

糞에排泄되는寄生虫의虫卵과原虫의 囊子를検査하는데使用하는沈澱法과浮游法의比較

(第三回)

서울大學校 農科大學 獸醫學科 寄生虫學教室

張斗煥

4. 效果의 差異

沈澱法과浮游法의缺點은 다음의 세가지見地에서評價할 수 있다.

- 1) 檢査方法이時間을要한다든지 또는複雜한過程을 跳여야 하는點。
- 2) 檢査에 使用하는化學藥品의性質이 強하다든지滲透壓이 높아서 檢査對象의形態에影響을끼치는點。
- 3) 檢査液의性質이對象物의檢出을妨害하고時間을 걸리게하는點。
- 4) 檢査에 使用되는材料가欲이비싸다는點。

上述 한것은 이미 앞서言及한바 있지만主로問題가 되는것은 檢査溶液의比重과 또한 그溶液이對象物에影響을끼치는點에限定된다.

集卵法에關한文獻은 많지만沈澱法과浮游法의比較에對한研究는 별로 많지 않으며 오직普通으로實驗室에서使用되는方法만을對照시켰을뿐이다. 설사여러한 두方法이 좋다고 하지만 그實에 있어質의으로比較한文獻은 드물다. 이點에 있어서Faust諸氏(1939), Ritchie(1952) Glagh諸氏(1955)의論文이 있을뿐이다.

A. 沈澱法의效能

單純沈澱法——이方法은原虫의囊子나胞子 및虫卵을集卵시키는데浮游法보다成績이낮은편이지만粘液이나細菌을除去시키는데效果的이다.(61)

이方法은原虫類의檢査에는適合하지않으나線虫類의虫卵檢査에 많이使用된다. 即 모든虫卵은沈澱되며 그形態가變化하지않는다 特히比重이높은吸虫類의虫卵檢査에適合하며未受精虫卵이나 또는未熟卵의檢査에도使用된다. 短點으로서는檢査時間이오래걸리는것이라하겠지만大量의材料를使用할수있는長點이 있다.

巴斯氏鹽化칼슘沈澱法——이方法은Garrison(22)氏

가鹽化칼슘을使用했지만常水가도리여그成績이좋아서이제는比重이1.050이되는鹽化칼슘을使用하지않는다.

물遠心沈澱法——이方法은 어떤化學藥品도必要치않아서使用되는器具도簡單하다.

住血吸虫卵을檢査하는데鹽酸에틸法, 硫酸亞鉛法, 或은鹽水浮游法보다有效하다. 原虫檢査에使用되지만浮游法에比하여成績이좋지않다(61). Dennis氏는이方法을使用한바 물에많은虫卵이浮游되는것을아웃으며따라서肝蛭의虫卵을檢査할적에이런短點을除去하고자液體로된清淨劑인“JOY”라는것을使用하였다.

修正泰勒만法——이method은모두가化學藥品을使用하는遠心沈澱法이며鹽酸과에틸을使用하는原method이修正되어서吸虫類의虫卵을檢査하는데適用되었으며다시모든虫卵檢査에適合하도록變更되었다.

이method은原虫의囊子및胞子의形態를收縮시키며特히蛔虫의未受精卵을檢出하지못하는短點이있다.

Mcneill(33)氏는Yavita氏의Antiformin-ether法이十二指腸虫卵檢査에短時間으로足함으로極히效果의인方法이지만虫卵이糞內雜物에붙어서沈澱된다고指摘하였다.

冰醋酸에틸法은泰勒만原法이나마스氏法에比하여蛔虫,十二指腸虫,毛樣線虫,條虫類注血吸虫, 콕시디움 및 아메바의檢査에優秀하며使用되는檢査液은原虫의形態에 아무런支障을超來하지않는다고한다.

Acid-ether-xylene法(30)은十二指腸虫,蛔虫, 및鞭虫卵의檢査에無難하며注血吸虫과未受精蛔虫卵의檢査에도이A.E.X.法을利用할수있다.

Loughlin과 Stoll(20)諸氏도野外에서線虫類의調查에이method을使用하였다. 特히大量의材料를使用할수있으므로量的價值가있으나原虫類에는適當하지못하다.

Loughlin과 Spitz(29) 諸氏는 이 A. E. X. 法은 Lane氏의 D.C.F.法, Will氏의 鹽水法, Faust氏의 硫酸亞鉛法, 및 de Rivas氏의 氷醋酸에 떨法보다 診斷的效果가 있으나 若干의 短點이 있어서 이 方法을 C.E.X.法(29)으로 修正하여 使用 하였다고 한다.

Acid-triton-Ne-ether法(50)은 住血吸虫卵의 集卵에 있어서 Acid-ether法보다 效果가 좋다. Ingall과 Cohn氏은 이 두方法이 다른 方法보다 優秀한 것을 認定하고 實驗室에서 住血吸虫의 檢查에 使用 하도록 勸하였다.

Sodium sulfate-triton-Ne-ether法(25)도 住血吸虫卵을 檢查하기 為하여 考案되었으며 長點은 硫酸나트로리염이 鹽酸보다 虫卵의 形態에 미치는 影響이 적으며 또한 檢出率도 좋다(16). Belding氏는 이 方法의 短點은 化學藥品을 使用하게 된다는 點이라고 指摘하였다.

Acid-Sodium Sulfate-Triton-Ne-ether法(60)은 다른 集卵法보다 住血吸虫의 檢查에 더욱 優秀한 成績을 나타내며 檢查液의 製作도 容易하다. 이 方法은 未成熟卵과 變化卵 虫卵도 檢出され며 또한 蠕虫卵, 十二指腸虫卵, 條虫, 및 Hymenolpis條虫卵도 檢查할 수 있다.

Saline-aerol-ether-xylene法(29)도 診斷的價値가 있다고 Loughlin과 Spitz氏는 말했다.

Maldonado(14)氏는 六方法을 比較하고 다음과 같이 評價하였다. 即 直接塗抹法 3回.....47%, HCl-triton-ether法.....80%, Sodium-sulfate-triton-ether法.....91%, 그리세린水溶液法.....85%, HCl-sodium sulfate-triton-ether法.....76%, Formalin-triton-ether.....91%. 等의 檢出率을 報告하였다.

Ritchie氏은 硫酸亞鉛法과 M.G.L.法을 比較研究하여 다음과 같은 成績을 얻었다.(39)

두 方法이 檢出한 總感染數
各方法의 比較效果

寄生虫名	總感染數	硫酸亞鉛 法檢出率	M.G.L.法 檢出率
蛔虫	142	93%	99%
鞭虫	149	86%	86%
十二指腸虫	101	86%	92%
毛樣線虫	45	40%	73%
日本住血吸虫	27	19%	89%
Endamoeba histolytica	47	45%	96%
Endamoeba coli	84	85%	96%
Endolimax nana	54	59%	94%
Giardia lamblia	16	50%	88%

위表의 Data로 보아 M.G.L.法은 硫酸亞鉛法보다 効果의이다 特히나 M.G.L.法은 原虫의 形態에 影響을 끼치는 短點이 있다.

Wykoff와 Ritchie(53)氏는 M.G.L.法을 몇번 투여하면 効果가 增加하여 5回의 檢查는 高率의 檢出率을 나타낸다고 말했다.

Glass 諸氏는 그들이 考案한 M.I.F.C.法과 檢查室에서 普通으로 使用되는 方法과를 比較하여 다음과 같은 成績을 얻었다.

1) 總 336陽性인 경우에 原虫類의 檢出率

M.I.F. 固定染色法.....191陽性...57%

M.I.F. 에델集卵法.....290陽性...86%

2) 總 183陽性인 경우에 蛲虫類의 檢出率

鹽水浮游法(比重 1.200).....67陽性...37%

硫酸亞鉛浮游法(比重 1.180).....47陽性...26%

풀마린에 떨沈澱法(比重 1.012).....81...陽性44%

鹽酸에 떨沈澱法(比重 1.028).....73陽性...40%

M.I.F.C.法(比重 0.983).....158陽性...86%

위의 比較成績에서 유虫類의 症狀에 沈澱法과 浮游法의 差異가甚한 理用은 沈澱法에 있어서 總 65陽性인 住血吸虫卵이 內包되어 있는 點에 있다. 浮游法은 大部分이 이 住血吸虫卵을 檢出하지 못하는 것이다.

Glagg 諸氏는 M.I.F.C.法이 다른 方法과 같이 同等한 檢出成績을 나타내지만 檢出되는 虫卵의 數는 倍以上이나 된다고 말했다. 그들은 이 結果로 評價하여 蛲虫類의 虫卵検査에는 効果가 있다고 主張하였다(41).

Wykoff諸氏는 Formalin-ether法을 統計學的으로 處理하여 다음과 같이 評價하였다(54).

寄生虫名	効能	標準偏差
Entamoeba hitoityca	60.2	1.5
Entamoeba coli	75.1	0.7
Endolimax nana	60.4	1.1
Iodamaeba butschli	75.7	2.4
Giardia lamblia	44.5	1.3
Ascaris lumbricoides	91.9	0.4
Tricharis trichura	92.2	0.4
Hookworm	78.9	0.7
Trichostrongylus sp	41.1	1.4
Schistosoma japonium	—	—

Wykoff諸氏는 M.I.F.C.法은 選擇하여 使用 할 만한 方法이지만 Formalin-ether法은 그 過程이 簡單하며 特殊한 器具나 材料가 必要하지 않고 오직 에델만이 값이 비쌀뿐이라고 말했다. 그들은 또한 이 方法은 硫酸亞鉛法에 代置하여 使用 할 것이 아니라 그 方法의 補

充으로서考慮되어야 한다고結論을 나렸다.

B. 浮游法의 効能。

修正바스氏 鹽水浮游法——Hall과 Waddel氏에 依하면 塗抹法으로 3枚의 스크라이드標本을 製作하여 檢查하면 十二指腸虫을 必然로 檢查할 수 있으나 이 方法으로서는 30~40分間의 時間을 節約할 수 있다고 Bass氏가 말 했으며 이 方法이 오래동안 使用되여 오는 理由는 簡單하고도 有用한 까닭이다.

Fulleborn氏는 十二指腸虫, 蟑虫, 및 鞭虫의 虫卵検査에 自己가 修正한 方法을 使用하였고 Willis氏의 鹽水法을 檢査室에서나 野外에서 또한 使用하였다. 實際에 있어서 原虫과 그外 蟑虫類의 虫卵이 形態가 變하여 診斷하기 困難한 경우가 많았던 것이다(57) 더욱이나一般的으로 吸虫類의 虫卵은 比重이 높아서 소품물에 浮游하지 않는다(2, 32, 57).

Lane氏의 直接遠心浮游法은 簡便하며 中央檢査室에서 診斷에 適合한 方法이지만 有能한助手가 必要하며 野外에서는 번잡스러워서 使用할 수 없다.

雪糖浮游法(43)은 檢査時에 視野가 맑지 못하여 硫酸亞鉛法보다 檢出되는 對象物의 數가 적은 편이다(15, 37). 그러나 原虫類의 檢査에는 소품물方法 보다는 좋으며 大部分의 條虫卵과 吸虫類 및 鈎頭虫類의 虫卵도 浮游시키는 長點이 있다(43) 어느 同等한 比重下에서 魚卵의 胞子나 A. lineata 或은 犬의 盲腸虫卵의 檢出에 實際的인 價値가 더 있다. 이 雪糖溶液은 硫酸亞鉛溶液보다 손쉽게 求하여 만들 수 있으며 또한 盐이 싸고 標本으로서 包埋하기가 容易하다(15).

硫酸나토리엄과 Waterglass, 濃縮 KOH, 炭酸加里 및 Potassium mercuric-Ione와 같은 浮游液도 報告되었으나 對象物을 순식간에 損傷시키므로 使用하지 않는다. Belding(16)氏는 普通으로 檢査에 使用되는 化學藥品溶液도 5~20分間이 適合한 檢査時間이며 長時間이면 좋지 않다고 한다.

硫酸亞鉛浮游法——이 方法은 Faust諸氏가 모든 寄生虫卵을 浮游시키고자 精密하게 考察한 方法이다. 이 方法에서 感應된 程度가 낮을 境遇에 80%까지 檢査할 수 있으며 原虫의 囊子나 胞子의 形態에 影響을 끼치지 않는다.

原來의 이 方法은 材料를 少量밖에 使用하지 못하여 十二指腸虫과 鞭虫의 感染이 낮은 境遇에 간혹 檢出에 失敗한 바 있다고 Baroody(3)氏는 指摘하였다. 또한 이 方法의 短點은 吸虫類의 虫卵을 浮游시키지 못하는 점이다. 即 住血吸虫卵은 檢出하지 못하며 液體 浮游될지라도 虫卵의 形態가 變化하여 診斷的價値가 없으며 誤診의 慮慮가 있다. 그러나 Faust(18)諸氏는

이 硫酸亞鉛浮游法과 또 다른 한 方法과를 結合한 結果는 매우 좋다고 指摘하였다. 또한 處理過程이 簡單하여 檢出되는 虫卵과 囊子의 數가 많아서 中央檢査室에서 使用할 것을 推薦하였다.

Brown(11)氏도 이들의 推薦에 首肯하면서 de Rivas氏方法과를 結合시키면 Entamoete Coli 와 Giardia Iambria의 檢出은 100%有効하다고 말했다.

이 硫酸亞鉛法을 修正한 사탕중에서 Garcia와 Pesigan(1940)氏는 比重 1.180인 Cupric nitrate를 使用하는 I.H.P. 浮游法으로 同等한 成績을 얻었으며 同材料로 檢査한 바 90%의 成績을 얻었다(30).

그들은 이 I.H.P.法은 다음의 네 가지 長點이 있었다고 報告하였다.

- 1) 이 方法으로 製作된 塗抹標本은 커바크래스없이 1個月以上 保管하여도 乾燥하지 않는다.
- 2) Cupric nitrate를 使用하여 檢査하면 顯微鏡의 視野가 깨끗하여 對象物이 선명하게 나타난다.
- 3) 糖은 紫綠色으로 染色되지만 虫卵과 囊子는 染色되지 않는다.
- 4) 溶解性이 높은 Cupric nitrate는 硫酸亞鉛보다 比重의 幅이 넓다.

Faust諸氏(16)는 그들의 方法을 包含한 다섯 가지 方法을 比較하여 그 成績을 다음과 같이 報告하였다.

1 gm의 乾燥한 糖에서 檢出한 Entamoeba coli의 囊子數(Factor는 물이 0.0555, 鹽은 0.5753)

Method	Water	Nacl
Iodine dilution count	1,744,140	1,908,569
Haematoxyline film count	1,437,200	1,425,343
Sedimentation count	—	754,388
Centrifation count	919,520	1,406,222
Centifugal flotation (Zinc. Sulphate)	—	1,644,01,

Iodine dilution count는 同量의 材料를 使用한 Haematoxyline count나 遠心浮游法보다 Entamoeba coli의 實際的檢出에 있어서 若干 成績이 좋은 편이다. 이것은 또한 沈澱法보다 우수하다.

Otto 諸氏(1941)는 硫酸亞鉛의 比重 1.180溶液은 虫卵을 浮游시키는데 充分하며 十二指腸虫卵을 集卵하는데 比重 1.200이나 되는 鹽和食鹽水와 効能이 같다고 말 했다.

Faust(18)諸氏는 또한 여려 方法을 比較하기 為하여 研究한 成績을 發表하였다.

材料 189個에서 寄生虫卵을 檢查한 比較表

方法 No.	原虫類		寄虫類		總計	
	陽性 (486)	100% (486)	陽性 (58)	100% (58)	陽性 (544)	100% (544)
1	219	45.1	4	6.9	223	41.0
2	221	46.5	3	5.2	224	41.2
3	229	46.9	4	6.9	232	42.6
4	294	60.5	3	5.2	297	54.6
5	186	38.3	1	1.7	189	34.4
6	224	26.1	6	10.3	230	42.3
7	361	74.3	43	74.1	404	74.3
8	366	75.3	50	86.2	416	76.5
9	227	46.7	8	13.8	235	43.2
10	—	—	48	82.8	—	—

“註”

No.1 Direct fecal film——沃染色한 것과 하지 않은 것.

No.2 Cheesecloth로 瀝過한 染色한 fecal film.

No.3 鐵絲網으로 瀝過한 fecal film.

No.4 Haematoxylin染色한 Direct fecal film.

No.5 Haematoxylin 染色한 Suspension-serum fecal film.

No.6 遠心分離한 것.

No.7 ?

No.8 硫酸亞鉛遠心浮游시키고 Loop로 옮긴다.

No.9 硫酸亞鉛遠心浮游시키고 Loop로 옮겨 Haematoxylin染色한 것.

No.10 鹽水遠心浮游시키고 커버그래스를 上澄液에接触시켜서 옮긴 것.

Faust諸氏는 遠心分離하는 것으로만은 Direct fecal film 보다 그다지 高率의 成績을 얻을 수 있는 것이 아니라고 말했으며 그리고 硫酸亞鉛遠心浮游法을 使用한 후에 커버그래스로接触시켜 虫卵을 옮기든지 또는 Loop로 옮기는 것은 Endamoeba histolytica의 檢出成績이 Direct fecal film 보다 倍나 增加하여 寄虫類의 虫卵은 80%까지 檢查할 수 있다고 報告했다.

Tobie(47)氏는 硫酸亞鉛遠心浮游法을 使用하여 Entamoeba histolytica의 檢出成績은 第一次에 71%, 第二次에 82%, 第三次에 86%, 第四次에 96%, 第五次에 100%로 報告하였고 極히 使用價值가 있는 檢查方法이라고 指摘하였다.

IV. 摘 要

沈澱法과 浮游法에 關한 參考할 수 있는 文獻을 調査하여 다음의 4個項目에 關聯하여 綜合整理하였다.

1. 두方法의 原理를 比重에 立脚하여 論議하였다.
2. 두 方法에 關한 使用되는 모든 檢查方法을 調査整理하였다.
3. 두 方法에 內包된 檢查法들의 處理過程의 差異를 簡單히 究明하였다.
4. 두 方法의 功能에 關한 比較를 各個檢査法에 關聯하여 또는 綜合적으로 檢討하였다.

V. 文 獻

2. Andrews, M.M. 1935. The examination of faeces for the ova of Schistoma japonicum. Chinese Med. Jour 49:42-46.
3. Baroody, B.J. 1946. Modification of the Faust Method in the detection of cysts and ova. Jour. Lab. and. Clin. Med. 3:1372-74.
4. _____ . 1948. Comparative study of zinc sulfate and saline flotation methods in stool examination Lab. Digest. 12(2):9.
5. _____ . and H. most. 1946. The relative efficacy of water centrifugal sedimentation and other methods of stool examination for diagnosis of schistosomiasis japonica. Jour. Lab. and Clin. Med. 31:815-23. No. 2.
6. Bass. C.C. 1906. Uncinariasis in Mississippi. Jour. Am. Med. Assoc. 47:185-89.
7. _____ . 1910. The diagnosis of hookworm infection, with special reference to the examination of feces for eggs of intestinal parasites. Arch. Diag. 3:231-36.
8. Francisco, B. F. and J. portilla. 1957. Comparison of methods of examining stools for parasites. Am. Jour. Trop. Med. & Hyg. 6:906-11.
9. Benbrook, E.A. 1929. Fecal examination for evidence of parasitism in domestic animals. Jour. Am. Vet. Med. Assoc. 74(n.s.27):1909-26.
10. Blagg, W., Schloegel, E.L., Mansour, N.S. and G. I. Khalaf. 1955. A new concentration technic for the demonstration of protozoan and helminths eggs in feces. Am. Jour. Trop. Med. and Hyg. 4(1):23-28.
11. Brown, R.L. 1945. Comparative studies on enterozoic parasite ova and cysts concentrating

- procedures. Am. Jour. Trop. Med. 25: 375-76.
12. Dennis, W.B., W.M. Stone, and L.E. Swanson. 1954. A new laboretory and field diagnostic test for ova in feces. Jour. Am. Vet. Med. Asso. 124:46-50.
13. de Rivas, D. 1928. An efficient and rapid method of concentration for detection of ova and cysts of intestinal parasites. Am. Jour. Trop. med. 8:63-72.
14. Maldonado, J.F., Adosta-matiénzo, J. and F. Velez-Herrera. 1954. Comparative value of fecal examination procedures in the diagnosis of helminth infections. Exper. Parasitol., 3(5); 403-16.
15. Farr, M.M. and G. W. Luttermoser. 1941. comparcitive efficiency of Zinc sulphate end sugar solution for the simultaneous flotation of coccidia oocysts and helminth eggs. Jour. Parasite. 27:417-24.
16. Faust, E.C., D.Antoni. J.S., M.I. Miller, C. Pees, W. Sawitz, L.F. Thomen, J.E. Tobie, and J.H. Walker. 1939. A critical study of clinical ladortory technics for the diagnosis of protozoan cysts and heminth eggs in feces. Am. Jour. Trop. Med. 18: 169-183.
17. Faust, E.C. and J.w. Ingalls. 1946. The diagnosis of sahistosomiasis japonaca. III. Technics for the recovery of the eggs of schistosoma japonicum. Am. Jour. Trop. Med. 26: 559-84.
18. Faust, E.C., W. Sawitz, J.E. Tobie, V. Odon, C. Peres, and D.R. Lincicome. 1939, Comparative efficiency of various techhics for the diagnosis of protozoan and helminths in feces. Four. parasit. 25:241-62.
19. Lane, c. 1923-1927. The mass diagnosis of ankylotome infestation. Trans, Roy. Soc. Trop. med. and Hyg. part 1 16:274-315.
20. Fulleborn, F. 1930. Neurer methoden zum Nachweis von Helmintheneiern. Arch. F. Schiffs-und Tropen-Hyg. 24:174-76.
21. Garcia, E.Y., and T.p. pesigan. 1940. The (IHP) centrifugal flotation method for the diagnosis of helminth ova and protozoan cysts in feces. Univ. Philippinen Nat. and Appl. Sci. Bul. 7:299-303.
22. Hall, M.C. 1912. A comparative study of methods of examining feces for evidences of parasitism. U.S.D.A., Bur. An. Indust., Bul. 135. 42 pp.
23. Hoffman, M.A., J.A. Pons, and J.G. Janer. 1934. The sedimentation concentration method in schistosomiasis mansoni. Puerto Rico J.Pub. Health and Trop. Med. 9:280-90.
24. Hunter, G.W., J.W. Ingalls, and M.G. Cohen. 1945. Comparison of methods for diagnosing schistodomiasis japonicum by recovery of eggs from feces. Jour. Parasit. 31(Suppl):21.
25. _____, _____, _____, 1946 Comparison of methods for recovery of eggs of Schisoma japonicum from feces. Am. Jour. Clin. Path. 16:721-24.
26. Jahnes, W.G., and E.P. Hodges. 1947. An improved method of sedimenting Schistosoma japonicum and other helminth ova. Jour. Parasit. 33:483-86.
27. Kofoid, C.A., and M.A. Barber. 1919. Rapid method for detection of ova of intestinal parasites in human stools. Jour. Am. Med Assoc. 71:1557-61.
28. Koutz, F.R. 1941. A comparison of flotation-solutions in the detection of parasite ova in feces. Am. Vet. Res. 2:95-100.
29. Loughlin, E.H., and S.H. Spitz. 1949. Diagnosis of helminthiasis. Jour. Am. Med. Assoc. 139:997.
30. Loughlin, E.H. and N.R. stoll 1946. An efficient concentration method(A.E.X.) for detecting helminthic ova in feces(Modification of the Telemann technic). Am. Jour. Trop. Med. 26:517-27.
31. Maldonado, J.F., J.Acosta-Matienzo. 1953. A comarison of fecal examination procedures in the diagnosis of schistosomiasis mansoni. Exp. Parasit. 2:294-310.
32. McDonald, J.D. 1920. Some limitations of the flotation method of fecal examination. Jour. Lad. and Clin. Med. 5:386-91.
33. Mcneil, H.L. 1913. An improvod mothod of

- extracting ova from stools. Jour. Am. Med. Assoc. 61:1628.
34. Otto, G.F., R. Hewitt, and D.E. Strahan. 1941. A Simplified zinc sulfate levitation method of fecal examination for protozoan cysts and Hookworm eggs. Am. Jour. Hyg. 33:32. 37.
35. Peper, W. 1908. A new method of examination of the feces for the ova of Uncinaria. With report of a case of U. americana and of U. duodenale. Jour. Med. Res. 18(u.s.13):75-80.
36. Pesigan, T.P. 1940. A comparative efficiency of zinc sulphate and cupric nitrate technics for the diagnosis of helminth ova and protozoan cysts in feces. Univ. Philippines Nat. and Appl. Sci. Bul. 7:305-17.
37. Ray, D.K. 1953. Comparative efficiency of zinc sulfate flotation of coccidial cysts of sheep and goat. Proc. Zool. Soc. Bengal. 6:135-38.
38. Ritchie, L.S. 1948. An ether sedimentation technique for routine stool examinations. Bull. U.S. Army Med. Dept. 8:326-
39. Ritchie, L.S., C. Pan, G.W. Hunter III. 1952. A comparison of the zinc sulfate and the M.G. L.(Formalin-ether) technics. Jour. parasit. 38(See 2):16.
40. Rivera-Anaye, J.D., and J. Martinez de Jesus. 1952. An improv'd technique for the microscopic diagnosis of liver fluke infection in cattle Jour. Am. vet. Med. Assoc. 120:203 -4.
41. Sapero, J.J. and D.K. Lawless. 1953. The M.I.F. stain-preservation technic for the identification of intestinal protozoa. Am. Jour. Trop. Med. and Hyg. 2:613-19.
42. Sawitz, W. 1942. Buoyancy of certain nematodes eggs. Jour. Parasit. 28:95-102.
43. Sheather, A.L. 1923. Detection of worm eggs in the faeces of animals and some experiences in the treatment of parasitic gastritis in cattle. Jour. Comp. Path. and Thers. 36:71-90.
44. Stile, C.W. 1902. The significance of the recent American case of hookworm disease (Unicinariasis or Anchylostomiasis) in man.
- 18th Ann. Rpt., Bur. An. Indust., U.S.D.A., pp. 183-219.
45. Swanson, L.E., and H.H. Hopper. 1950. Diagnosis of liver fluke infection in cattle. Jour. Am. Med. Assoc. 117-127-29.
46. Summer W.A. 1942. A modification of zinc sulphate centrifugal flotation method for recovery of helminth ova in formalinized feces. Jour. Parasit. 28:345-46.
47. Tobie, J.F., L.V. Reardon, J. Bozicevich, Bao-chin Shih, N. Mantel, and E.H. Thomas. 1951. The efficiency of the zinc sulfate technic in the detection of intestinal protozoa by successive stool examinations. Ann. Trop. Med. 31:552-36.
48. Vajda, T. 1922. A new method for detecting the eggs of parasites in feces. Jour. Am. Vet. Med. Assoc. 61(n.s. 14):534-60.
49. Watson J.M. 1947. A modification of the zinc sulfate centrifugal flotation technique for the concentration of helminth ova and protozoan cysts in feces. Ann. Trop. Med and Parasit. 41:43.
50. Weller, T.H. and G.J. Dammin. 1945. An improved method of examination of feces for the diagnosis of intestinal schistosomiasis. Am. Jour. Clin. Path. 15:495-500..
51. Weller, T.H. et. al. 1945. The acid-ether centrifugation and the zinc sulfate flotation techniques as methods for the recovery of the eggs of Schistosoma mansoni. Am. Jour. Trop. Med. 25:367-74.
52. Wilson, I.D. 1934. Sodium chloride vs. cane sugar for parasite egg flotation. Coenell. Vet. 24:79-80.
53. Wycoff, D.E., and L.S. Ritchie. 1952. Efficiency of the formalin-ether concentration technic. Jour. Parasit. 38(2):15-16.
54. Wycoff, D.E., L.P. Frick, and L.R. Ritchie. 1958. Statistical evaluation of the formalin-ether fecal sedimentation-concentration procedure. Am. Jour. Trop. Med. and Hyg. 7:150-157.
55. Garrison, P.E. 1910. Helminthological tech-

- nique. I. Methods for the collection, killing, preservation and mailing of parasitic worms and their ova. U.S. Naval Med. Bul. 4:345-54.
56. Wellman., C. 1960. Comments on tropical medicine. Calif. State Jour. M., Sanfran., 8(9):312-313.
57. Parfitt, J.W. 1958. A technique for the enumeration of helminth eggs and protozoan cysts in faeces from farm animals in Britain. Lab. Practice. 7:353-355.
58. Faust, E.C. and W.A. Hoffman. 1934. Studies on schistosomiasis mansoni in Puerto Rico. III. Biological studies. I. The extra-mammalian phases of the life cycle. Puerto Rico Jour. Pub. Health and Trop. Med. 10:1-97.
59. Mathison D.R. and A.M. Stool. 1945. Comparison of methods of detecting eggs of S. japonicum in feces. Rept No. I, Naval Med. Res. Inst., 5 PP.
60. Hunter, G.W., E.p. Hedges, W.G. Jahnes, L.S. Diamond, and J.W. Ingalls. 1948. Studies on schistosomiasis. II. Summary of further studies on methods of recovering eggs of S. japonicum. Bul. U.S. Army med. Dept. 8:128-31.

Books

61. Belding, D.L. 1952. Textbook of clinical parasitology. Appleton-Century-Croft, Inc. N.Y. 2nd ed. pp. 971-80.
62. Benbrook, E.A. and M.W. Sloss. 1955. Veterinary clinical parasitology. 2nd ed. pp. 206.
63. Faust, E.C. and P.F. Russel. 1953. Craig and Faust's Clinical parasitology. 5th ed. pp. 948-53.
64. Gradwohl, R.B.H. and P. Kouri, 1948. Clinical Laboratory Methods and Diagnosis. The C.V. Mosby Company. 4th ed. V. III. PP. 44-45.
65. Morgan, B.B. and P.A. Haukins. 1955. Veterinary Protozoology. Burgess Publishing Company, 2nd ed. pp. 156-59.
66. Department of Veterinary Research, Agricultural, Experiment Station in Cooperation with the College of Veterinary Medicine. 1952. Microscopic Diagnosis of Parasitism in Domestic Animals. University of Illinois. Agricultural Experiment station. Circular 698. pp. 5-24.

(35頁 하단 속)

各種의 分解 合成作用을 再生시킨다. 同時に 糖의 含有가 豊富한 根菜類 牧草 乾草等을 給與하면 이후조리아는 그 活動性이 加一層 活潑해 지고 增殖을 始作하게 되여 좋은 結果를 가지 오게 될 것이다.

畜牛에 供給되는 第I胃內容液의 量은 一回에 3~5.L가 適當하다.

第I胃內容液의 人工補充에 對한 效果는 膨脹症 泡沫性膨脹症 乳酸過多症 (粗飼料過多症) 第I胃腐敗症,

궤도-지스, 食慾缺乏等 各種 消化障礙 全部에서 볼 수 있다. 끝으로 第I胃液 人工補充에 있어서 더 좋은 效果를 얻기 為하여서는 給與하는 患牛차 日常 摄取하든 飼料와 同一한 種類의 飼料를 摄取하고 있던 健康牛의 第I胃 内容液을 採取하여 患牛에 注入한다는 點이다.

이와같이 하여야 患牛에 必要하고 適合한 種類의 同一한 이후조리아를 补充할 수 있다는데 그 理由가 있는 것이다.