

Zeitschrift: Berichte der Schweizerischen Botanischen Gesellschaft = Bulletin de la Société Botanique Suisse

Herausgeber: Schweizerische Botanische Gesellschaft

Band: 57 (1947)

Artikel: Antibiotica als pflanzliche Plasmagifte II

Autor: Gäumann, Ernst / Arx, Adolf von

DOI: <https://doi.org/10.5169/seals-40553>

Nutzungsbedingungen

Die ETH-Bibliothek ist die Anbieterin der digitalisierten Zeitschriften auf E-Periodica. Sie besitzt keine Urheberrechte an den Zeitschriften und ist nicht verantwortlich für deren Inhalte. Die Rechte liegen in der Regel bei den Herausgebern beziehungsweise den externen Rechteinhabern. Das Veröffentlichen von Bildern in Print- und Online-Publikationen sowie auf Social Media-Kanälen oder Webseiten ist nur mit vorheriger Genehmigung der Rechteinhaber erlaubt. [Mehr erfahren](#)

Conditions d'utilisation

L'ETH Library est le fournisseur des revues numérisées. Elle ne détient aucun droit d'auteur sur les revues et n'est pas responsable de leur contenu. En règle générale, les droits sont détenus par les éditeurs ou les détenteurs de droits externes. La reproduction d'images dans des publications imprimées ou en ligne ainsi que sur des canaux de médias sociaux ou des sites web n'est autorisée qu'avec l'accord préalable des détenteurs des droits. [En savoir plus](#)

Terms of use

The ETH Library is the provider of the digitised journals. It does not own any copyrights to the journals and is not responsible for their content. The rights usually lie with the publishers or the external rights holders. Publishing images in print and online publications, as well as on social media channels or websites, is only permitted with the prior consent of the rights holders. [Find out more](#)

Download PDF: 13.01.2026

ETH-Bibliothek Zürich, E-Periodica, <https://www.e-periodica.ch>

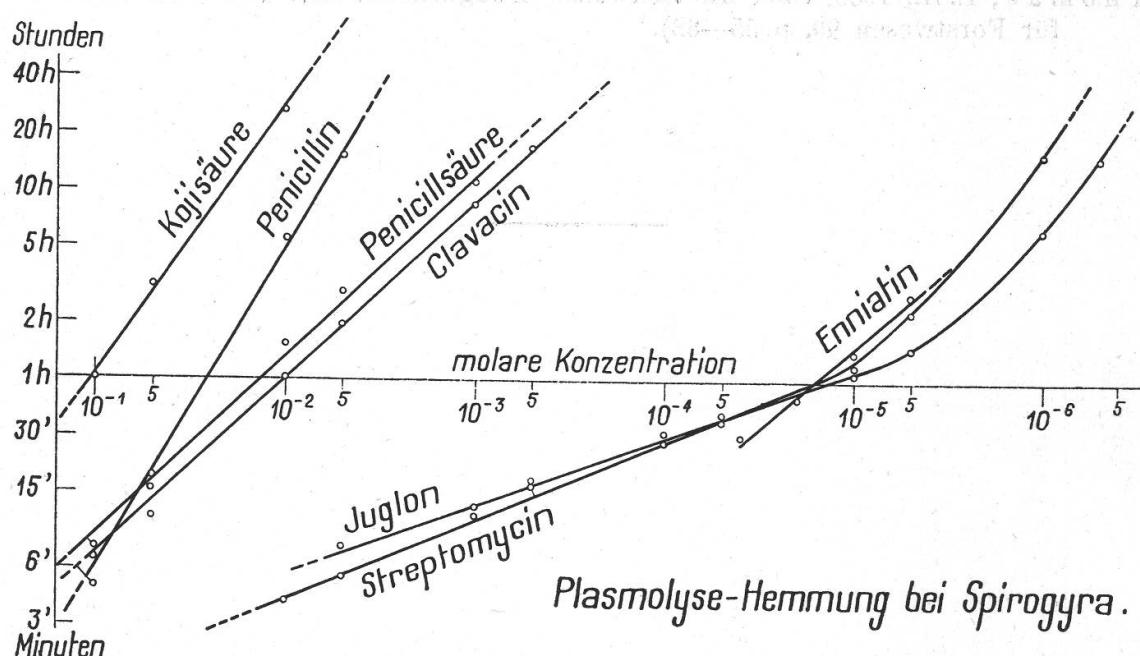
Antibiotica als pflanzliche Plasmagifte II.

Von Ernst Gäumann und Adolf von Arx.

(Aus dem Institut für spezielle Botanik der Eidg. Technischen Hochschule in Zürich.)

Eingegangen am 28. Mai 1947.

In einer ersten Arbeit (Gäumann, Jaag und Braun, 1947) teilten wir einige Versuche mit, die vielleicht einen kleinen Beitrag zur Aufklärung des Wirkungsmechanismus der Antibiotica leisten können; sie befassen sich hauptsächlich mit der Vergiftung des Plasmas und mit der Störung der Semipermeabilität der Plasmagrenzschichten (Gäumann, 1947).



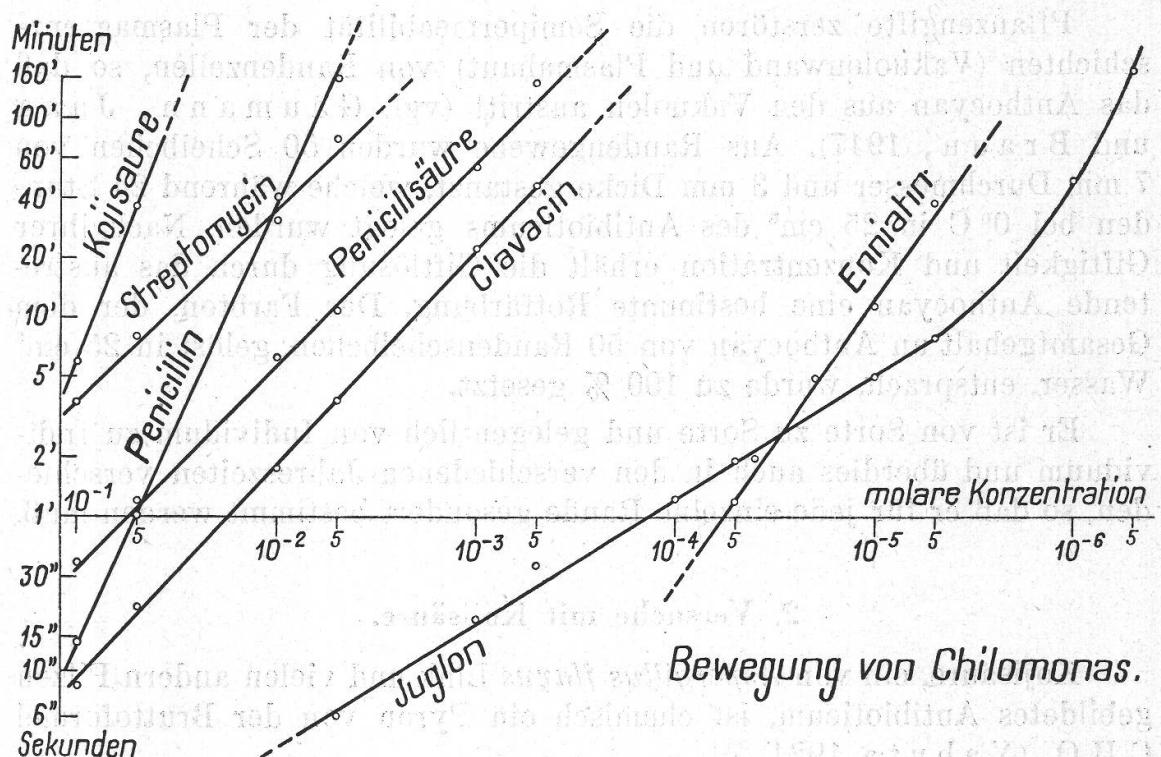
mann und Jaag, 1946, 1947). Andere Laboratorien suchen den Wirkungscharakter der Antibiotica zum Beispiel durch das Studium der Atmungskurven von sensiblen Bakterienkulturen zu ergründen (z. B. Schuler, 1947; daselbst weitere Literatur).

In der vorliegenden Arbeit haben wir einige weitere Antibiotica hinsichtlich ihrer Einwirkung auf das pflanzliche Plasma geprüft. Eine vergleichende Betrachtung wird erst möglich sein, wenn wir über weit mehr Erfahrungen verfügen.

1. Versuchsmethoden.

a) Hemmung der Plasmolyse bei *Spirogyra*.

Zu diesen Versuchen wurden 130—140 μ dicke Fäden einer vielbänderigen *Spirogyra* verwendet. Die Algen wurden vor den Versuchen einige Stunden im Dunkeln aufbewahrt. 3—5 cm lange Fadenstücke wurden in die Lösung des Antibioticums gelegt und hierauf periodisch auf ihre Plasmolyse in 0,8 molar Saccharose untersucht. Die normal



Figur 2.

Die Lähmung der Beweglichkeit von *Chilomonas Paramecium* durch verschiedene Antibiotica.

plasmolysierenden Zellen zeigten, nachdem das Gift eine gewisse Zeit gewirkt hatte, eine verkrampte Plasmolyse; bald waren aber die Plasmagrenzschichten soweit gestört, daß die Plasmolyse überhaupt ausblieb. Ausführung der Versuche bei einer konstanten Temperatur von 24° C.

b) Wirkung auf die Bewegung von *Chilomonas Paramecium Ehrenb.*

Chilomonas Paramecium ist ein zu den Cryptomonaden gehörender Flagellat von 25—35 μ Länge, den man häufig in stehenden Gewässern mit viel verwesenden Substanzen findet. Die Versuchsobjekte wurden mit einer Pipette in einem kleinen Tropfen Wasser auf einen ausgehöhlten Objektträger gebracht. Dazu wurden einige Normaltropfen des Antibioticums gegeben. Beobachtung der Bewegung der Chilomonaden unter dem Mikroskop in einem Raum mit konstanter Temperatur von 24° C.

c) *Wirkung auf die Plasmaströmung von Elodea canadensis.*

Elodea-Pflanzen wurden in einem Glasgefäß mit Wasser, das mit einem Kupferspan versehen war, unter einer starken Lampe bei konstanter Temperatur von 24° C gehalten. Einzelne Blättchen wurden weggeschnitten, abgetrocknet, auf einem hohlgeschliffenen Objektträger in die Versuchslösung gebracht und mikroskopiert.

d) *Randentest.*

Pflanzengifte zerstören die Semipermeabilität der Plasmagrenzschichten (Vakuolenwand und Plasmahaut) von Randenzellen, so daß das Anthocyan aus den Vakuolen austritt (vgl. G a u m a n n, J a a g und B r a u n, 1947). Aus Randengewebe wurden 50 Scheibchen von 7 mm Durchmesser und 3 mm Dicke gestanzt, welche während 24 Stunden bei 0° C in 25 cm³ des Antibioticums gelegt wurden. Nach ihrer Giftigkeit und Konzentration erhält die Giftlösung durch das austretende Anthocyan eine bestimmte Rotfärbung. Der Farbton, der dem Gesamtgehalt an Anthocyan von 50 Randenscheibchen, gelöst in 25 cm³ Wasser, entsprach, wurde zu 100 % gesetzt.

Er ist von Sorte zu Sorte und gelegentlich von Individuum zu Individuum und überdies auch in den verschiedenen Jahreszeiten verschieden, so daß er für jede einzelne Rande gesondert bestimmt werden muß.

2. Versuche mit Kojisäure.

Kojisäure, ein von *Aspergillus flavus* Link und vielen andern Pilzen gebildetes Antibioticum, ist chemisch ein Pyron von der Bruttoformel C₆H₆O₄ (Y a b u t a 1924).

a) *Hemmung der Plasmolyse bei Spirogyra.*

Spirogyra plasmolysiert nicht mehr nach:		Mittel
Kojisäure	10 ⁻¹ molar	60', 70', 60', 55' 61'
	5.10 ⁻² molar	3 h. 20', 3 h., 3 h. 30' 3 h. 17'
	10 ⁻² molar	22 h., 25 h., 30 h. 26 h.
	5.10 ⁻³ molar	40 h., 34 h., 36 h. 37 h.
	10 ⁻³ molar	keine Wirkung mehr, nach 45 h. noch normale Plasmolyse.

b) *Wirkung auf die Bewegung von Chilomonas.*

Die Bewegung hört auf nach:

Kojisäure	10 ⁻¹ molar	5', 8', 6', 6' 6'
	5.10 ⁻² molar	37', 40', 32', 35' 36'
	10 ⁻² molar	4 h., 3 h. 30', 8 h. 5 h. 10'
	5.10 ⁻³ molar	leben noch nach 24 h.

c) Wirkung auf die Plasmaströmung von *Elodea*.

Die Plasmaströmung hört auf nach:

		<i>Mittel</i>
<i>Kojisäure</i>	10^{-1} molar	30', 25', 40', 30', 34'
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	70', 55', 60', 105'
	10^{-2} molar	Plasmaströmung hält nach 10 h. noch an.

3. Versuche mit Clavacin.

Clavacin (Patulin, Expansin) wird von *Aspergillus clavatus* Desm. *Penicillium patulum* Bainier, *Penicillium expansum* Link usw. gebildet. Es ist ein Lacton mit der Bruttoformel $C_7H_6O_4$ (Birkins h a w, Br a c k e r, M i c h a e l und R a i s t r i c k 1943) und dem Molekulargewicht 154,1; in Wasser ist es leicht löslich und ziemlich stabil.

a) Hemmung der Plasmolyse bei *Spirogyra*.

Die Zellen der *Spirogyra* plasmolysieren nicht mehr nach:

		<i>Mittel</i>
<i>Clavacin</i>	10^{-1} molar	4' 30", 5', 4' 30", 4', 4' 20"
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	12', 10' 30", 10', 12'
	10^{-2} molar	55', 60', 60', 60'
	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	120', 115', 110', 130'
	10^{-3} molar	8 h. 40', 8 h., 8 h. 15'
	$5 \cdot 10^{-4}$ molar	16 h., 15 h., 16 h.
	10^{-4} molar	Nach 24 h. tritt immer noch Plasmolyse ein, die oft verkrampt, meist aber noch normal ist.

b) Wirkung auf die Bewegung von *Chilomonas*.

Die Bewegung hört auf nach:

		<i>Mittel</i>
<i>Clavacin</i>	10^{-1} molar	sofort (nach 5—10")
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	18", 26", 20", 15", 30"
	10^{-2} molar	1' 30", 1' 50", 2', 1' 20"
	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	3' 50", 4', 3' 50", 3' 30"
	10^{-3} molar	22', 24', 22', 20'
	$5 \cdot 10^{-4}$ molar	40', 45', 45'
	10^{-4} molar	leben noch nach 5 h., 6 h.

c) Plasmaströmung bei *Elodea* } siehe G ä u m a n n, J a a g und
 d) Randentest } B r a u n 1947.

4. Versuche mit Penicillsäure.

Dieses Antibioticum wird vor allem aus dem Mycel von *Penicillium cyclopium* Westl. und *P. puberulum* Bain. gewonnen. Chemisch ist es eine dem Clavacin ähnliche Verbindung mit der Bruttoformel $C_8H_{10}O_4$.

und dem Molekulargewicht 170 (Birkins h a w , O x f o r d und R a i - s t r i c k , 1936). In Wasser ist es zu 2 % löslich.

a) *Plasmolyse-Hemmung bei Spirogyra.*

		<i>Mittel</i>
<i>Penicillsäure</i>	10^{-1} molar	6'
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	13', 16', 16', 15'
	10^{-2} molar	105', 90', 90', 100'
	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	160', 150', 160', 180'
	10^{-3} molar	10—12 (—13) h.
	$5 \cdot 10^{-4}$ molar	meist nach 24 h.
	10^{-4} molar	nach 32 h. noch normale Plasmolyse.

b) *Wirkung auf die Bewegung von Chilomonas.*

Die Bewegung hört auf nach:

		<i>Mittel</i>
<i>Penicillsäure</i>	10^{-1} molar	35", 28", 30", 40"
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	1' 50", 50", 1' 20", 45"
	10^{-2} molar	5' 20", 7', 6' 40", 6' 10"
	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	11' 30", 11' 10", 9' 40", 11'
	10^{-3} molar	62', 50', 60', 56'
	$5 \cdot 10^{-4}$ molar	2' 30"—3 h.
	10^{-4} molar	leben noch nach 16 h.

c) *Wirkung auf die Plasmaströmung von Elodea canadensis.*

Die Plasmaströmung hört auf nach:

		<i>Mittel</i>
<i>Penicillsäure</i>	10^{-1} molar	2' 30", 3' 20", 3'
	10^{-2} molar	6', 7' 50", 8'
	10^{-3} molar	14', 18', 10' 30"
	10^{-4} molar	Strömung hält nach 2 h. noch an.

d) *Randentest.*

Innerhalb 24 Stunden wird an Anthocyan herausgelöst:

<i>Penicillsäure</i>	10^{-1} molar	26 %
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	17 %
	10^{-2} molar	6 %
	10^{-3} molar	1,1 %
	10^{-4} molar	nicht meßbar, fast farblos
	(Wasser)	0 % farblos

5. *Versuche mit Juglon.*

Dieses Antibioticum kommt in den Blättern, vor allem aber in den Wurzeln, der Rinde und im Exocarp der Früchte von *Juglans regia* und *nigra* vor. Chemisch ist es ein Naphtochinon von der Bruttoformel

$C_{10}H_8O_3$ und dem Molekulargewicht 176. Gries (1944) hat es auf seine fungizide Wirkung untersucht. Für unsere Versuche verwendeten wir nach der Methode von Bernthsen und Semper (1887) synthetisch hergestelltes Juglon.

a) *Plasmolyse-Hemmung bei Spirogyra.*

Spirogyra plasmolysiert nicht mehr nach:

		<i>Mittel</i>
<i>Juglon</i>	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	7', 8', 6' 30", 9'
	10^{-3} molar	11', 10', 14', 12'
	$5 \cdot 10^{-4}$ molar	18', 16', 16', 20'
	10^{-4} molar	35', 38', 23', 32'
	$5 \cdot 10^{-5}$ molar	42', 40', 37', 41'
	10^{-5} molar	60', 65', 55', 60—65'
	$5 \cdot 10^{-6}$ molar	90', 85', 90—95'
	10^{-6} molar	6 h, 6 h. 30'—7 h.
	$5 \cdot 10^{-7}$ molar	nach 15 h. waren die meisten Zellen zerstört, nach 18 h. waren alle zerstört 15 h.
	10^{-7} molar	keine Einwirkung mehr, nach 24 h. tritt noch normale Plasmolyse ein.

b) *Wirkung auf die Bewegung von Chilomonas.*

Die Bewegung hört auf nach:

		<i>Mittel</i>
<i>Juglon</i>	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	sofort (5—8")
	10^{-3} molar	20", 12", 19", 16", 24"
	$5 \cdot 10^{-4}$ molar	34", 42", 30", 33"
	10^{-4} molar	60", 75", 80", 85", 62"
	$5 \cdot 10^{-5}$ molar	120", 105", 100", 130"
	10^{-5} molar	4' 50", 5' 30", 5' 10", 4' 30"
	$5 \cdot 10^{-6}$ molar	8' 25", 7' 30", 8' 00", 11'
	10^{-6} molar	40', 45', 57', 50'—60'
	$5 \cdot 10^{-7}$ molar	150', 210', 170'
	10^{-7} molar	leben noch nach 24 h.

c) *Randentest.*

Innerhalb 24 Stunden wird an Anthocyan herausgelöst:

<i>Juglon</i>	10^{-3} molar	{	Versuch nicht ausführbar, da Juglon in diesen Konzentrationen das Anthocyan entfärbt.
	$5 \cdot 10^{-4}$ molar		
	10^{-4} molar	14 %	rot
	10^{-5} molar	4,2 %	rosa
	10^{-6} molar	0,7 %	schwach rötlich
	10^{-7} molar	0,0 %	farblos
	(Wasser)	0,0 %	farblos

6. Versuche mit Streptomycin.

Streptomycin (Schatz, Bugie und Waksman, 1944, Schatz 1945) wird durch den Strahlenpilz *Streptomyces griseus* gebildet. Chemisch ist es eine komplizierte Verbindung mit der Bruttoformel $C_{21}H_{39}O_{12}N_7$. Für unsere Versuche verwendeten wir Streptomycin (Sulphate) nach Pfizer.

a) Hemmung der Plasmolyse bei *Spirogyra*.

Spirogyra plasmolysiert nicht mehr nach:

<i>Streptomycin</i>	10^{-2} molar	3', 6', 4', 4'	<i>Mittel</i>
	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	9', 5', 4', 5'	5' 45"
	10^{-3} molar	10', 9', 17', 12'	12' 00"
	$5 \cdot 10^{-4}$ molar	17', 14', 21', 16'	17' 00"
	10^{-4} molar	26', 28', 31'	28' 20"
	$5 \cdot 10^{-5}$ molar	40', 45', 30'	38' 20"
	10^{-5} molar	70', 90', 80—90'	82'
	$5 \cdot 10^{-6}$ molar	160', 140', 130—140'	142'
	10^{-6} molar	14 h., 15 h., 16 h.	15 h.
	$5 \cdot 10^{-7}$ molar	nach 24 h. noch gute Plasmolyse.	

b) Wirkung auf die Bewegung von *Chilomonas*.

Die Bewegung hört auf nach:

<i>Streptomycin</i>	10^{-1} molar	3' 10", 4', 3' 40", 4' 20", 3' 20"	<i>Mittel</i>
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	7', 6', 11', 9'	8' 15"
	10^{-2} molar	30', 25', 38'	31' 00"
	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	70', 84', 88'	80' 40"
	10^{-3} molar	bewegen sich noch nach 6 h.	

7. Versuche mit Enniatin.

Enniatin wurde aus aktivem Mycel von *Fusarium orthoceras* var. *enniatinum* isoliert (Gäumann, Roth, Ettlinger, Plattner, Nager, 1947). Es besitzt die Bruttoformel $C_{24}H_{42}O_6N_2$ und ist in Wasser praktisch unlöslich. Verwendet wurde eine Standardlösung in Aceton von $0.49 \text{ mg/cm}^3 =$ zirka 10^{-3} molar. Diese Lösung muß auf $5 \cdot 10^{-5}$ molar verdünnt werden, da eine mehr als 5 %-Acetonlösung die Versuchsobjekte schädigt.

a) Hemmung der Plasmolyse bei *Spirogyra*.

Spirogyra plasmolysiert nicht mehr nach:

<i>Enniatin</i>	$4 \cdot 10^{-5}$ molar	30', 25', 28', 40'	<i>Mittel</i>
	$2 \cdot 10^{-5}$ molar	45', 45', 60', 40'	47' 30"
	10^{-5} molar	80', 90', 80'	83' 20"
	$5 \cdot 10^{-6}$ molar	180', 140', 155'	158'
	10^{-6} molar	nach 18 h. noch normale Plasmolyse.	

b) Wirkung auf die Bewegung von *Chilomonas*.

Die Bewegung hört auf nach:

		Mittel
Enniatin	$5 \cdot 10^{-5}$ molar	1' 10", 1' 0", 1' 30" 1' 13"
	$4 \cdot 10^{-5}$ molar	3', 1' 45", 2' 0", 2' 10", 1' 40" 2' 07"
	$2 \cdot 10^{-5}$ molar	4' 30", 5' 40", 5' 10" 5' 07"
	10^{-5} molar	15', 10' 30", 9', 9' 40", 11' 50" 11' 12"
	$5 \cdot 10^{-6}$ molar	35', 40', 38', 40' 38' 15"
	10^{-6} molar	6—7 h. 6' 30"
	$5 \cdot 10^{-7}$ molar	leben noch nach 20 h.

d) Randentest.

Innerhalb 24 Stunden wird an Anthocyan herausgelöst:

Enniatin	$\frac{1}{2} \cdot 10^{-4}$ molar	18 %
	10^{-5} molar	5,2 %
	10^{-6} molar	1,2 %
	10^{-7} molar	0,3 %
	(Wasser	0,4 %)

8. Versuche mit Penicillin.

Penicillin (Fleming, 1929, Abraham, Chain, Fletcher, Florey, Gardner, Heatley und Jennings, 1941) wird von *Penicillium notatum* Westl., *P. chrysogenum* Thom. und einigen andern Penicillium- und Aspergillusarten gebildet. Bisher wurden 4 verschiedene Penicilline kristallin gewonnen, die chemisch durch die Zusammensetzung einer Seitenkette und biologisch durch verschiedene hohe antibakterielle Aktivität voneinander abweichen. Für unsere Versuche verwendeten wir Penicillin G mit der Bruttoformel $C_{16}H_{16}O_4N_2S$ und dem Molekulargewicht 334,4, und zwar das kristalline Natriumsalz.

a) Hemmung der Plasmolyse bei *Spirogyra*.

Spirogyra plasmolysiert nicht mehr nach:

		Mittel
Penicillin	10^{-1} molar	8', 5', 7', 8' 7'
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	15', 18', 15', 20' 17'
	10^{-2} molar	5 h., 6 h. 5 h. 30'
	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	14—16 h. 15 h.
	10^{-3} molar	nach 30 h. noch normale Plasmolyse.

b) Wirkung auf die Bewegung von *Chilomonas*.

Die Bewegung hört auf nach:

Penicillin	10^{-1} molar	12", 15", 20", 10" 14"
	$5 \cdot 10^{-2}$ molar	80", 50", 50", 60" 60"
	10^{-2} molar	50', 40', 34', 40' 41'
	$5 \cdot 10^{-3}$ molar	145', 150', 180' 158'
	10^{-3} molar	leben noch nach 16 h.

c) Wirkung auf die Plasmaströmung von *Elodea canadensis*.

Die Plasmaströmung hört auf nach:	Mittel
Penicillin 10 ⁻¹ molar	7', 20', 18' 15'
10 ⁻² molar	Nach 8 Stunden hält die Plasmaströmung noch an. In vielen Zellen hat die Geschwindigkeit der Bewegung zugenommen, sie beträgt 10—15 μ /sec (in Wasser 8—11 μ /sec).
10 ⁻³ molar	Gleich wie bei 10 ⁻² molar.

Zusammenfassung.

Mit diesen Versuchen möchten wir zeigen, daß die verschiedenen Antibiotica für pflanzliche Zellen ausgesprochene Plasmagifte sind. Die Toxizität der untersuchten Stoffe ist aber sehr verschieden.

Die schwächste Wirkung zeigte die Kojisäure; sie wirkte meist nur in Konzentrationen von der Größenordnung 10⁻¹ molar. Clavacin und Penicillsäure verhielten sich in allen Versuchen ähnlich. Bei ihnen konnte bis zu einer Verdünnung von $\frac{1}{2} \cdot 10^{-3}$ molar eine Störung der Versuchsstoffe wahrgenommen werden. Ein viel stärkeres Plasmagift ist das Juglon: erst bei einer Verdünnung von 10⁻⁷ molar konnte keine Wirkung mehr festgestellt werden. Als einziges Antibioticum zeigte das Streptomycin gegen die verschiedenen Versuchsstoffe eine stark verschiedene Wirkung. Während es die Bewegung von *Chilomonas Paramaecium* nur bis zu einer Verdünnung von 5.10⁻³ molar hemmte, störte es die Plasmolyse von *Spirogyra* noch bei einer Verdünnung von 10⁻⁶ molar. Bei Enniatin konnten die Versuche erst von der Konzentration von 4.10⁻⁵ molar an ausgeführt werden. Hier war die Giftwirkung noch sehr stark; dann nahm sie schnell ab, und bei 10⁻⁶ molar konnte kaum mehr eine Schädigung festgestellt werden. Penicillin zeigte bei Konzentrationen der Größenordnung 10⁻¹ molar eine starke Wirkung, die aber schnell zurückging, so daß schon bei 10⁻³ molar keine Schädigung mehr eintrat.

Fig. 1 stellt das Ausbleiben der Plasmolyse bei *Spirogyra*, Fig. 2 das Aufhören der Bewegung von *Chilomonas Paramaecium* nach zeitlicher Einwirkung des Antibioticums in den im Wirkungsbereich liegenden Konzentrationen dar.

Zitierte Literatur.

- Abraham E.P., Chain E., Fletcher C.U., Florey H.W., Gardner A.D., Heatley N.G., Jennings M.A., 1941. Further observations on Penicillin. (Lancet **241**, 177.)
- Berntsen A. und Semper A., 1887. Über die Constitution des Juglons und seine Synthese aus Naphtalin. (Ber. deut. chem. Ges. **20**, 934—941.)
- Birkinshaw J.H., Bracken A., Michael S.E. und Raistrick H., 1943. Patulin in the common cold. Collaborative research on a derivate of Penicillium patulum Bainier. (Lancet, **2**, 625—630.)
- Birkinshaw J.H., Oxford A.E. und Raistrick H., 1936. Studies in the biochemistry of microorganism; penicillic acid, a metabolic product of Penicillium puberulum Bain. and Pen. cyclopium West. (Biochem. J., **30**, 394 bis 441.)
- Fleming A., 1929. On the antibacterial action of cultures of a Penicillium. (Brit. J. Exper. Path., **10**, 226.)
- Gries G.A., 1944. Juglone — the active agent in walnut toxicity. (Ann. Rpt. Northern Nut Growers Assoc., **34**, 52—55.)
- Gäumann E. und Jaag O., 1946. Über das Problem der Welkekrankheiten bei Pflanzen. (Experientia **2**, 215—220.)
- — 1947. Die physiologischen Grundlagen des parasitogenen Welkens I. (Ber. schweiz. bot. Ges. **57**, 3—34.)
- — und Braun R., 1947. Antibiotica als pflanzliche Plasmagifte. (Experientia **3**, 70—71.)
- Roth S., Ettlinger L., Plattner A. und Nager U., 1947. Enniatin, eine neues, gegen Mykobakterien wirksames Antibioticum. (Experientia **3**, 202—203.)
- Schatz A., 1945. Streptomycin, an antibiotic agent produced by *Actinomyces griseus*. (Thesis, Rutgers University.)
- Bugie E. und Waksman S.A., 1944. Streptomycin, a substance exhibiting antibiotic activity against gram-positive and gram-negative bacteria. (Proc. Soc. Exp. Biol. Med., **55**, 66—69.)
- Schuler W., 1947. Über den Wirkungscharakter verschiedener Antibiotica in vitro. (Experientia **3**, 110—111.)
- Yabuta T., 1924. The constitution of Kojic acid, a γ -Pyrone derivate, formed by *Aspergillus oryzæ* from carbohydrates. (J. Chem. Soc. **125**, 575—587.)