BRNO. CZECHOSLOVAKIA

AUGUST 2600 - 3100 1948

SECTION

C 6

H. Günther

Bundesanstalt für Fleischforschung, Institut für Chemie und Physik, Kulmbach und Institut für Physiologische Chemie der Universität Würzburg

usolla)

Veränderungen einiger Proteinfraktionen im Rindermuskel post mortem

## 1 Das Problem; (isola

Über die post mortem Veränderungen von Proteinen im Rindermuskel sind in der Literatur widersprechende Angaben zu finden 1)2). Sicher scheint jedenfalls der Abbau von Myosin, sowohl in freier Form als auch in Actomyosin zu sein 1)3). Während der Lagerung nimmt ferner der Anteil an leichtlöslichem Kollagen zu 4)5). Da eine Kenntnis der post mortalen Proteinveränderungen für die Verarbeitungseigenschaften des Fleisches wichtig ist, wurden einige lieser Veränderungen näher untersucht.

## 2. Die angewandten Methoden:

Der M. semitendineus vom Rind (Jungbulle) wurde auf dem Schlachthof ca 20-30 Min. nach dem Schlachten entnommen, und in einem Glasgefäss mit einem Körnchen Thymol bei +2 - +4° C im Kühlraum gelagert. Die bekteriologischen Untersuchungen (Dr.K.Coretti, Kulmbach) wurden von Abklatsch

Praparaten von der Oberfläche und aus 1 cm Tiefe an drei Verschiedenen Stellen des Muskels vorgenommen. Zur Untersuchung wurden 5-8 g Muskel (frisch, 5 und 7 Tage alt) durch eine Gewebspresse (Tissue press, Harvard App. Comp. Dover, Mass. USA) bei einer Lochgrosse von 1,0 - 1,5 mm gegeben, 2 x mit einem Puffer (0,5 M KCl, 0,001 M. Tris und 0,01 M Pyrophosphat) von pH = 7,0 je 10 Min. im Verhaltnis 3:1 extrahiert und 10 Min. bei 20 000 g zentrifugiert. Der das Myosin entheltende Überstand wurde bei 100 000 g ultrazentrifugiert. Eine 0,5 g Muskel entsprechende Menge des Überstandes wurde auf eine Sephedex-Säule G 200 (100 x 2.5 cm) gegeben und mit dem oben genannten Puffer (ohne Pyrophosphet) bei einer Durchflussrate von 12 - 15 ml/h gelfiltriert. Der Rückstand wurde mit Weber-Edsall Losung versetzt und 24 Std. lang unter Rühren bei +2 - +4°C Stehen gelassen. Das in Lösung gegangene Actomyosin wurde bei 100 000 g 60 min. ultrazentrifugiert ind enschliessend ebenfalls gelfiltriert. Die Bestimmungen des Proteingehaltes erfolgte bei den einzelnen Frektionen der Säulen durch Messung der Abscrption bei 280 nm und mit der Folin-Reaktion6). Das Actinbindungsvermögen liess sich durch Zugabe von Kaninchenactin 7) und durch Zugabe von ATP unter Be-Obachtung der Viskositätsenderung prufen 8). Auf die gleiche Weise wurde eine Beimengung von Actin zum Myosin aus-Seschlossen. Peptidkerten wurden auf Dunnschichtplatten von Cellulosepulver MN 300 HR (Macherey und Nagel, Duren 516 Deutschland) entwickelt, in der 1. Richtung mit der Hochspannungselektrophorese in Pyridin-Acetat Puffer bei 70 V/cm (pH = 6,5), in der 2. Richtung durch Chrometographie im System Butanol: Pyridin-Eisessig-Wasser 30:20:6:24 9). Das Kontraktionsvermögen von Actomyosin mit ATP wurde nech Turba 10) geprüft. Die ATP- ase Bestimmung wurde nech Kielley und Bredley 11) durchgeführt, der Gehelt an SH-Cruppen nach Benesch und Benesch 12) amperometrisch bestimmt.

## \* Ergebnisse und Diskussion:

Die Gelfiltration der "Myosinfraktion" zeigt 3 Hauptgipfel: Myosin, Hamoproteine und niedermolekulare Substanzen wie u.a. Nucleotide, Kohlenhydrate und Aminosauren. 5 Tage post mortem ist die Menge der Myosinfraktion um 25 % vermindert, am 7. Tage post mortem ist sie völlig verschwunden, gleichzeitig sind andere Proteine aufgetreten, die nach der Lage im Elutionsprofil ein niederes Molekulargewicht aufweisen. Sowohl Myosin als auch das Hauptspalt stück wurden mit verschiedenen Methoden neher charakterisiert. Myosin war frei von Actin. Die "Fingerprints" der beiden Proteine wiesen deutliche Verwandschaft auf. Beim Spaltstück fehlten einige saure Peptide, einige basische treten neu auf. Insgesamt ging die Zahl der Feptide von 75 (73) auf 63 (61) zurück. Das Spaltstück enthält noch einen Teil der ATP- ase Aktivität vom Myosin wie auch einen verminderten Gehalt an SH-Cruppen. Es reagierte auch, obwohl schwächer, als Myosin, mit Actin. Der letzte Gipfel der Gelfiltration der Myosin enthaltenden Fraktion enthält u.a. auch die Nucleotide, unter denen die Inosinsaure als Geschmackstoff bekannt ist. Das Verhältnis der 280/260 nm Absorption steigt von anfangs 0,22 in frischem Muskel auf 0,4 im 7 Tage elten Muskel als Zeichen für das Auftreten von Pyrimidinderivaten an. Die Menge nimmt ebenfalls zu. Einen Anstieg von freien Zuckern während der Reifung hatten Grau und Gunther im Kalbfleisch schon früher festgestellt 13). Die Gelfiltration von Actomyosin zeigte gemessen en der Absorption bei 280 nm neben geringen niedermolekularen Anteilen keine wesentlichen Anderungen. Das Ausbleiben der Kontraktion des Gels nach Zugabe von ATP 7 Tage post mortem im Gegensatz zu der Reaktion bei den Proben von frischem und 5 Tage alten Muskel weist allerdings auf eine Veränderung im Molekül hin.

Schlussfolgerungens ( 'Solla )

Die mitgeteilten Ergebnisse erklären teilweise die Abnahme der Bindung in den ersten Tagen der Fleischreifung und die Zunahme der für die Ausbildung des Fleischaromas wichtigen Substanzen bzw. deren Vorläufer. Der endgültige Beweis über die Herkunft des Hauptspaltstücks kann erst nach einer mengenmässigen Erfessung der anderen Proteine im Muskel erbracht werden.

## Dank:

Herrn Prof. Dr. Fritz Turba (gestorben em 25.8.1965) sei für seine freundliche Unterstützung der Arbeit herzlich gedankt.

Literature (isolla)

1.) W. Solovyew, O. Ischegolewa und S. Agapowa, Biokhimia 29, 393 (1964)

2.) R. Locker, J. Sci. Food Agric. 11, 520 (1960) zitiert

nach CA 55, 836 f (1961)

3.) M. Fujimaki, A. Okitani und N. Arakawa, J. Agric. Biol. Chem. 29, 581 (1965)

4.) P. Mc. Clain, A. Mullins, S. Hensard, J. Fox und R. Boulware, Froc. Soc. Exp. Biology and Medicine 119, 492 (1965)

5.) J. Gross, J. of Exper. Medicine 107, 247 (1957)

6.) O. Lowry, J. Rosebrough, A. Farr und R. Randell,

J. Biol. Chem. 193, 265 (1961)

7.) W. Mommaerts, J. Biol. Chem. 198, 445 (1952)

8.) G. Kuschinski und F. Turbe, Biochim. et Biophys. Acta

9.) 6, 426 (1954) 9.) F. Turbe und H. Hilpert, Biochem. Z. 334, 507 (1961)

10.) 3. Kuschinski und F. Turba, Biochem. Z. 321, 139 (1951)

11.) W. Kielley und L. Bredley, J. Biol. Chem. 218, 653 (1956) 12.) R. Benesch und E. Benesch, Arch. of Biochem. et Biophys.

\$8, 43 (1950) 13.) R. Grau und H. Günther, Fleischwirtscheft 12, 728,(1962)

lisater Lusammen folsom g toeseste kingst389