



INSTYTUT GRUŹLICY  
I CHORÓB PŁUC

ul. Płocka 26, 01-138 Warszawa  
Centrala tel.: (22) 32-44-51  
FAX: 32-05-54

Warszawa, dnia 21.09.1995 r.

ZM/24/95

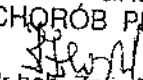
Firma Compol AG - SA  
61-767 Poznań  
ul. Masztalarska 8

Zakład Mikrobiologii IGiChPł w załączeniu przesyła wyniki badania aktywności przeciwpłatkowej Puristerillu-340 oraz Citrosterillu zgodnie ze zleceniem z dnia 29.06.1995r.

Do wiadomości:

PZH- Pani dr H. Krzywicka

KIEROWNIK ZAKŁADU MIKROBIOLOGII  
INSTYTUTU GRUŹLICY  
I CHORÓB PŁUC

  
Prof. dr hab. Zofia Zwolska

Protokół badania.

Puristerill - 340 w opakowaniu oryginalnym 10l.

Oznaczanie aktywności przeciwpłatkowej:

a/ Laboratorium ZAKŁAD MIKROBIOLOGII  
INSTYTUTU GRUŹLICY I CHOROŢ PŁUC  
01-138 Warszawa, ul. Płocka 26

b/ Specyfikacja próbki badanej

Nazwa produktu ...Puristerill...340...

Producent ...Compol AG SA.....

Data produkcji .....

Data ważności ...31.01.1996.....

Substancja/e/ aktywna i jej stężenie...kwas nadctowy i nadcten  
wodoru

Przeznaczenie produktu ...do dezynfekcji aparatów do hemodializy

c/ Metodyka badania /opis zał.Nr 1/.....

Data badania .....17.08.1995r.....

Temperatura .....20°C.....

Stężenie preparatu ....3%.....

Czas kontaktu preparatu z nośnikiem - 15 min.

Zastosowane nośniki ...cylinderki metalowe i batysty

Temperatura inkubacji ....37°C ± 1°C.....

d/ Zastosowany inaktywator /Zob.tab.Nr 1/ - surowica bydlęca

e/ Wynik badania /Zob.Tab.Nr 1/

f/ Wniosek.

Puristerill - 340 w stężeniu 3% i w czasie działania 15 min.  
wykazuje 100% aktywności przeciwpłatkowe.

Data i podpis wykonującego  
badanie

Kierownik

21.09.1995

dr n. wet. Natalia Zalewska-Schönthal  
Kierownik Pracowni  
Diagnostyki Gruźlicy i Mykobakterioz  
KIEROWNIK ZAKŁADU MIKROBIOLOGII  
INSTYTUTU GRUŹLICY  
I CHOROŢ PŁUC  
Prof. dr hab. Zofia Zwolska



INSTYTUT GRUŹLICY  
I CHORÓB PŁUC

ul. Płocka 26, 01-138 Warszawa  
Centrala tel.: (22) 32-44-51  
FAX: 32-05-54

Warszawa, dnia 21.09.1995 r.

Dotyczy oceny prątkobójczego działania preparatu  
Puristerill.

Zgodnie z zaleceniem producenta użyto 3% roztworu preparatu  
stosując czas działania 15 min.

Metodyka:

1. Z 14 dniowej hodowli *M. tuberculosis* szczepu H<sub>37</sub>Rv na podłożu Lowensteina-Jensena przygotowano zawiesinę o gęstości 1 w skali Mc Farlanda.
2. Nośniki /metalowe cylinderki oraz batysty/ zanurzano w przygotowanej zawieszynie przez 20 min., następnie suszono w temp. 37°C. /nie dłużej niż 1 godz./.
3. Po wysuszeniu cylinderki oraz batysty zanurzano na 15 min. w roztworze badanego preparatu, do którego uprzednio dodano 1% albuminy.
4. Po wyjęciu z preparatu nośniki /cylinderki i batysty/ umieszczano w inaktywatorze o składzie: surowica bydlęca
5. Następnie cylinderki umieszczano w probówkach z płynnym podłożem Youmans'a, a batysty na stałym podłożu L-J i inkubowano w temp. 37°C.

Tabela 1.

Działanie prątkobójcze preparatu Puristerill - 340  
oznaczone metodą nośnikową, temp. 20°C

Stężenie preparatu: 3%

Czas działania: 15 min.

Nośniki: cylinderki metalowe  
batysty

Rozpuszczalnik: woda twarda /twardość równoważna  $\text{CaCO}_3$   
250 mg/dm<sup>3</sup>/

Substancja organiczna: 1% albuminy bydlęcej

Inaktywator: surowica bydlęca

Organizm testowy /żywołność zawiesiny/	Nośniki	Wzrost prątków poddanych działaniu środka dezynfekcyjnego	Kontrola wzrostu szczepu $\text{H}_{37}\text{Rv}$
$\text{H}_{37}\text{Rv}$ 1,4 · 10 <sup>7</sup>	A	----- -----	+
	B	----- -----	+

A - cylinderki

B - batysty

- brak wzrostu

+++ - obfity wzrost

OCENA:

Puristerill - 340 w 3% stężeniu i w czasie działania 15 min. wykazuje 100% aktywność przeciwpłątkową.

Data i podpis  
wykonującego badanie

Kierownik

21.09.1995

dr n. wdt. Katarzyna Zaleska-Szponik, S.  
Kierownik Prac.  
Diagnostyki Gruźlicy i Mykobiologii

KIEROWNIK ZAKŁADU MIKROBIOLOGII  
INSTYTUTU GRUŻLICY  
I CHOROBY PŁUC  
Prof. dr hab. Zofia Zwolska

6. Kontrolę doświadczenia stanowiły:

- a/ cylinderki i batysty nasączone zawiesiną bakteryjną, ale nie poddane działaniu preparatu natomiast zanurzone na 15 min. w wodzie, a następnie traktowane identycznie jak pozostałe nośniki,
- b/ 2 cylinderki nasączone zawiesiną prątków i nie poddane działaniu preparatu. Jeden z nich inkubowano w podłożu Youmansa, stanowił on kontrolę wzrostu prątków /kontrola. Drugi wraz z cylinderkiem poddanym działaniu tylko inaktywatora inkubowano w podłożu wzrostowym i ten układ stanowił kontrolę braku działania bakteriostatycznego inaktywatora /kontrola B/.

7. Ostateczny wynik odczytano po 2 tygodniach od uzyskania obfitego wzrostu na podłożach kontrolnych.

8. Doświadczenie przeprowadzono w dwóch powtórzeniach.

dr n. wet. Natalia Jajerska-Schönthaler  
Kierownik Pracowni  
Diagnostyki Gruźlicy i Mykobakterioz