

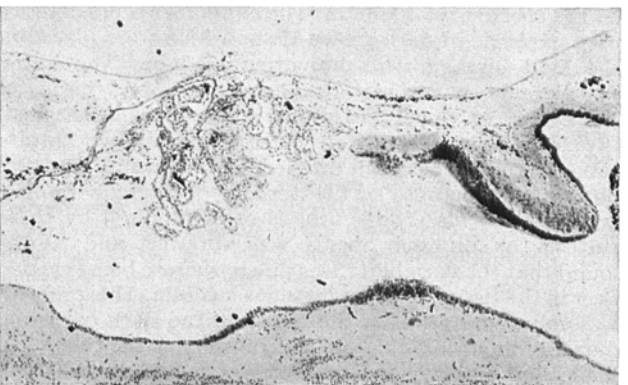
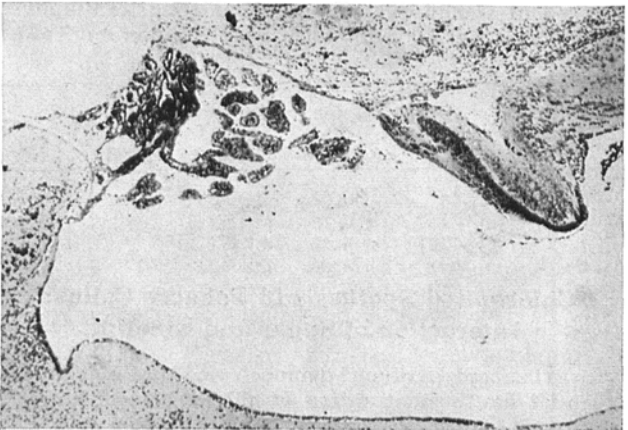
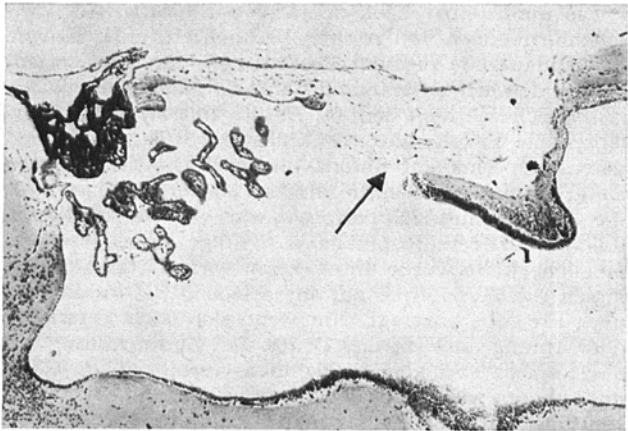
Über den Farbwechsel von *Rana esculenta* nach Epiphysektomie

Adulte Krallenfrösche, *Xenopus laevis*, blieben nach Ausschaltung der Epiphyse auch über hellem Untergrund dunkel. Mit der Zeit, während der die Epiphyse wenigstens teilweise regenerierte, wurden sie wieder zu normalen Farbwechselreaktionen fähig¹. Auch bei *Rana esculenta* und *R. temporaria* wurde nach Epiphysektomie Pigmentausbreitung festgestellt^{2,3}. Neuere eigene Untersuchungen brachten dazu gegensätzliche Ergebnisse. Sie seien aus diesem Grunde trotz des geringen Materials mitgeteilt.

Die Pinealregion von 3 geschlechtsreifen *R. esculenta*-Männchen wurde in Äthernarkose nach Trepanierung mit einem Hochfrequenzkauter koaguliert. Die Tiere wurden einzeln in Glaszylindern mit etwa 2 cm Wasser gehalten und waren bis zu den hier dargestellten Versuchen, bei denen sie einen Licht-Dunkel-Wechsel von 12 (50 lx):12 h erhielten, verschiedenen Beleuchtungsverhältnissen unter sonst gleichen Bedingungen ausgesetzt. Etwa in der Mitte der Hellzeit wurde der Dispersionszustand der Pigmentgrana in den Melanophoren der Schwimmhäute als Melanophorenindex (MI, vgl. ¹) an mehreren aufeinanderfolgenden Tagen mikroskopisch ermittelt. Nach Abschluss der Versuche wurden vom Zwischenhirnbereich lückenlose Längsschnittserien angefertigt.

Die Versuchstiere wurden am 4., 49. bzw. 124. Tag nach der Operation von schwarzem auf weissen Untergrund umgesetzt. Alle drei ballten das Melanophorenpigment der Schwimmhäute, auch der wenige Tage zuvor operierte Frosch E 105. Die Anpassung dauerte bei diesem länger als bei den Tieren, bei denen die Operation schon weiter zurücklag (Tabelle).

Zwei bzw. 5 Monate nach der Zerstörung der Pinealregion wurden die Frösche zur histologischen Kontrolle getötet. Bei keinem Tier sind Gewebsreste vom Epiphysenschlauch vorhanden (Figur). Bei E 83 und E 105 ist die Epiphysenregion von Zell- und Faserformationen der Meninx primitiva vollständig gedeckt; die Lücke (↑) bei E 67 könnte als Fixierungsartefakt entstanden sein. Plexus choroideus und Subkommissuralorgan zeigen ein normales Zellbild. Regenerationen im Bereich des Zwischenhirndaches sind nicht zu erkennen⁴.



Mediane Längsschnitte des Zwischenhirns nach Zerstörung der Epiphyse. Von oben nach unten: E 67, E 83, E 105.

¹ H. M. CHARLTON, Gen. comp. Endocr. 7, 389 (1966).
² H. SIMONNET, L. THIÉBLLOT, T. MALIK und V. SÉGAL, Acta endocr., Copenh. 17, 402 (1954).
³ H. BOGENSCHÜTZ, Tagungsbericht der gemeinsamen Tagung der Deutschen Gesellschaft für Biophysik e.V., der Österreichischen Gesellschaft für reine und angewandte Biophysik und der Schweizerischen Gesellschaft für Strahlenbiologie, Wien 14.-16. Sept. 1964, p. 501.
⁴ Für die Beurteilung der Gehirnschnitte bin ich Herrn Prof. Dr. A. OKSCHE, Giessen, zu grossem Dank verpflichtet.

Melanophorenindices epiphysektomierter *Rana-esculenta*-Männchen an aufeinanderfolgenden Tagen

Frosch No.	Melanophorenindex												n	m
	schwarzer Untergrund		weisser Untergrund											
E 67	5	5	4,5	4	1,5	1,5							124	185
E 83	5	5	3,5	2	2	1,5							49	62
E 105	5	5	5	5	2,5	3,5	2,5	3	3,5	4	2	2	4	61

n, Anzahl der Tage von der Operation bis zum Umsetzen der Frösche von schwarzem auf weissen Untergrund. m, Anzahl der Tage von der Operation bis zur Fixierung der Gehirne.

Die unmittelbar nach operativen Eingriffen im Zwischenhirnbereich von Anuren beobachtete, über längere Zeit andauernde Pigmentausbreitung¹⁻³ steht im Gegensatz zu den hier mitgeteilten Befunden. Die Unterschiede lassen sich wie folgt deuten: Adulte *R. temporaria* überlebten die Epiphysektomie höchstens 3 Tage, während derer sie permanent dunkel blieben³. Die histologische Aufarbeitung der Gehirne dieser Tiere ergab, dass stets das Zwischenhirndach perforiert war, was ein Ausfließen des Liquor cerebrospinalis zur Folge haben musste. Möglicherweise wurde unter diesen veränderten Verhältnissen die Hypophyse zur intensiven MSH-Produktion und -Freigabe angeregt. Nur wenn sich nach Verschluss der Öffnung im Ventrikel Druck und Zusammensetzung des Liquors normalisieren können, vermögen die Chromatophoren wieder auf Umweltreize zu reagieren. Dieser Deutung entsprechen auch die Befunde am Krallenfrosch¹.

Alle Untersuchungen über die Beteiligung der Epiphyse am Farbwechsel der Amphibien wurden bisher mit Tieren

durchgeführt, deren Lateralaugen intakt waren. Dabei liess sich eine funktionelle Verknüpfung von Epiphyse und Melanophoren noch nicht befriedigend nachweisen. Offen bleibt, ob die Epiphyse beim augenunabhängigen tagesperiodischen Farbwechsel eine Rolle spielt.

Summary. Three epiphysectomized adult *Rana esculenta* became pale when transferred from a black to a white background. Histological examination of the midbrain showed that the pineal body was entirely destroyed and no regeneration had taken place.

H. BOGENSCHÜTZ

Abteilung für Experimentelle Ophthalmologie (II. Physiol. Abt.) des W. G. Kerckhoff-Instituts der Max-Planck-Gesellschaft, 635 Bad Nauheim (Deutschland), 2. Juni 1967.

Chlorophyll Synthesis in Tobacco Callus: Interaction of Sugar and Kinetin

STETLER and LAETSCH¹ demonstrated that kinetin was essential for the maturation of chloroplasts in growing cultures of tobacco tissue. This phenomenon has been investigated further in order to provide more information on the specificity of kinetin. The experiments cited above used explants of dark-grown tissue which were placed in the light on a growth-promoting medium. The initial experiments in the series reported here used pieces of callus (1-2 g) which had grown in the dark from small explants. These pieces were placed in individual culture tubes in continuous light on media which would not support growth because of the absence of auxin, vitamins, and amino acids. The synthesis of chlorophyll by these cultures on different media was variable, and it was found that the variability was due to sucrose being carried over in the tissue from the previous medium. This problem was solved by growing the tissue in the dark on a medium² without kinetin, and by transferring the tissue to a plain agar medium 3 days before exposure to light. A longer starvation period resulted in unhealthy tissue.

At the end of the starvation period, the pieces of tissue were transferred to the following media: Complete salt solution (salts); salts + sucrose 5.0 g/l; salts + kinetin 0.5 mg/l; salts + sucrose + kinetin. The callus was harvested after 1 week in the light and chlorophyll was determined³. Chlorophyll values for a typical experiment are shown in the Table.

The difference in chlorophyll content between 2 of the treatments is not significant. The results clearly demonstrate that kinetin alone will not support chlorophyll synthesis unless sucrose is present.

The inverse relation between tissue growth and chloroplast development is discussed by LAETSCH and STETLER⁴, and the present results suggest the same relationship. The callus can grow without exogenous cytokinin, so it is reasonable to suspect that the tissue produces small amounts of endogenous cytokinins. It is felt that the tissue utilizes this supply for growth and cytokinins are limiting for chloroplast development. When a large piece of tissue, such as that used in these experiments, is maintained on a medium which will not support growth the endogenous cytokinin is available for chloroplast development. The experiments show that sucrose is necessary as an energy source for this process⁵.

Zusammenfassung. Kinetin ist für die Chlorophyllsynthese von wachsendem Tabak-Kallusgewebe notwendig. Nicht wachsendes Kallusgewebe ergrünt auch ohne Kinetin, sofern dem Medium Saccharose als Energiequelle zugesetzt wird. Hier stehen möglicherweise endogene Cytokinine für die Chlorophyllsynthese zur Verfügung.

R. BOASSON and W. M. LAETSCH

Department of Botany, University of California, Berkeley (California 94720, USA), 3rd July 1967.

Medium	Chlorophyll $\mu\text{g/g}$ fresh weight
Salts	—
Salts + kinetin	—
Salts + sucrose	14.2
Salts + sucrose + kinetin	12.2

¹ D. A. STETLER and W. M. LAETSCH, *Science* 149, 1387 (1965).

² T. MURASHIGE and F. SKOOG, *Physiologia Pl.* 15, 473 (1962).

³ D. I. ARNON, *Pl. Physiol.*, Lancaster 24, 1 (1949).

⁴ W. M. LAETSCH and D. A. STETLER, *Am. J. Bot.* 52, 798 (1965).

⁵ This work was supported by National Science Foundation Grant No. GB 4042.