

김치 성분에 관한 연구 (제 3 보)

동치미의 산화환원 전위에 대하여

건국대 학교 공과대학 발효공학과

鄭 東 孝

(1970년 9월 3일 受理)

Studies on the Composition of Kimchi (Part 3) Oxidation-reduction Potential during Kimchi Fermentation

by

Dong Hyo Chung

Dept. of Fermentation Technology, College of Engineering, Konkuk University

(Received Sept. 3, 1970)

Abstract

The variation of acidity, pH and oxidation-reduction potentials of Dongchimi (a kind of large radish pickle) during its fermentation was investigated.

Estimation of oxidation-reduction potentials was carried out by the electric method.

1. Acidity was increased—3.5% by lactic acid and pH was decreased 3.4 during Dongchimi fermentation.

2. In Dongchimi, oxidation-reduction potentials was comparatively high (rH above 10) in the earlier stage and then decreased rapidly from rH 15 to 2.0 but slightly increased rH 5.0 in the later stage of the fermentation.

3. It is suggested that the earlier stage of fermentation was more aerobic condition than the later stage.

서 론

한국의 유일한 식품인 김치의 학술적인 연구는 趙씨⁽¹⁾에 의한 일반성분과 효소활성의 연구를 시초로 하여 晉씨⁽²⁾에 의한 Gram 양성인 몇 종의 호기성 세균을 분리한 후 연구가 거의 없었다가, 韓씨, 金씨 등^(3,4)의 vitamin C의 연구, 李씨 등⁽⁵⁾의 vitamin 및 유기산에 대한 연구가 다시 시작되었다. 최근에 와서 특히 樂씨 金씨 등^(6,7,8,9)은 김치발효에 관계되는 미생물을 분리, 동정하였으며, 이에 때를 같이 하여 필자는^(10,11) 김치의 유기산 동정과 vitamin의 소장을 상세히 보고한 바 있었다. 더욱 김치 통조림의 필요성을 느끼게 되어 李씨⁽¹²⁾는 통조림 살균시간을 산출하였고, 鄭씨⁽¹³⁾는 방부

제의 사용으로 김치의 저장성 여부를 보고한 바 있다. 그러나 다른 발효품인 맥주⁽¹⁴⁾·포도주⁽¹⁵⁾·청주⁽¹⁶⁾·젓산발효⁽¹⁷⁾·acetone-butanol 발효⁽¹⁸⁾ 등의 염기적 분해발효의 oxidation-reduction potential (이하 ORP) 연구는 많이 있으나 우리나라 김치에 대한 ORP의 연구는 전연 없었으므로 동치미 발효기간 동안에 이를 조사한 결과를 보고하는 바이다.

실험 방법

1. 김치의 조제

이 실험에 사용되는 김치는 Table 1의 원료로서⁽¹⁰⁾ 일반가정에서 담근 방법에 따라서 담그고 16°C의 항온

실에서 발효시키면서 김치국물을 9,000 rpm, 10분간 원침하여 그 상등액을 공시하였다.

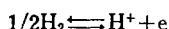
Table 1. Raw materials of Dongcnhimi

무우	3.3 kg	청자	20 g
파뿌리	110 g	통고추	2 개
마늘	15 g	소금	150 g
생강	4 g	물	1.8 l

2. ORP의 측정

ORP의 이론이나 측정법에 대하여서는 많은 저서나 (19, 20) 충설 (21, 22)이 있으므로 여기에서는 이 실험에 필요한 범위만을 약술한다.

ORP를 요약하면 산화환원계에서 발생되는 수소가스를 수소전극으로 하고 표준 수소전극을 상대로 하여 한쪽에 전지를 구성시킬 때, 생기는 전위차인 것이다. 즉, 수소전극의 경우 어떤 분압의 상태로 수소가스가 녹아 있는 수용액 내에서는 수소분자와 수소이온 electron 사이에는 다음의 평행이 성립된다.



한편 표준수소전극(수소 1기압, 수소이온농도 1 Mol (pH=0)의 기전력을 0 volt로 정할 때, 이 2개의 수소전극간의 전위 차는 다음과 같다. 즉,

$$Eh = \frac{RT}{F} I_n - \frac{(H^+)}{\sqrt{H^2}}$$

단, R: 기체의 항수 1.986 cal/degree, F: Faraday 항수 23,074 cal/volt, T: 절대온도, $[H^+]$: 수소이온의 농도, $[H_2]$: 기압으로 나타낸 수소의 분압 따라서 30°C의 경우는 다음과 같이 된다.

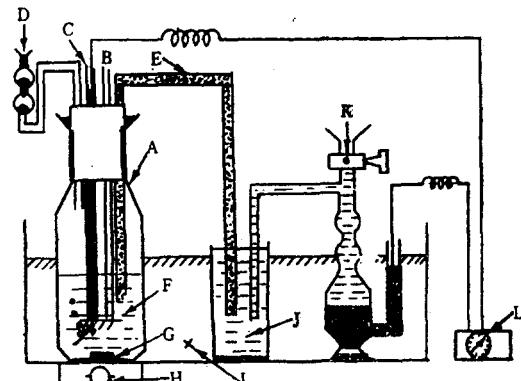
$$Eh = 0.03 \log \frac{1}{(H_2)} - 0.06 \text{ pH}$$

용액의 pH가 일정하면 산화환원계의 산화능 혹은 환원능은 $-\log[H_2]$ (수소분압의 대수의 역수)로 나타내게 되므로 Clark (23)에 의하여 이것이 pH($-\log[H^+]$)와 같게 rH로 정의 되었다. 따라서,

$$Eh = 0.03 \text{ OH} - 0.06 \text{ pH} \text{ 혹은}$$

$rH = \frac{Eh}{0.03} + 2 \text{ pH}$ 로 되어 평행수소압이 높고 환원능이 강한 계는 rH 값이 낮고, 반대로 산화능이 강한 계는 rH 값이 높다.

여기에서 rH 측정은 Fig. 1에 나타난 것과 같이 주로 Michaelis vessel (50ml 들이)을 사용하였다. 즉, 여기에 발효과정에 있는 김치 국물을 20ml 정도 넣고, 백금선 전극/배양액/포화염화칼륨 한천 bridge/포화염화칼륨 용액/포화감홍전극(비교전극)의 전지를 만들고 Michaelis vessel에 순도가 높은 질소가스를 기포가 나게 통하면 potentiometer로 측정될 전위차는 서서히 하강하여 어느 시간 후에 평행에 달한다. 이것을 종결전위(end



A: Michaelis vessel, B: Inlet for purified, C: Platinum electrode, D: Out let for thorogas, E: Saturated KCl-agar bridge, F: Sample, G: Stirring rod, H: Magnetic stirrer I: Water bath kept at 30°C, J: Saturated KCl soln. K: Calomel electrode, L: Potentiometer

Fig. 1. Diagram showing the entire apparatus for the measurement of oxidation-reduction potential

potential)라 부르는 바, 이 값에서 포화감홍 전극 대신에 표준수소전극과 조합시킬 때의 값을 계산하여 Eh값으로 하고, 달리 pH를 측정하여 상식에 따라 rH 값을 산출하였다.

이 실험에 있어서 Eh 측정은 상기의 측정법에 따라 행하였으나 비교전극용 포화감홍전극을 자작하여 검정 후 사용하였다 (24).

3. pH 측정 : pH 측정은 Hitachi pH meter를 사용하였다.

4. 산도측정 : 일정량의 김치국물을 N/100 NaOH로 측정하여 젖산으로 환산하였다.

결과 및 고찰

1. 산도변화 : Fig. 1과 같이 산도는 침지후, 7일까지

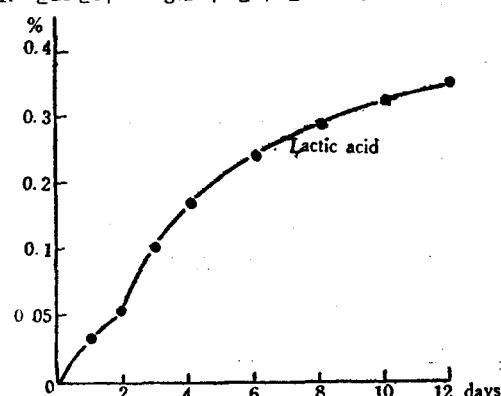


Fig. 2. Changes of acidity during Kimchi fermentation

는 점진적으로 증가하여 젖산으로서 0.31%까지 이르러 그 후는 거의 일정하였다.

2. pH 변화 : Fig. 2 와 같이 pH 는 담근 후, 2~4 일간에 급격히 떨어지나 10 일까지는 일정한 값을 유지하다가 그 후는 산폐와 더불어 약간 하강하였다.

3. ORP 와 rH 변화 : Fig. 3, Fig. 4 와 같이 미생물의 증식기라 생각되는 초기에서는 Eh 와 rH 가 높으나 그 후 점차 내려가 발효 최성기에는 $Eh = -100 \pm 50$, $rH = 6 \sim 2$ 로 나타낸다. 그러다가 발효의 말기에는 다시 상승되는 경향을 볼 수 있었다.

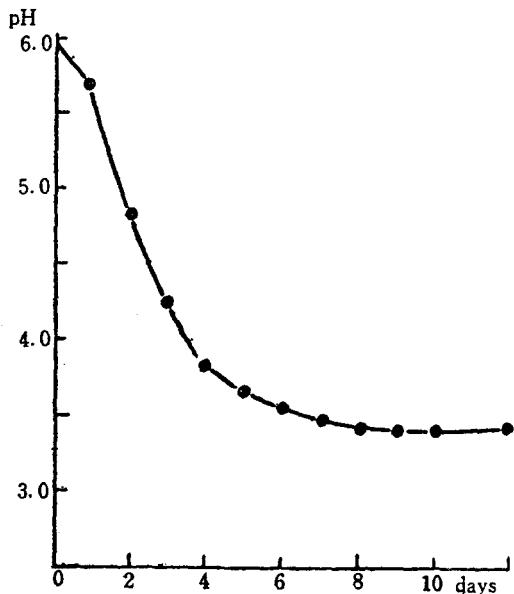


Fig. 3. pH change during Kimchi fermentation

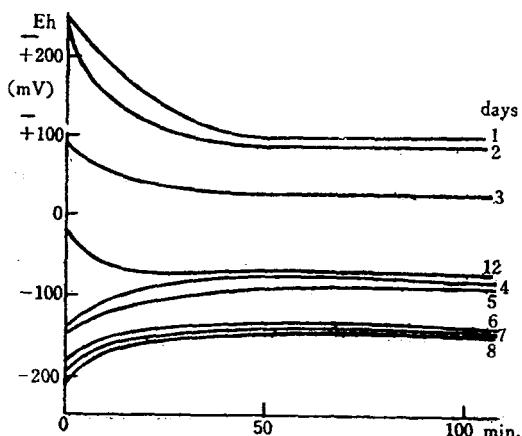


Fig. 4. Change of oxidation-reduction potential during Kimchi fermentation

여기에서 rH 가 저하되는 것은 무우 속에 존재하는 ascorbic acid 와 같은 환원성 물질이 용출되거나 김치

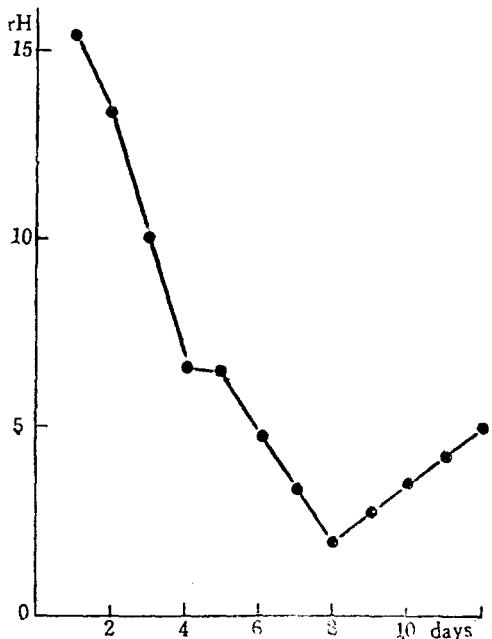


Fig. 5. rH change during Kimchi fermentation

발효에 관계되는 염기성 미생물의 발육이 왕성함으로써 일어날 수 있다. 그러다가 환원성 물질인 ascorbic acid 가 소실되고 김치 저장 중 산막효모의 발육으로나 rH 가 상승되는 것으로 생각된다.

그런데 염기성 균은 ORP 가 저하되어야만 생육하니까 전위를 저하시키는 물질인 ascorbic acid 를 첨가하면 김치의 ORP 가 내려가니까 소위 호기적인 상태에서도 생육은 절대 가능하니 김치 발효에서 ascorbic acid 의 역할은 더욱 큰 의의를 가지게 된다. 일반적으로 호기성 균과 염기성균과의 구별은 엄밀하게 말하기 어려우나 생육검사하는 한계전위에 달려 있어 호기성균은 보통 배지의 ORP level인 $+200\text{mV} \sim +300\text{mV}$ ($\text{pH } 7.0$)로 생육하나, 염기성균은 -200 mV 의 시발 Eh 를 요하는 바 김치 발효에 관여되는 미생물은 단일의 미생물이 아니기 때문에 문제가 되나 여하간 김치 발효의 최성기 (맛이 좋을 때)에는 염기성균이 자라기에 거의 알맞는 전위를 나타내는 것은 흥미있는 사실이다.

양질의 포도주 제품은 $rH 16.0 \sim 21.5$ 이고 변질(불량)된 것은 $rH 25$ 로 상승된다. 따라서 ORP 를 낮추기 위하여 주발효 후에 ascorbic acid $20 \sim 100\text{ mg/l}$ 를 가하면 알맞는 ORP 가 되어 향미 좋은 포도주를 생산할 수 있다는 보고도 있다⁽²⁵⁾.

이렇게 ORP 를 조절하여 맛을 좋게 할 수 있다면 김치에서도 ORP 를 저하시키는 물질인 ascorbic acid 를 첨가하면 어느 정도 저장이 가능할 것도 같다. 따라서 김치 중에 있는 ascorbic acid 가 파괴되지 않게 다른 방법이 강구 된다면 ORP 적으로 김치의 장기 저장도 가능할 것 같다. 그리고 김치가 공기와 접촉되면 ORP 가 급격히 낮아지며 함유된 ascorbic acid 도 산화되니까 가능한 공기의 접촉을 피하여야 할 것 같다.

여하간 김치의 보장책은 방부제 등 갖가지 방법이 있으나 ORP 로도 가능성은 암시해 준다.

요 약

김치(동치미) 발효기간 중 산도 pH 및 산화환원전위를 측정한 결과 다음과 사실을 얻었다.

1. 산도는 젖산으로서 3.5%에 달하고 pH 는 3.4 까지 저하되었다.
2. 산화환원전위는 발효초기에는 상당히 높은 값인 10 이상을 나타내고 발효최성기에는 15에서 2 까지 저하되어 말기에서는 도리어 약간 상승하는 경향이었다.
3. 산화환원전위를 보아 김치발효 초기가 말기보다 호기적 상태임을 알 수 있었다.

인 용 문 현

1. 조백현; 미발표(1928)
2. 진인현; 조만의약계, 92, (1932)

3. 한구동; 조선의약자, 21 (1941)
4. 김재욱; 서울대 농대 논문집(50 주년기념), 216 (1955)
5. 이석갑·권석근; 조선화, 9, 146 (1938)
6. 권숙표; 중앙화학연구보고, 4, 42(1952)
7. 김호식·황규찬; 과연회보
8. 김호식·정윤수; 농화, 3, 19(1962)
9. 김호식·전재근; 원자력원 논문집, 6, 112(1966)
10. 김점식·김일석·정동효; 과연회보, 4, 35 (1959)
11. 이태녕·김점식·정동효·김호식; 과연회보, 5, 43 (1960)
12. 이춘녕·김호식·전재근; 농화, 10, 33(1968)
13. 정호권; 농화, 12, 57(1969)
14. Siebel, E.P., Singruen, E.; *Ind. Eng. Chem.* 27, 1042 (1935)
15. Joslyn, M.A.; *Fruit Products J.*, 20, 277, 288, 294 (1941)
16. 宮地昇, 栢原建二; 日農化, 37, 287 (1963)
17. Williams, V.R.; *J. Biol. Chem.*, 170, 399 (1947)
18. 本江元吉; 日農化, 32, 155(1958)
19. Michaelis, L.; Oxidation-reduction Potentials(1930)
20. 久保秀雄; 酸化還元電位(南條書院)(1947)
21. 本江元吉; 日農化, 32, A101 (1958)
22. 宮地昇; 酸協, 17, 521 (1959)
23. Clark, W.M.; *U.S. Pub. Health Reports*, 38, 443 (1923)
24. 吉村壽人; pHの理論と測定法(丸善)(1954)
25. Cerutte, G.; C.A., 50, 1417 (1956)