

Nichtenzymatische Reduktion von Methylenblau und 2,6-Dichlorphenolindophenol durch reduziertes Di- und Triphosphopyridin-nucleotid

Von Dipl.-Chem. F. Wagner, Prof. Dr. J. Convit, Apotheker E. Bernt und Dr. M. Nelböck

Escuela José Vargas, Hospital Vargas, Caracas (Venezuela)
und

Biochemische Abteilung der C. F. Boehringer & Soehne GmbH., Tutzing

Entgegen der bisherigen Vorstellung wird Methylenblau (MB) von reduziertem Di- oder Triphosphopyridin-nucleotid, DPNH oder TPNH, ohne Enzymzusatz in stöchiometrischer Reaktion zu Leukomethylenblau (MBH_2) entfärbt, wenn Licht eingestrahlt wird. Am wirksamsten ist Licht der Wellenlängen 600 bis 700 m μ .

Das bei der Reaktion gebildete DPN bzw. TPN ist in enzymatischen Reaktionen voll aktiv, wie wir mit den DPN-abhängigen Enzymen Lactat-Dehydrogenase und Alkohol-Dehydrogenase und den TPN-abhängigen Enzymen Glutathion-Reduktase und Glucose-6-phosphat-Dehydrogenase zeigen konnten.

2,6-Dichlorphenolindophenol wird gleichfalls reduziert, nicht dagegen Triphenyl-tetrazolumchlorid.

reaktion der Prozeß wiederholt. So reichen katalytische (statt stöchiometrische) Mengen der teuren Coenzyme aus, um z. B. Glucose-6-phosphat auch präparativ mit Luftsauerstoff zu 6-Phosphogluconat zu oxydieren.

Eingegangen am 12. Juni 1964 [Z 762]

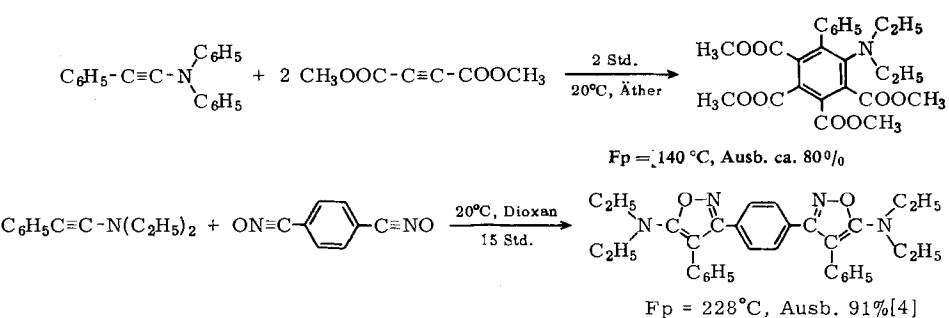
Additionsreaktionen von Inaminen [1]

Von Dr. H. G. Viehe, Dr. R. Fuks und M. Reinstein [1a]

Union Carbide European Research Associates,
Brüssel (Belgien)

Inamine [2] reagieren mit zahlreichen Verbindungen bei meist sehr milden Bedingungen unter Anlagerung an die durch den Stickstoff polarisierte Dreifachbindung. Beispiele zeigen die folgenden Reaktionsgleichungen. Das Bestreben der Inamine (die man als innere Anhydride von Carbonsäureamiden auffassen kann) zur Wasseranlagerung ist so stark, daß sie versprechen, allgemein interessante Anhydrierungsreagentien zu werden. So verläuft die Bildung von Säureanhydriden mit Inaminen schneller als mit Dicyclohexylcarbodiimid oder Äthoxyacetylen.

1. Cycloadditionen

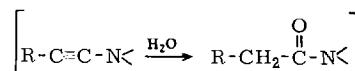


Die gleichen Reaktionen erhielten wir mit reinstem DPNH und TPNH. Wir trennten Proteinspuren durch Dialyse ab und zerstörten mögliche geringste Enzymaktivitäten durch Erhitzen der Coenzymlösungen auf 100 °C. Eine enzymatische Reaktion (z. B. Diaphorase) ist somit auszuschließen.

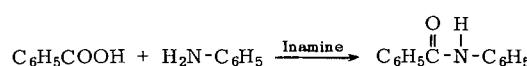
Flavinadenindinucleotid ($4 \cdot 10^{-5}$ M) beschleunigt die Reoxydation von MBH_2 zu MB durch Luftsauerstoff, was zu einer schnelleren Oxydation von DPNH führt. Glutathion (10^{-4} M) und Eisen(III)-chlorid ($3 \cdot 10^{-5}$ M und $3 \cdot 10^{-4}$ M) beeinflussen die Reaktionsgeschwindigkeit nicht.

Da DPNH und TPNH ohne Licht nicht mit MB reagieren, kann man in einer Dunkelreaktion in Gegenwart von MB

2. Anhydrierungsreaktionen



a) Amidbildung [3]



b) Säureanhydribildung

	$C_6H_5C\equiv C-N(CH_3)_2$	$(CH_3)_3C-C\equiv C-N(CH_3)_2$	$C_6H_{11}-N=C=N-C_6H_{11}$	$HC\equiv C-OC_2H_5$
n-C ₃ H ₇ COOH	96	93	70	0
C ₆ H ₅ COOH	98	97 (95)	63	0

Substrate von Dehydrogenasen mit DPN oder TPN oxydieren. In anschließender Lichtreaktion wird MB vom entstandenen DPNH bzw. TPNH zu MBH_2 hydriert und DPN bzw. TPN zurückgebildet. Belüftet man gleichzeitig, so wird das autoxydable MBH_2 reoxydiert und mit erneuter Dunkel-

In der Tabelle sind die Ausbeuten [%] nach 5 min Reaktionszeit in Benzol bei 10 °C angegeben. Die Werte wurden durch titrimetrische Bestimmung des Säureverbrauchs ermittelt. In Klammern die Ausbeuten an isoliertem Säureanhydrid.
c) Umwandlung von Alkoholen in ihre Halogenide

