

(1) ヒヨコの消化器官とその内容物のタンパク質の有無

① 準備

- ヒヨコ、解剖用具、シャーレ、時計皿、麻醉びん、脱脂綿、ガーゼ、駆込ビペット、乳鉢、乳棒、試験管、電動式遠心分離機、0.9%生理食塩水、エチルエーテル、石英砂、ビューレット試薬 ($\text{CuSO}_4 \cdot 1.5\text{g}$ 0.2N NaOH 100ml ロッセル塩4.5g ヨードカリ 0.5g), 30%NaOH

② 方法

(ア) 解剖のしかた

麻酔したヒヨコの腹面を上にして解剖皿にのせ、羽毛をよく水で濡らしたのち、肛門近くにはさみを入れ腹部を切開し、胸骨を切断して内臓を露出させる

(イ) 消化器官の取り出しかた

のどのところで食道を切断し、口腔から肛門に至るまでの消化器官（肝臓・すい臓をつけたまま）を切断しないように注意しながら取り出し、生理食塩水の入ったシャーレ（直径9cm）に入れ、消化管を切らないように腸間膜をはがし消化管を引き伸ばす。

消化器官を、そのう、前胃、砂のう、小腸、盲腸、直腸の各部分に切って、それぞれ小型シャーレ（直径6cm）に移す、小腸を小腸前端部（十二指腸）、小腸中央部、小腸後端部に分け、さらに、十二指腸からすい臓をはがして、各々小型シャーレに移して生理食塩水を入れておく

(ウ) 試料の作りかた

各消化管の内容物を、それぞれ乳鉢に入れ、内容物の容量の約2倍の蒸留水を加え、石英砂を少量入れてトロトロになるまでよくすりつぶす、それを遠心分離機（2000回/分で2分）にかけ、その上澄み液を試験管にとり、残滓液は別の時計皿にとっておく

餌と糞も同様にして時計皿にとる。ただし餌の場合予め水に浸して柔かくしておくとよい。

(エ) ビューレット反応

上澄み液2mlを時計皿にとり、30%NaOH 3滴加えビューレット試薬を5滴加えてタンパク質の有無を調べる

(オ) 結果と考察

表1 消化管内容物のビューレット反応

	上澄み液の反応	残滓液の反応
餌	+	うす紫色
そのう	+	うす青紫色
砂のう	+ -	ごくうす青紫色
小腸前端部	++	紫色
小腸中央部	-	茶褐色
小腸後端部	-	だいだい色
直腸	-	緑色
糞	-	うす青色

※ 反応結果 + - ごくわずか反応, + 反応あり

++ 反応顕著

- 反応なし

※ 生後25日の雛で、餌は配合飼料（成鶏用）

表1から、タンパク質は小腸前端部まではあるが、小腸中央部からなくなっていることがわかる。

(2) 寒天平板法によるタンパク質分解酵素の確認

① 準備

- ヒヨコの各消化管はさみ、ピンセット、スキムミルク、寒天末、円形ろ紙（パンチした直径6mmのもの）、シャーレ（直径9cm）、上皿天びん、メスシリンドラー、ビーカー、湯せん鍋、ガラス棒、駆込ビペット、電気定温器、加熱器具、ノギス、注射筒（50ml用）

- ボーキニンB（Pヒドロキシ安息香酸5g, 70%アルコール95ml), 0.9%生理食塩水

② 方法

(ア) 寒天平板の作りかた

蒸留水100mlにスキムミルク2g、寒天末2gを加え、湯せんで寒天がよく溶けたら、ボーキニンBを1ml加えてよくかくはんして火を止め、予め乾熱滅菌しておいたシャーレに、注射筒で10mlずつ流しこむ。

(イ) 内容物を取り出した各 図1

消化管やすい臓を、防腐剤の入った生理食塩水（0.9%生理食塩水1lにボーキニンB 3mlの割合）でよく洗い3~4mm四方の大きさに切りとり、図1のようにパンチした円形ろ紙に、この組織片を寒天平板上に置き、シャーレにふたをする。

(ウ) 38°Cに調整した電気定温器の中に静置し、20時間後観察する。そして無色透明部の直径を測定する。

(エ) 結果と考察 写真1



(オ) 寒天平板無色部のアミノ酸の確認

① 準備

- ろ紙（東洋ろ紙No.51 5mm×50mm）スプレー、ニンヒドリン液（95%エタノール100ml, ニンヒドリン0.1g）電気定温乾燥器