

物就多，轉入到根系內的營養物質也會增加。而根部轉化酶活性的加強，就可能即時分解這些物質，並使其變化成自身所需要的物質。這樣，綜合作用的結果就使根系朝着有利的方向發展。

綜上所述，低劑量電離輻射對作物根系的發育具有良好的刺激作用，它促進了根系的生長，提高了根系的代謝水平。電離輻射的這個生物學特性幾乎在所有的作物上都能表現出來。由此，使我們設想，低劑量電離輻射能提高作物產量的原因之一，可能就與作物早期根系發育良好有密切的關係。另外，電離輻射的這個特性在農業生產上具有一定的作用，在栽培措施中對苗期的蹲苗就在於促進根系的發育，從而為作物的整個生長發育打下良好的基礎。而電離輻射生物學作用的這個特性正是符合了這個栽培措施的要求。這個特性對移栽的作物更具有重要的意義。在我們的試驗中都證明了，經過電離輻射處理後的作物在移苗後表現出緩苗快，因而可以提早發育和積累更多的營養物質。因此，我們認為可以在農業生產上應用電離輻射處理作物後的這個極為有益的生物學特性。

(編輯部收稿日期 1961年12月14日)

應用示踪原子研究青、草、鰱、鱅、鯉等魚類對單細胞綠藻的消化吸收機制

蔡仁達

(中華人民共和國水產部)

華瑞

(長江水產研究所)

在魚類對單細胞綠藻的消化機制方面，國內外學者都曾作過一些工作，但由於以往所採用的方法大部分都為一般生物學和化學分析方法，因此就必然產生了某些局限性。例如有關消化生理方面的消化速度和消化吸收後某些營養因子在體內的代謝分布，就難用上述方法來獲得確切的結論。應用示踪原子來解決和探索魚類的消化生理機制具有獨特的效能，同時這種方法也為研究魚類的其他微觀現象提供了客觀的可能性。下面把我們在這方面所進行的實驗作一介紹。

試驗材料與方法

我們試驗的單細胞綠藻是採取具有廣泛代表性的球形藻 (*Chlorella, Vulgaris*)；標記液的放射性強度採用150—200微居里/升；示踪原子是 P^{32} （化合物狀態： $Na_2HP^{32}O_4$ ）；藻類培養液採用下列無磷溶液：($NH_4)_2CO$ （1.33克）， $NaHCO_3$ （0.60克）， $MgSO_4$ （1.00克）， $CaCl_2$ （0.30克）， KCl （0.33克）， $FeSO_4 \cdot 7H_2O$ （1%，2毫升）。上述藥品稀釋到10升。

我們選擇如下七種具有代表性的魚類（表1）作試驗魚品種。

綠藻標記是在玻璃裝置中進行的，試驗的光照條件白天採用陽光，晚間則用40瓦電燈二盞，水溫在25°C—30°C左右。

標記後的藻種先經離心沉降，然後充分洗滌直到洗液無放射性為止。將洗淨的藻種沉淀倒入燒杯中，加少量水，將藻種沉淀攪拌均勻，然後倒入水族箱中進行魚類的飼養試驗。

為了防止放射液自水族箱中濺出，因此箱上復蓋紗布和有機玻璃蓋，水容量不超過總容量的2/3。我們採用的總容積是：

$$60\text{厘米} \times 25\text{厘米} \times 30\text{厘米} = 44000\text{厘米}^3 = 44\text{升}$$

表 1 試驗魚品種

種類	學名	年齡	長度(厘米)
青草白花鯉	<i>Mylopharyngodon aetiops</i>	一年生	14—16
魚	<i>Ctenopharyngodon idellus</i>	一年生	14—16
白	<i>Hypophthalmichthys Motitrix</i>	一年生	12—14
花	<i>Aristichthys Nobilis</i>	一年生	14—16
鯉	<i>Cyprinus Carpio L</i>	一年生	16—18
鯽	<i>Carassius auratus Linn</i>	一年生	10—12
越	<i>Tilapia Mossambica</i>	一年生	10—12
南			
魚			

試驗的藻種濃度大致在下列範圍：6553600—82399200個/升，試驗魚類都先經過一周的水族箱馴化。

魚類經不同時間飼養後，捕起，放置在專門容器內，將體表沖洗干淨，然後進行解剖。將各臟器官分別放置有機玻璃碟中，做成薄而均勻的樣本，準確稱量，然後進行放射性測量。

測定是在穩壓器、鉛室和前級放大器的裝置下進行的。

實驗結果

表 2 用示踪原子 P^{32} 标記的小球藻飼養白鰱、花鰱後各臟器官測定結果

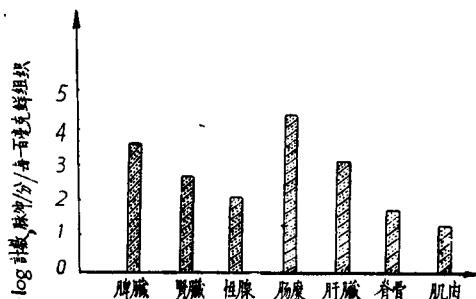
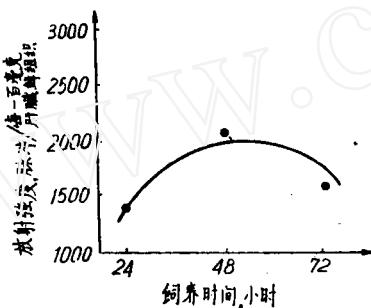
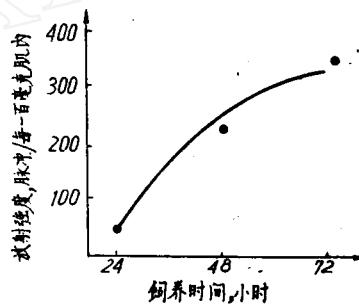
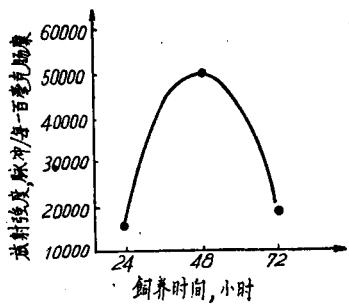
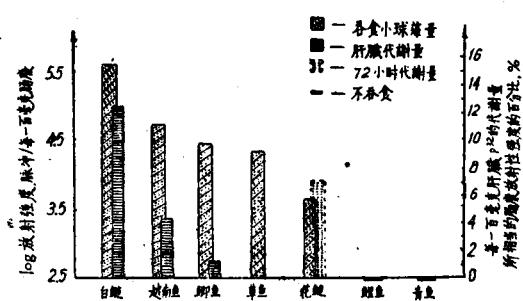
試驗魚品種	試驗編號	飼養時間	試驗條件	各臟器官放射強度(脉冲/分·百毫克鮮組織)								
				肝脏	肌肉	腸糜	肾脏	脾脏	心脏	腮巴	鱗片	脊骨
白鰱 (鱈)	1	24小時	夏季，水溫25°C	1334	0	17500	--	--	500	800	--	--
	2	48小時	夏季，水溫25°C	46286	5260	378000	34000	6500	20000	91334	64000	15500
	3	72小時	夏季，水溫25°C	850000	56000	308000	12000	--	--	18000	16000	15200
	4	96小時	夏季，水溫25°C	95000	3860	496250	96000	--	92000	56770	125000	38666
花鰱 (鱈)	1	24小時	夏季，水溫25°C	0	0	13900	--	--	--	--	--	--
	2	48小時	夏季，水溫25°C	0	0	4154	--	--	--	--	--	--
	3	72小時	夏季，水溫25°C	202	0	2800	--	--	--	--	--	--
	4	96小時	夏季，水溫25°C	714	0	3200	--	--	--	--	--	--

表 3 用示踪原子 P^{32} 标記的小球藻飼養鯽魚、草魚、青魚、鯉魚後各臟器官的測定結果

試驗魚品種	試驗編號	飼養時間	飼養條件	各臟器官放射強度(脉冲/分·百毫克鮮組織)		
				肝 脏	肌 肉	腸 糜
鯽 魚	1	24小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	0
	2	48小時	夏季，水溫25—30°C	400	0	29500
	3	96小時	夏季，水溫25—30°C	1818	0	6460
草 魚	1	24小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	0
	2	48小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	20750
	3	96小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	22460
青 魚	1	24小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	0
	2	48小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	0
	3	96小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	0
鯉 魚	1	24小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	0
	2	48小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	0
	3	96小時	夏季，水溫25—30°C	0	0	0

表4 用示踪原子 P^{32} 标记的小球藻饲养越南鱼后各脏器官放射强度的测定结果

试验鱼品种	试验编号	饲养时间	试验条件	脏器官放射强度(脉冲/分·百毫克鲜组织)						
				肝脏	肌肉	肠腺	脾脏	肾脏	性腺	脊骨
越南鱼	1	24小时	夏季,水温25—30℃	1350	42	16500	6200	400	110	88
	2	48小时	夏季,水温25—30℃	2232	222	51000	—	—	—	—
	3	72小时	夏季,水温25—30℃	1546	350	19740	—	—	—	—

图1 越南鱼摄食示踪的小球藻后24小时其100毫克鲜脏器官所摄取 P^{32} 的放射强度图2 用 P^{32} 示踪的小球藻饲养越南鱼后其肝脏内 P^{32} 放射强度的变化图3 用 P^{32} 示踪的小球藻饲养越南鱼后其肌肉内 P^{32} 放射强度的变化图4 用 P^{32} 示踪的小球藻饲养越南鱼后其肠腺内 P^{32} 放射强度的变化图5 青、草、鲤、鱧等家鱼48小时后对小球藻的吞食量和代谢吸收情况的比较(均以每百毫克组织中含 P^{32} 的放射强度表示)

結果討論

(1) 由于實驗證明了幾種主要的家魚對小球藻的消化吸收都比較差(僅僅白鰱和越南魚能消化吸收一部分),有些魚甚至並不吞食(例如青魚鯉魚),所以,我們認為今后在養殖上述魚類的池塘中不適宜大量繁殖小球藻,因為這不但不能作為魚的餌料,相反地使水化因子趨向於不利的條件。當然,適量的繁殖對培養浮游動物(大部分魚類的餌料)還是具有一定意義的。

(2) 實驗證明,白鰱和越南魚能較多地吞食小球藻。雖然消化吸收率還不高,但我們認為在養殖上述二種魚時,繁殖一定量的小球藻是能起一些餌料作用的。以往有些學者認為白鰱能吞食小球藻但不能消化吸收,經實驗證明是完全可能的。

(3) 實驗證明,花鰱能吞食小球藻且經過一定時間(72小時以上)也能消化吸收一部分。這一個發現以往我們沒有看到過報導,這對今后研究白鰱的食性機制具有一定的意義。

其次我們試驗中還發現鯉魚並不吞食小球藻,這與傳統的觀念也不一致。以往學者認為鯉魚是雜食性魚類,而且有些學者還確實發現過鯉魚的腸糜中有小球藻顆粒,這一點我們認為很可能是在天然池塘中,小球藻常為浮游動物所食,而鯉魚是吞食了浮游動物之故,也有可能是小球藻聚結成塊團,吸附於水草或泥巴上,從而為鯉魚所吞食,而實際上鯉魚是不能直接吞食單個小球藻的。

(4) 以往有些學者認為,鯉科魚類的腸道內缺乏消化几丁質和纖維質的酶,因此不能消化小球藻。我們這次試驗證明這個觀點只對草魚才是適合的(吞食但不消化),對於白鰱、花鰱、鯽魚等其他鯉科魚類顯然並不符合。

(5) 在我們整理資料時也考慮到魚體內發現的放射性是否有體外滲透的可能性,但我們分析結果認為:由於標記藻的飼養液在飼養魚類前後我們均將清液加以測定,證明沒有放射性,這表明溶液中並沒有存在能滲透魚類皮膚的放射性無機離子(P^{32})。再次,若滲透存在,那麼,每種魚的鱗片上都應該具有放射性,但試驗證明青魚、鯉魚一點沒有,與其不吞食小球藻的事實完全一致。

總結

(1) 實驗證明同位素 P^{32} 可以作為單細胞綠藻的標記示踪原子,標記液的放射強度在 150—200 微居里/升則藻類生長良好。完全達到示踪標記強度。

(2) 實驗證明白鰱能吞食小球藻,但攝食量不大,能部分吸收小球藻,48 小時後其肝臟對磷的代謝吸收強度為腸糜強度的 12.3% (均以百毫克為單位)。

(3) 實驗證明花鰱能吞食小球藻,但吸收率差,48 小時還未見肝臟對小球藻的代謝吸收。72 小時後其代謝強度才達到腸糜強度的 7.02%。

(4) 實驗證明草魚能吞食小球藻,但攝食不多,且不能消化吸收。

(5) 實驗證明鯽魚能吞食小球藻、但攝食不多,能消化吸收一部分,吸收率很低,48 小時後肝臟對磷代謝吸收強度僅為腸糜強度的 1.01%。

(6) 實驗證明越南魚能多量吞食小球藻,且能消化吸收一部分,33 小時後即能迅速代謝到體內各個臟器官,48 小時後肝臟對磷的代謝吸收強度為腸糜強度的 4.39%。

(7) 實驗證明鯉魚和青魚不吞食小球藻。

參考文獻

- [1] E. N. Павловский, Руководство по изучению питания рыб в естественных условиях (1961), p. 8—17.

- [2] И. А. Шеханова изучение фосфорного обмена у молоди карповых и осетровых рыб с применением радиоактивного фосфора (1959), р. 7—12, р. 73—74.
- [3] 倪达书、蒋燮治, 动物学报, 1954, 第6卷, 第1期 59—71页。
- [4] 朱林庚, 华东水产, 1952, 第8期 34页。
- [5] Bernard, F., La digestion chez les poissons. Trav. Lab. d'Hydrol. Piscicult. Grenoble, 1952, 34/44, 61—95.
- [6] Fang, P. W., (方炳文) Contr. Biol. Lab. Sci. Soc. China, 1928, 4(5).
- [7] Fish, G. R., Digestion in Tilapia esculenta Nature, 167 (1951) (4257).

(编辑部收稿日期 1961年12月14日)

应用示踪原子法研究猪、兔对小球藻消化吸收及在体内的运转和分布

吴 彩 宣

(华南农学院生物物理研究室)

小球藻营养价值高,繁殖快,在我国南方整年都可以繁殖,是家畜的一种饲料。但是,家畜对小球藻能消化吸收多少呢?有的研究者认为小球藻细胞壁厚,不易被动物消化吸收,有的学者认为小球藻营养价值高是无价之宝。这次,我们利用了示踪放射性同位素 P^{32} ,来研究猪和兔,对小球藻的消化吸收率及其被吸收后在有机体内的运转及分布,虽然所做的只是初步探讨,但研究结果还是可以作为利用小球藻的科学根据。

試驗材料与方法

首先进行小球藻标记工作,我们是用大玻璃缸(每缸容量5升)二个作为小球藻繁殖池,先配好一般培养液(可用有机肥料或无机肥料),然后按1:10比例放入种藻,待繁殖1—2天放入带有 P^{32} 的过磷酸钙溶液。放入 P^{32} 后经过4—5天(天气冷要7—8天)小球藻生长浓绿,便可以收获沉淀,析出浓缩液作为试验的材料。在标记过程中,当放入 P^{32} 于培养液第二天,我们吸取少许小球藻液,置于离心机中,以每分钟2000—4000转的速度离心洗涤10—12次,发现绝大部分 P^{32} 都存在沉淀中(小球藻体);取其沉淀上层清液及洗液测脉冲,结果发现接近天然水的脉冲数,由此可见小球藻对放射性 P^{32} 的吸收是相当快的。

关于供试验的动物,我们是选择断乳后健康的小猪3头,家兔一头。先将猪兔分别养在试验笼中,笼底垫上大瓷盘,以便试验时收集粪便和尿。动物按照一般的饲料喂养一星期使其习惯环境,在试验前一个星期,在食粮中每天加入小球藻浓缩液200—300毫升(相当5—6克干粉),同时减少食粮中部分饲料。试验时将已用放射性同位素标记好的小球藻浓缩液代替一般小球藻浓缩液。吸取0.1毫升浓缩液测量每分钟脉冲数,并合算为喂入总量浓缩液的总脉冲数,然后将标记试验小球藻配入一天饲料中喂完。喂时加入木炭末或杨红,以便以后收集粪便时有明显颜色。与此同时,制作一标准源,也测量其每分钟脉冲数,以后测量粪便样本时再测量此标准源的脉冲,以其减少数作为粪便样本时间误差修正。喂后2小时,开始在动物耳静脉血管抽血检查,测量血液中的放射性强度,继之每2小时抽血检查一次,并注意观察排出有颜色(黑或是红的)的粪便,直至有颜色的粪便排完为止。将粪便烘干并称其总重量,从其中取10毫克放在一平方厘米玻璃底座上,于计数管下(测量时样品和计数管距离、定标器工作电压都和测量浓缩液时相同)用64进位定标器测量放射性强度(脉冲/分),同样合算为排出总