів, відбувалися також істотні зміни фагоцитарної активності лейкоцитів крові. Остання підвищувалася до специфічного антигена — черевнотифозного мікроба — і лишилася незміненою або знижувалась до неспецифічного антигена — стафілокока.

2. Комплементарна активність крові при імунізації не зазнавала істотних змін. Після деякого зниження її протягом імунізації в дальшому, з припиненням введення антигена в організм, титр комплементу, стійко повертається до вихідного рівня.

3. Вміст специфічних аглютинінів в крові і фагоцитарна активність лейкоцитів в процесі імунізації індивідуально коливалися в широких межах. У собак сильного типу динаміка окремих імунобіологічних показників характеризувалася більшою закономірністю і сталістю, ніж у тварин слабкого типу. Однак чіткої залежності досліджуваних показників від типу вищої нервової діяльності не виявлено.

### ЛІТЕРАТУРА

- Адо А. Д., Антигены как чрезвычайные раздражители нервной системы, Изд-во АМН СССР, М., 1952.  
 Голодец Г. Г., Бюлл. экспер. биол. и мед., т. XI, в. I, 1936, с. 84.  
 Голодец Г. Г. и Пучков Н. В., Физiol. журн. СССР, т. XXXIV, № 1, 1948, с. 135, 143.  
 Гордиенко А. Ч., Нервнорефлекторный механизм выработки антител и регуляции фагоцитоза, Медгиз, 1954.  
 Евсеев В. А., ЖМЭИ, № 7, 1957, с. 90.  
 Здродовский П. Ф., Проблема реактивности в учении об инфекции и иммунитете, Медгиз, 1950.  
 Казанцев А. П., ЖМЭИ, № 7, 1957, с. 150.  
 Котляревский Л. И., Труды Ин-та ВНД, т. III, 1957, с. 35, 161.  
 Крячко Л. И., там же, с. 133, 152.  
 Крячко Л. И. и Губис Г. Я., ЖМЭИ, № 3, 1958, с. 23.  
 Ловердо Т. В., сб. «Нервная регуляция иммуногенеза», Ростов на Дону, 1958, с. 173.  
 Метальников С. И., Rôle du système nerveux et des facteurs biologiques et psychiques dans l'immunité, Paris, 1934.  
 Монаенко А. М., ЖМЭИ, № 11, 1954, с. 107.  
 Пучков Н. В., Бюлл. экспер. биол. и мед., т. XX, в. 4—5, 1945, с. 42; Вторая всесоюзная конфер. патофизиол., Тезисы докл., К., 1956, с. 315.  
 Учитель И. Я., ЖМЭИ, № 5, 1950, с. 19, 24; ЖМЭИ, № 7, 1951, с. 27; ЖМЭИ, № 4, 1954, с. 80; в кн. «Вопросы инфекц. патол и иммuno», в. 8, 1954, с. 71.

Інститут фізіології ім. О. О. Богомольця  
 Академії наук УРСР, лабораторія  
 захисних і компенсаторних функцій

Надійшла до редакції  
 17.II 1959 р.

### Іммуногенез и типы высшей нервной деятельности

С. И. Вовк

Резюме

Изучались изменения иммунобиологических реакций (содержание агглютининов, комплементарная и фагоцитарная активность лейкоцитов к специальному и неспециальному антигену) при иммунизации

них тваринах, яких нечітко

появляється також. Остання під-  
то мікроба — то антигена —

не зазнавала ізмін в даль-  
комплменту,

на активність я в широких біологічних по-  
алістю, ніж у вінчих показ-

системи, Ізд-во  
84.  
XIV, № 1, 1948,  
антител и регу-  
латоров имму-  
нитета, 161.

остов на Дону,  
фактори біологі-  
ческого действия  
5, с. 42; Вторая  
1, с. 27; ЖМЭИ,  
с. 71.

шла до редакції  
17.II 1959 р.

ьності

(одержание  
ность лейкоци-  
иммунизации

брюшнотифозной вакциной у собак различного типа высшей нервной деятельности.

В опыте находилось 12 собак, в том числе две — сильного уравновешенного типа, две — сильного неуравновешенного типа, четыре — слабого типа и четыре — промежуточного типа. Изучение условнорефлекторной деятельности и определение типов производились по общепринятой секреторно-пищевой методике с применением различных проб на силу, уравновешенность и подвижность основных нервных процессов.

Для иммунизации применялась гретая брюшнотифозная вакцина, содержащая в 1 мл 3 млрд. микробных тел по оптическому стандарту. Иммунизация производилась троекратно с интервалами в семь дней.

Исследование соответствующих показателей проводилось каждые семь дней перед очередным введением антигена. Этот порядок был сохранен и в дальнейшем после прекращения иммунизации.

На основании проведенных исследований сделаны следующие выводы:

1. При иммунизации собак брюшнотифозным антигеном, наряду с повышением содержания в крови специфических агглютининов, наблюдаются также существенные изменения фагоцитарной активности лейкоцитов крови. Последняя повышается в отношении специфического антигена — брюшнотифозной палочки — и остается неизмененной или понижается в отношении неспецифического антигена — стафилококка.

2. Компллементарная активность крови при иммунизации не теряет существенных изменений. После некоторого снижения ее в течение иммунизации в дальнейшем, с прекращением поступления антигена в организм, титр комплемента стойко возвращается к исходному уровню.

3. Изменения содержания специфических агглютининов в крови и фагоцитарная активность лейкоцитов в процессе иммунизации колеблются в широких пределах. У собак сильного типа динамика отдельных иммунобиологических показателей характеризуется большей закономерностью и постоянством, чем у животных слабого типа. Однако четкой зависимости подвергшихся исследованию показателей от типа высшей нервной деятельности не обнаружено.

## Immunogenesis and Types of Higher Nervous Activity

S. I. Vovk

Summary

A study was conducted of the changes in immunobiological reactions in immunization by typhoid vaccine in dogs of various higher nervous activity type. It was found that along with the rise in the content of specific agglutinines in immunization, substantial changes are also noted in the phagocytic activity of the blood leucocytes, which is augmented in respect to the typhoid bacillus and lowered or unchanged in respect to a non-specific antigen—staphylococcus.

No clear-cut connection was noted between the changes in the immunobiological reaction and the type of higher nervous activity. It is, however, manifested with a more pronounced regularity and constancy in animals of the strong type than in representatives of the weak type.