

生物化学实验指导

北京大学生物学系
生物化学教研室编

高等教育出版社

生物化學實驗指導

北京大学生物學系
生物化學教研室編

高等敎育出版社

本書是北京大学生物化学教研室的教师根据多年来使用
Збарский 等所著生物化学實習第一版和第二版的經驗，并参考
其他生物化学實驗指導編寫而成的，适用于綜合大学生物系各
专业。

参加本書編寫工作的是北京大学生物化学教研室 陈同度、
朱聖賢和徐長法三位同志。

生物化學實驗指導

北京大学生物學系生物化學教研室編
高等教育出版社出版北京宣武門內承恩寺7號
(北京市書刊出版業營業許可證字第054號)
京華印書局印刷 新華書店發行

統一書號13010·523 開本 850×1168 1/₃₂ 印張 21₃/16
字數 65,000 印數 0001—4,000 定價(10) ￥0.44
1958年12月第1版 1958年12月北京第1次印刷

序 言

自 1952 年院系調整以来，北京大学生物学系每年都開設生物化学課程，包括實驗課。在学习苏联先进經驗、进行教学改革过程中，我們体会到生物化学實驗課的目的有三：（一）使学生获得对于生物化学基本內容的深刻印象。（二）使学生获得生物化学操作技术的基本訓練。（三）培养学生独立工作的能力。我們在教学实践过程中又认识到无论植物生物化学或动物生物化学，它們有共同的基本內容和共同的實驗室操作技术；这些教学內容对于生物学系任何一种专业的学生來說都是必要的。

我們基于以上的体会和認識，根据我們多年来使用 Збарский 等所著生物化学实习第 1 版(1949)和第 2 版(1954)的經驗，并参考了其他生物化学實驗指導，編輯了这本綜合大学生物系各专业共用的生物化学實驗指導。

陳同度教授担任了主編的工作。助教朱圣廣同志編写了酶和組織代謝两章。助教徐長法同志編写了其余各章和附录。本届毕业班同学多人又在徐、朱两同志指导下把每个實驗都做了一遍，作了必要的修正。

我們將十分欢迎使用本书的教师、同学和讀者对本书提出批评和指正。

北京大学生物学系生物化学教研室。

1958年7月15日

目 录

序言.....	(iv)
第一章 糖的化学	(1)
实验一 糖的颜色反应	(1)
实验二 糖的还原作用	(3)
实验三 糖脎的形成	(5)
实验四 糖的定量测定	(8)
第二章 脂肪的化学.....	(11)
实验五 油脂的组成.....	(12)
实验六 卵磷脂的提取和鉴定.....	(13)
实验七 胆固醇的提取及鉴定.....	(14)
实验八 脂肪的定量测定.....	(15)
实验九 碘值(碘价)的测定.....	(17)
第三章 蛋白质的化学.....	(19)
实验十 蛋白质的呈色反应.....	(20)
实验十一 蛋白质的可逆沉淀反应.....	(24)
实验十二 蛋白质的不可逆沉淀反应.....	(25)
实验十三 蛋白质等电点的测定.....	(28)
实验十四 核蛋白的水解.....	(30)
实验十五 Sörensen氏甲醛滴定法.....	(31)
实验十六 总氮量的测定.....	(32)
第四章 维生素、激素及植物次生物质.....	(36)
实验十七 维生素A的定性试验.....	(37)
实验十八 维生素D的苯胺试验.....	(38)
实验十九 维生素B ₁ 的颜色反应.....	(38)
实验二十 尼克酸的定性试验.....	(40)
实验二十一 维生素C的定量测定.....	(41)
实验二十二 肾上腺素的提取和鉴定.....	(43)
实验二十三 胰岛素对血中糖量的影响.....	(44)
实验二十四 肾上腺素对血中糖量的影响.....	(46)
实验二十五 鞣质的定性反应.....	(46)
实验二十六 茶碱的提取和一些性质.....	(48)
第五章 酶.....	(49)
实验二十七 酶的特异性.....	(50)
实验二十八 唾液淀粉酶的激动和抑制.....	(51)
实验二十九 温度对酶活性的影响.....	(52)
实验三十 pH 对酶活性的影响.....	(53)
实验三十一 脂酶的定性试验.....	(55)
实验三十二 蛋白酶活性的测定.....	(56)
实验三十三 氧化酶的定性反应.....	(57)
实验三十四 酰和胺脱氢酶活性的测定.....	(59)
实验三十五 过氧化氢酶的定性反应.....	(60)
实验三十六 过氧化物酶的定性反应.....	(60)
第六章 组织代谢.....	(61)
实验三十七 组织的自溶.....	(62)
实验三十八 糖元酵解作用.....	(63)
实验三十九 发酵过程中无机磷的利用.....	(64)
实验四十 脂肪酸的氧化.....	(65)
实验四十一 氨基移换反应.....	(67)
实验四十二 氨基酸的生酮作用.....	(70)
附录.....	(71)
实验室规则.....	(71)
容量仪器使用法.....	(73)
离心机的使用.....	(74)
分析天平的使用和保护.....	(75)
试剂的配制.....	(77)

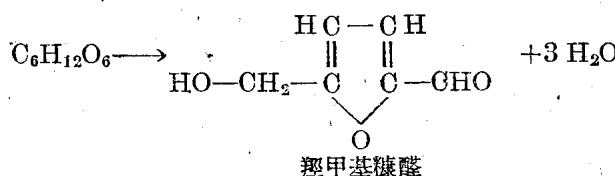
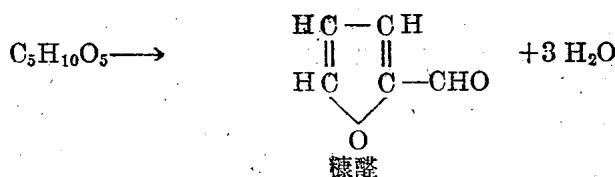
第一章 糖的化学

糖为生物界分布最广的有机化合物。在植物组织中，其含量可达干重的 80%，在动物及人体组织中含量较少。糖为生命活动的能量的主要来源。

糖亦称碳水化合物。按其化学构造，糖是多羟醇的醛或酮的衍生物。葡萄糖为一种醛糖，果糖为一种酮糖。通常根据分子中的单糖数目把糖分成三大类：(1) 单糖，如葡萄糖、果糖和阿拉伯糖；(2) 二糖，如乳糖、麦芽糖和蔗糖；(3) 多糖，如淀粉、糖元和纤维素等。

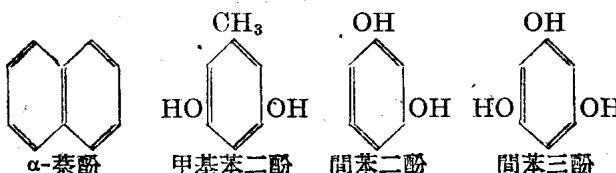
实验一 糖的颜色反应

糖经浓无机酸处理脱水产生糠醛或糠醛衍生物（如羟甲基糠醛）。糠醛和糠醛衍生物都能与酚类化合物结合生成有色物质。



通常使用的无机酸为硫酸，如用盐酸则必须加热。常用的酚

类为 α -萘酚、甲基苯二酚、间苯二酚和间苯三酚等。



器材：1. 試管及試管架；

2. 水浴鍋。

試劑：1. 2% 葡萄糖溶液；2. 2% 果糖溶液；3. 2% 半乳糖溶液；4. 2% 阿拉伯糖溶液；5. 2% 麦芽糖溶液；6. 2% 蔗糖溶液；7. 1% 淀粉溶液；8. 濃硫酸；9. Molisch 氏試劑^[1]；10. Seliwanoff 氏試劑^[2]；11. Tollen 氏試劑^[3]。

(1) Molisch 氏反应(α -萘酚試驗)：本試驗為鑑定糖类最常使用的顏色反應，自由存在的糖和以結合形式存在的糖，对 α -萘酚試劑均呈阳性反应。此外，丙酮、甲酸、乳酸、草酸、葡萄糖醛酸和醛等亦呈顏色近似的阳性反应。因此，阴性反应为无糖类物質存在之確証，而阳性反应，則不一定有糖。

取五支試管，标号后，分別加入 2 % 葡萄糖、果糖、阿拉伯糖、蔗糖和 1 % 淀粉等溶液各一毫升。再各加 Molisch 氏試劑 2 滴。混匀，将試管傾斜，沿管壁徐徐注入濃硫酸約 1 毫升。硫酸应与糖溶液很清楚地分成两层。随时觀察两液面間的紫色环出現。数分钟內如无顏色变化，可在水浴中溫热后再行觀察。

(2) Seliwanoff 氏反应(间苯二酚—盐酸試驗)：此为檢定醣之特殊反应。当加热时间較长时，葡萄糖、麦芽糖或蔗糖亦呈阳性反应。这是因为麦芽糖和蔗糖在含有盐酸的 Seliwanoff 氏試劑中水解成葡萄糖或葡萄糖和果糖，而葡萄糖在盐酸的影响下部

分地轉变成果糖。果糖为酮糖，与 Seliwanoff 氏試剂混合加热即呈鮮紅色的阳性反应。

取試管四支，各加入 Seliwanoff 氏試剂 1 毫升，再分別加入 2% 果糖、葡萄糖和阿拉伯糖溶液各四滴。混匀后，置沸水浴內。1—2 分鐘后觀察并記錄顏色变化。20 分鐘后，再进行觀察。

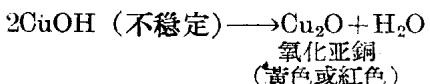
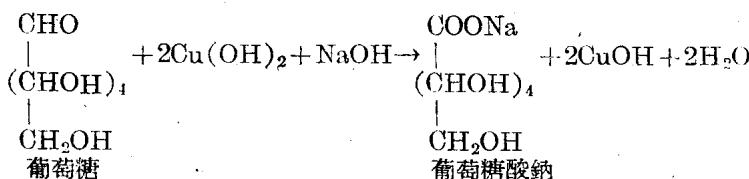
(3) Tollen 氏反应：此反应为戊糖之特殊反应。糖之濃度及加热時間的长短极須注意。否則难得明显結果。戊糖反应很快，所生之朱紅色沉淀能溶解于戊醇中。加热時間如过长，则果糖与半乳糖亦呈类似反应。阿拉伯糖先呈紫色，逐漸成深紅色，煮得越久，顏色越深。果糖溶液先显桔黃色，后呈棕色。

取試管三支，各加入 Tollen 氏試剂 1 毫升，再分別加入 2% 阿拉伯糖、果糖及半乳糖溶液各一滴。将各試管放入沸水浴內煮 2 分鐘，觀察顏色变化。

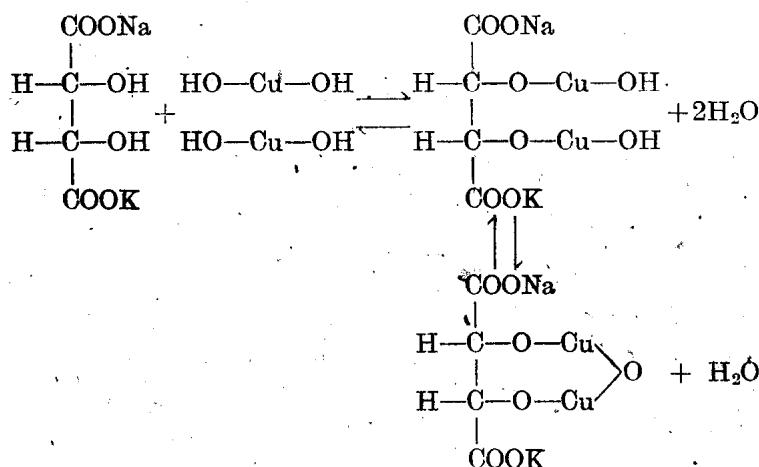
实验二 糖的还原作用

含有自由醛基 ($-CHO$) 或酮基 ($>C=O$) 的单糖和某些貳糖为还原糖。在碱性溶液中，还原糖能将金属离子(例如，銅、鋅、汞、銀等)还原，糖本身被氧化成酸类化合物。这种作用在微酸溶液中亦能进行，但速度較慢。硫酸銅与碱溶液混合加热，则生成黑色的氧化銅沉淀。若同时有还原糖存在，则产生黃色或紅色的氧化亞銅沉淀。沉淀的顏色决定于 Cu_2O 顆粒的大小， Cu_2O 顆粒的大小又决定于反应的速度。反应快时，生成的 Cu_2O 顆粒較小，呈黃綠色。反应慢时，生成的 Cu_2O 顆粒較大，呈紅色。实际生成的沉淀含有大小不同的 Cu_2O 顆粒^①。上述反应可用下列方程式表示：

^① 亦有人認為生成之沉淀为黃色 $CuOH$ 和紅色 Cu_2O 的混合物。



为了防止銅离子和碱反应生成氢氧化銅或碱性碳酸銅沉淀，可于銅試剂中加入适量的檸檬酸盐或酒石酸鉀鈉。这些含羟基的有机化合物能与銅离子反应生成可溶性的錯离子。反应是可逆的，平衡后，溶液內含有一定浓度的氢氧化銅。以酒石酸鉀鈉为例，反应式如下：



器材：1. 試管及試管架；2. 水浴鍋。

試劑：1. 2%葡萄糖溶液；2. 2%果糖溶液；3. 2%阿拉伯糖溶液；4. 2%麦芽糖溶液；5. 2%蔗糖溶液；6. 1%淀粉溶液；7. 1%硫酸銅溶液；8. 10%氢氧化鈉溶液；9. Fehling 氏試劑^[4]；試劑 A. 試劑 B(临时等量混合)；10. Benedict 氏試劑^[5]；

11. Barfoed-Tauber-Kleiner 試劑^[6]。

(1) Trommer 氏試驗：取試管四支，分別加入2%葡萄糖、果糖、蔗糖、阿拉伯糖溶液各1毫升。再各加10%氫氧化鈉溶液1毫升。搖勻，滴加1%硫酸銅溶液直至發生輕微混濁為止。放入沸水浴內加熱，觀察有無黃色或紅色沉淀。

(2) Fehling 氏試驗：取五支試管，各加入Fehling氏試劑A和Fehling 氏試劑B各一毫升。混勻後，分別加入2%葡萄糖、蔗糖、麥芽糖、阿拉伯糖和1%淀粉溶液各4滴。放入沸水浴內煮2—3分鐘後，冷卻。注意沉淀和顏色的變化。

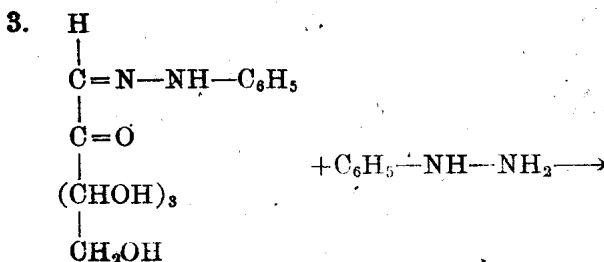
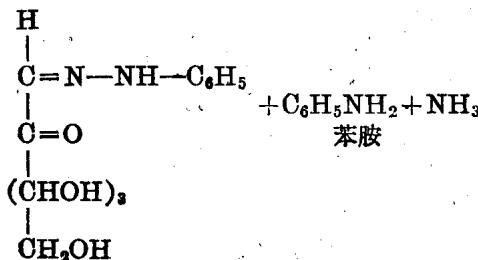
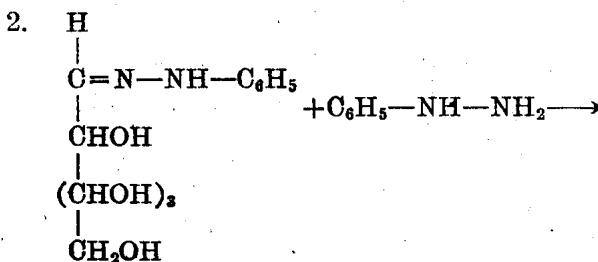
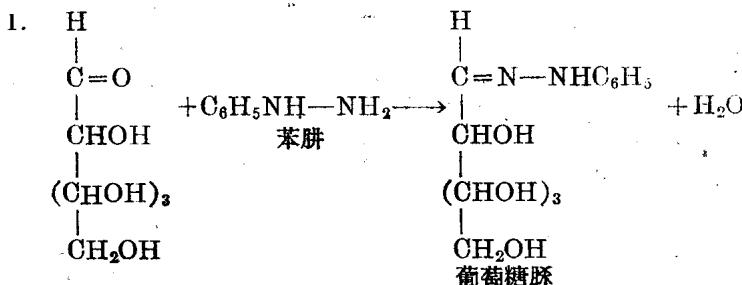
(3) Benedict 氏試驗：于四支試管中先各加入Benedict氏試劑2毫升；再分別加入2%葡萄糖、蔗糖、麥芽糖、果糖各4滴。在沸水浴中煮2—3分鐘。冷卻，觀察變化。

(4) Barfoed 氏試驗：本試驗的特點為還原作用在酸性溶液中進行，可以用来區別單糖與還原性二糖。單糖呈陽性反應，還原性二糖不呈陽性反應。但應注意加熱不能過久，否則二糖亦呈陽性反應。此外，還原性二糖濃度过高時，亦會產生陽性反應。

取兩支試管，分別加入2%葡萄糖、麥芽糖溶液各3滴，再各加Barfoed-Tauber-Kleiner 試劑1毫升。在沸水浴中加熱3分鐘。冷卻後，觀察變化。

实验三 糖脎的形成

Fischer 氏第一個指出許多糖在稀醋酸溶液中能與苯肼化合成脎。後來發現這些糖為含有自由醛基或酮基的還原糖。不同還原糖所生成的脎，化學構造不同，晶形、熔點和溶解度亦各不相同。因此，成脎反應可用来鑑別各種還原糖。果糖、葡萄糖和甘露糖的脎，則均为葡萄糖脎。成脎的化學反應如下：



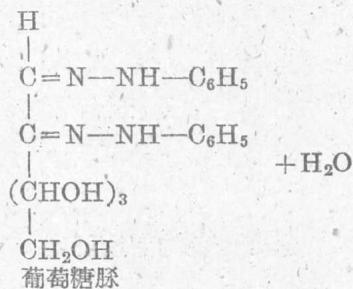


表 1. 豪的晶形和熔点

名 称	半乳糖脎	葡萄糖脎	麦芽糖脎	乳糖脎	阿拉伯糖脎
結 晶 形	长薄片状	黃色細針狀	长薄片状	細針狀	长線和各种曲線狀
熔 点	214°	204°—205°	205°—206°	200°	167°

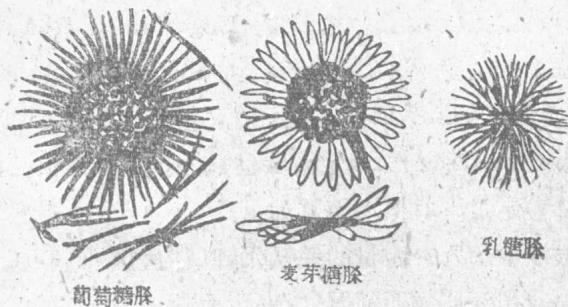


图 1. 豪的晶形。

器材：1. 試管及試管架；2. 水浴鍋。

試劑：1. 盐酸苯肼——醋酸鈉混合物(比例 2:3)^[7]; 2. 2% 葡萄糖溶液；3. 2% 麦芽糖溶液；4. 2% 乳糖溶液；5. 2% 蔗糖溶液。

操作：

取試管四支，分別加入 2% 葡萄糖、麦芽糖、乳糖和蔗糖溶液 2

毫升。再各加入新配制的盐酸苯肼—醋酸钠混合物約0.5克。混匀，置沸水浴中。随时将出現沉淀的試管取出，并記錄时间。煮30分钟後，將所有試管取出，在室温下徐徐冷却。注意有无沉淀产生。用显微鏡觀察并繪出沉淀的結晶形状。

实验四 糖的定量測定

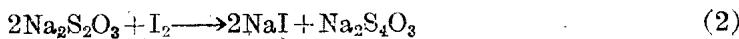
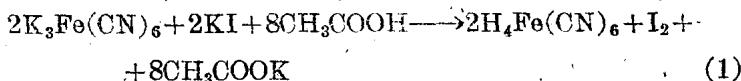
(Hagedorn-Jensen 二氏定糖法)

在碱性溶液中，还原糖容易把 Cu^{++} 和 $\text{Fe}(\text{CN})_6^{4-}$ 等氧化剂还原成 Cu^+ 和 $\text{Fe}(\text{CN})_6^{3-}$ 等离子。测定还原作用生成 Cu^+ 或 $\text{Fe}(\text{CN})_6^{3-}$ 的数量，就可以計算还原糖的量。Folin-吳宪二氏定糖法就是根据这个原理。如在实验中使用一定量的 Cu^{++} 或 $\text{Fe}(\text{CN})_6^{4-}$ 氧化剂，在反应完了后，测定剩余的 Cu^{++} 或 $\text{Fe}(\text{CN})_6^{4-}$ 数量亦可計算还原糖的量。这就是 Hagedorn-Jensen 二氏定糖法的理論根据。但是，必須注意，溶液中同时含有的其他还原性物质亦常能使 Cu^{++} , $\text{Fe}(\text{CN})_6^{4-}$ 等还原，造成誤差。

Hagedorn-Jensen 二氏定糖法也是一个微量定糖法，常用于血糖(葡萄糖)定量。其原理簡述如下：

于被檢液中加入一定量的鐵氰化鉀(紅血盐, $\text{K}_3\text{Fe}(\text{CN})_6$)。紅血盐的一部分被还原成亚鐵氰化鉀(黃血盐, $\text{K}_4\text{Fe}(\text{CN})_6$)。

在一定实验条件下，糖与被还原的紅血盐具有一定数量关系。用碘滴定法測量剩余之紅血盐，即能計算用去的紅血盐数量和被檢液中糖的含量。其反应式如下：



还原糖多，剩余的 $\text{K}_3\text{Fe}(\text{CN})_6$ 就少，产生出来的游离碘也就少，滴定碘的硫代硫酸钠用量亦少。由此可見，糖量和硫代硫酸钠

用量成相反关系。但这种关系并不是精确地反比关系。这可能是因为还原糖与红血盐的反应程度受这两种物质相对浓度的影响。硫代硫酸钠用量和还原糖数量的相反关系是由经验确定下来的。因此，本实验要求严格地执行操作规程，如使用的温度和加热时间长短等。

为了保证反应(1)进行完全，用硫酸锌从反应体系中除去生成的黄血盐。硫酸锌与黄血盐反应生成不溶性亚铁氰酸钾锌复盐。



器材：1. 蒸管及蒸管架；2. 0.1毫升微量吸量管2支；3. 水浴锅；4. 金属架(放蒸管及锥形瓶用)；5. 小玻璃漏斗四个；6. 50毫升锥形瓶四个；7. 1、2、3和5毫升的吸量管各一个；8. 2毫升微量滴定管；9. 脱脂棉花。

试剂：1. 0.45%硫酸锌溶液；2. 0.1N氢氧化钠溶液；3. 血液^[8]；4. 0.005 N 标准铁氰化钾碱性溶液^[9]；5. 氯化物-硫酸锌-碘化钾溶液^[10]；6. 3%醋酸溶液；7. 1%淀粉溶液(溶于饱和 NaCl 溶液中)；8. 0.005 N 标准硫代硫酸钠溶液^[11]。

操作：

取四支蒸管，记上1、2、3、4四个号码，各加入0.45%硫酸锌溶液5毫升及0.1N氢氧化钠溶液1毫升。混匀。这样制备的氢氧化锌胶体溶液，可以沉淀除去血液中的蛋白质。

向1、2号两蒸管内，用微量吸量管各量入血液0.1毫升。仔细地反复吸入并放出氢氧化锌胶体溶液3—4次以洗净微量吸量管中残存的血液。第3、4号两蒸管为空白对照，不加血液。将上述四支蒸管一起放入沸水浴中加热4分钟(精确)。

冷却后，通入塞有小棉花球(不要太紧)的小漏斗，将蒸管内容物分别滤入标有1、2、3、4号码的四个50毫升锥形瓶内。用蒸馏

水冲洗沉淀 2 次，每次用 3 毫升。将洗液通过棉花球滤入锥形瓶内与滤液合并。

向每个锥形瓶内，用微量滴定管，精确地加入碱性红血盐溶液 2 毫升。

将四个锥形瓶放入沸水中煮 15 分钟（精确）。冷却后，各加氯化物-硫酸锌-碘化钾溶液 3 毫升及 3% 醋酸 2 毫升。混匀。

将锥形瓶放在白磁板上，由微量滴定管用 0.005 N 硫代硫酸钠溶液滴定。俟瓶内黄色变得很浅后，加 1% 淀粉溶液 2 滴。继续滴定至瓶内蓝色恰恰消失为止（滴定终点）。

計算：

根据血糖换算表，将样品滴定值和空白对照滴定值折合成糖值。此两糖值相减，即得 100 毫升血液中所含葡萄糖毫克数。

表 2. Hagedorn-Jensen 二氏血糖换算表

0.005N $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3$ 用量(毫升)和血液中葡萄糖含量(毫升/100毫升)的换算关系

硫代硫酸钠毫升数	0.00	0.01	0.02	0.03	0.04	0.05	0.06	0.07	0.08	0.09
0.0	385	382	379	376	373	370	367	364	361	358
0.1	355	352	350	348	345	343	341	338	336	333
0.2	331	329	327	325	323	321	318	316	314	312
0.3	310	308	306	304	302	300	298	296	294	292
0.4	290	288	286	284	282	280	278	276	274	272
0.5	270	268	266	264	262	260	259	257	255	253
0.6	251	249	247	245	243	241	240	238	236	234
0.7	232	230	228	226	224	222	221	219	217	215
0.8	213	211	209	208	206	204	202	200	199	197

0.9	195	193	191	190	188	186	184	182	181	179
1.0	177	175	173	172	170	168	166	164	163	161
1.1	159	157	155	154	152	150	148	146	145	143
1.2	141	139	138	136	134	132	131	129	127	125
1.3	124	122	120	119	117	115	113	111	110	108
1.4	106	104	102	101	99	97	95	93	92	90
1.5	88	86	84	83	81	79	77	75	74	72
1.6	70	68	66	65	63	61	59	57	56	54
1.7	52	50	48	47	45	43	41	39	38	36
1.8	34	32	31	29	27	25	24	22	20	19
1.9	17	15	14	12	10	8	7	5	3	2

第二章 脂肪的化学

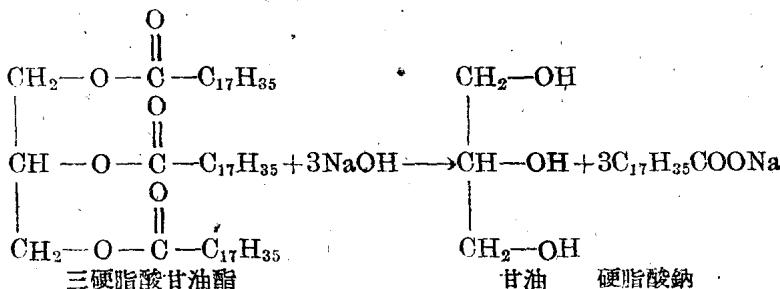
在人类、动物和植物组织的基本组成成份中，除了蛋白质和糖之外，尚有脂肪和类脂质。类脂质是在化学或物理性质上类似脂肪的物质。

脂肪及类脂质总称为脂肪类化合物。脂肪类化合物溶于脂肪溶剂，如乙醚、石油醚、二硫化碳、氯仿和苯等，但不溶于水或微溶于水。

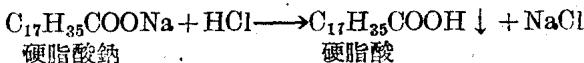
根据化学成分，脂肪类化合物可分为三类：(1)单纯脂肪——脂肪酸与醇和固醇构成的酯。油、脂及蜡属之。(2)复合脂肪——除脂肪酸与醇之外尚含有其他成分的酯。磷脂、糖脂等属之。(3)衍生脂肪——脂肪类化合物的水解产物。脂肪酸、脂肪族之高分子醇及固醇属之。

实验五 油脂的组成

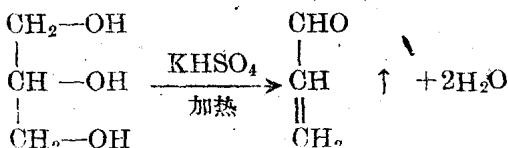
油和脂亦称真脂，均为中性脂肪，为高级脂肪酸与甘油构成的甘油酯。在酸、碱或酯酶催化作用下，易被水解。用氢氧化钠或氢氧化钾作水解催化剂时，水解产物为甘油和能溶于水的脂肪酸钠盐或钾盐（即肥皂）。这种水解过程常称为皂化作用。



用无机酸酸化皂化液，则难溶于水的高级脂肪酸分离析出。



甘油与脱水剂（如 KHSO_4 , P_2O_5 或 CuCl_2 ）共热，或单独热至 450°C 以上时，则脱水生成丙烯醛。丙烯醛有刺激性和特臭，可供辨别。



器材：1. 蒸管及蒸管架；2. 100毫升锥形瓶；3. 10毫升量筒；4. 水浴锅；5. 玻璃漏斗。

试剂：1. 提炼过的猪油；2. 0.5N 氢氧化钠酒精溶液^[12]；3. 10% 盐酸；4. 3N 氢氧化钠溶液；5. 甘油；6. 固体硫酸氢